

Programme d'Etude et de Recherche 2009-2012: Mise au point d'un indice de bio-indication de la qualité de l'eau des cours d'eau antillais à partir des diatomées. Guide méthodologique pour la mise en oeuvre de l'Indice Diatomées Antillais – Volume 1: Guide méthodologique et iconologique (Version du 27/05/2014)

A. Eulin, E. Lefrançois, Michel Coste, François Delmas

▶ To cite this version:

A. Eulin, E. Lefrançois, Michel Coste, François Delmas. Programme d'Etude et de Recherche 2009-2012: Mise au point d'un indice de bio-indication de la qualité de l'eau des cours d'eau antillais à partir des diatomées. Guide méthodologique pour la mise en oeuvre de l'Indice Diatomées Antillais – Volume 1: Guide méthodologique et iconologique (Version du 27/05/2014). pp.234, 2014. hal-02605966

HAL Id: hal-02605966 https://hal.inrae.fr/hal-02605966

Submitted on 16 May 2020

HAL is a multi-disciplinary open access archive for the deposit and dissemination of scientific research documents, whether they are published or not. The documents may come from teaching and research institutions in France or abroad, or from public or private research centers. L'archive ouverte pluridisciplinaire **HAL**, est destinée au dépôt et à la diffusion de documents scientifiques de niveau recherche, publiés ou non, émanant des établissements d'enseignement et de recherche français ou étrangers, des laboratoires publics ou privés.

Cours d'eau des Antilles françaises



97200 Fort de France



DEAL Martinique Pointe de Jaham BP 7212 97274 SCHOELCHER CEDEX





DEAL Guadeloupe Cité Gaillard Chemin Bougainvillier 97100 Basse Terre



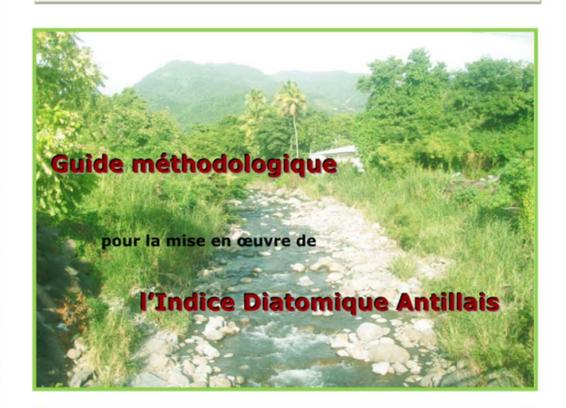
Immeuble Valkabois Z.A. Valkanaërs Route de Grande Savane 97113 GOURBEYRE





Programme d'étude et de recherche 2009-2012

Mise au point d'un indice de bioindication de la qualité de l'eau des cours d'eau antillais à partir des diatomées



Volume 1:

Guide méthodologique et iconologique

27-05-2014

Co-auteurs: Anne EULIN & Estelle LEFRANCOIS, Julie GUEGUEN, Michel COSTE, François DELMAS



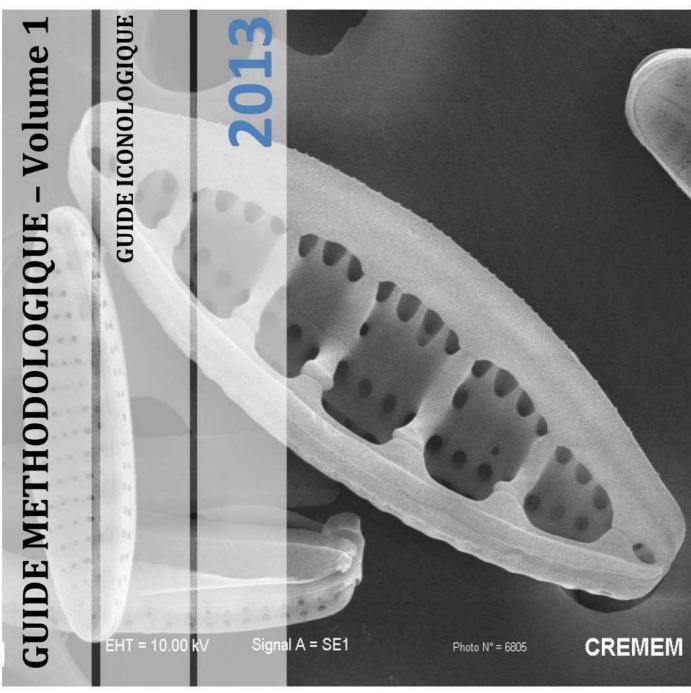
Principaux contacts:

Office de l'eau de la Guadeloupe	Bernard Lubeth	05 90 80 99 78
	Sophie Kanor	05 90 80 95 19
DEAL de la Guadeloupe	Pascale Faucher	05 90 99 35 78
	Sophie Glépin	(*) 05 90 99 35 63
Office de l'eau de la Martinique	Loic Mangeot	05 96 48 47 20
	Julie Gresser	05 96 48 40 45
DEAL de la Martinique	Bruno Capdeville	(*) 05 96 71 25 06
	Corinne Figueras	(*) 05 96 71 63 54
	Denis Etienne	05 96 71 63 54
ASCONIT Consultants	Anne Eulin-Garrigue	anne.eulin@asconit.com
	Estelle Lefrançois	estelle.lefrancois@asconit.com
	Charlotte Verges	(*) charlotte.verges@asconit.com
Irstea	François Delmas	francois.delmas@irstea.fr
	Michel Coste	michel.coste@irstea.fr
	Julie Guéguen	julie.gueguen@irstea.fr

^{(*) :} Personne-contact pendant l'exécution du programme (changement de fonctions et / ou d'affectation depuis).

Référence à citer pour le présent document :

Eulin, A. & Lefrançois, E., Guéguen, J., Coste, M., Delmas, F. (2014) – Mise au point d'un indice de bio-indication de la qualité de l'eau des cours d'eau antillais à partir des diatomées. Guide méthodologique pour la mise en œuvre de l'Indice Diatomique Antillais. Volume 1 : Guide méthodologique et iconologique (Version du 27-05-2014). Asconit Eds. 234 p.















Introduction

Ce programme de recherche et développement a pour objectif la conception d'un outil de bioindication de la qualité de l'eau à partir des diatomées, adapté à la Martinique et à la Guadeloupe. Il a été initié par les DEAL Martinique et Guadeloupe ainsi que les offices de l'eau de chaque île en 2009. Il est cofinancé par l'ONEMA ainsi que par chaque organisme porteur du projet. ASCONIT Consultant et l'Irstea en sont les deux maitres d'œuvre et ont également participé financièrement sous forme d'autofinancement d'une partie de leurs prestations.

Comme le Guide Méthodologique pour la mise en œuvre de l'indice Biologique Diatomées, le présent guide méthodologique synthétise tous les éléments utiles à la mise en œuvre de l'Indice Diatomique Antillais (IDA) par les gestionnaires de la qualité de l'eau en Guadeloupe et en Martinique. Il comprend :

- les principaux éléments relatifs à la biologie et l'écologie des diatomées, indispensables à la compréhension du principe de l'indice,
- le résumé des étapes de la mise au point de l'indice,
- la méthodologie élaborée dans le but de calculer cet indice,
- et enfin, les données taxonomiques acquises au cours du programme de recherche et développement utiles à la détermination des espèces de diatomées échantillonnées (glossaire, clé de détermination originale, planches iconographiques des taxons inclus dans le calcul de l'indice)

Conformément à la convention administrative qui lie les maitres d'ouvrage et les maitres d'œuvres et ainsi qu'il a été précisé lors de la réunion technique du 4 mai 2012, ce guide méthodologique s'accompagne d'un rapport de synthèse reprenant le détail de toutes les étapes qui ont abouti à la conception de l'indice et notamment les éléments plus détaillés de l'analyse des données et de la méthode de calcul de l'indice.





Table des matières

I.		Les diatomées : Présentation générale	4
	Α.	Les diatomées : des bioindicateurs de la qualité de l'eau	4
	В.	La morphologie des diatomées	5
	C.	La biologie des diatomées	6
	D.	L'écologie des diatomées	8
	a.	La lumière	8
	b.	La température	8
	c.	Le courant	8
	d.	Le broutage	8
	e.	Le pH	9
	f.	Le phosphore et l'azote	9
	g.	La pollution organique	9
II. fo		La mise au point de l'Indice Diatomique Antillais : Rappels des princ mentaux	
	Α.	L'analyse des assemblages diatomiques ou biotypologie	11
	В.	Analyse exploratoire des données abiotiques	14
	C.	Etude de l'incidence des gradients anthropiques sur les flores	14
	D.	Affectation des profils de qualité aux espèces de l'indice	15
	E.	Elaboration de la méthode de calcul de l'indice	15
II	Ι.	L'IDA : Matériel et méthode	17
	A.	Les prélèvements de diatomées	17
	В.	Le traitement des échantillons	18
	C.	Détermination et inventaires diatomiques	19
	D.	Références bibliographiques utiles à la détermination	22
IV		Les données taxonomiques acquises	25
	A.	Le glossaire et le guide terminologique illustré	25
	В.	La Classification	35
	Α.	Les planches illustratives des taxons inventoriés	128

Références bibliographiques

Index alphabétique des taxons





Liste des tableaux

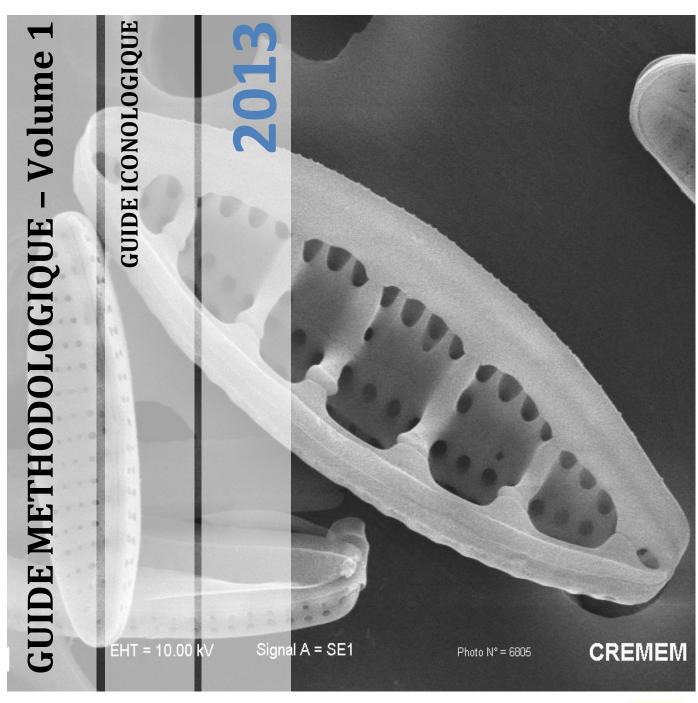
Tableau 1 : Classification des diatomées selon leur gradient optimal de pH (Van dam et al., 1994)
Tableau 2: Classification des diatomées selon leur saprobie (Van dam et al., 1994) 10
Tableau 3 : Intérêt des principaux ports des diatomées vis-à-vis de quelques facteurs de forçage 10
Liste des figures
Figure 1 : Diatomées centriques : <i>Pleurosira laevis</i> (a) et <i>Discostella pseudostelligera</i> (b); Diatomée pennée : <i>Navicula rostellata</i> (c)
Figure 2 : Frustule de <i>Nitzschia amphibia</i> (a) ; Frustule ouvert de <i>Diadesmis confervacea</i> (b) (microscopie électronique à balayage)
Figure 3 : Modes de reproduction des diatomées et ses conséquences sur la morphologie des valves
Figure 4 : Carte auto-organisante après l'étape d'apprentissage12
Figure 5 : Délimitation des clusters (4 et 6 clusters) en fonction des résultats de la CAH
Figure 6 : Projection de la densité d'une espèce sur la carte auto-organisante





Volume 1:

Guide méthodologique et iconologique















Introduction

Ce programme de recherche et développement a pour objectif la conception d'un outil de bioindication de la qualité de l'eau à partir des diatomées, adapté à la Martinique et à la Guadeloupe. Il a été initié par les DEAL Martinique et Guadeloupe ainsi que les offices de l'eau de chaque île en 2009. Il est cofinancé par l'ONEMA ainsi que par chaque organisme porteur du projet. ASCONIT Consultant et l'Irstea en sont les deux maitres d'œuvre et ont également participé financièrement sous forme d'autofinancement d'une partie de leurs prestations.

Comme le Guide Méthodologique pour la mise en œuvre de l'indice Biologique Diatomées, le présent guide méthodologique synthétise tous les éléments utiles à la mise en œuvre de l'Indice Diatomique Antillais (IDA) par les gestionnaires de la qualité de l'eau en Guadeloupe et en Martinique. Il comprend :

- les principaux éléments relatifs à la biologie et l'écologie des diatomées, indispensables à la compréhension du principe de l'indice,
- le résumé des étapes de la mise au point de l'indice,
- la méthodologie élaborée dans le but de calculer cet indice,
- et enfin, les données taxonomiques acquises au cours du programme de recherche et développement utiles à la détermination des espèces de diatomées échantillonnées (glossaire, clé de détermination originale, planches iconographiques des taxons inclus dans le calcul de l'indice)

Conformément à la convention administrative qui lie les maitres d'ouvrage et les maitres d'œuvres et ainsi qu'il a été précisé lors de la réunion technique du 4 mai 2012, ce guide méthodologique s'accompagne d'un rapport de synthèse reprenant le détail de toutes les étapes qui ont abouti à la conception de l'indice et notamment les éléments plus détaillés de l'analyse des données et de la méthode de calcul de l'indice.





Table des matières

۱.	Les diatomées : Présentation générale	4
Α.	Les diatomées : des bioindicateurs de la qualité de l'eau	4
В.	La morphologie des diatomées	5
C.	La biologie des diatomées	6
D.	L'écologie des diatomées	8
а	a. La lumière	8
b	o. La température	8
C	Le courant	8
d	d. Le broutage	8
е	e. Le pH	9
f.	Le phosphore et l'azote	9
g	g. La pollution organique	9
II. fonda	La m ise au point de l'Indice Diatomique Antillais : Rappels des pri amentaux	
Α.	L'analyse des assemblages diatomiques ou biotypologie	11
В.	Analyse exploratoire des données abiotiques	14
C.	Etude de l'incidence des gradients anthropiques sur les flores	14
D.	Affectation des profils de qualité aux espèces de l'indice	15
E.	Elaboration de la méthode de calcul de l'indice	15
Ш.	L'IDA: Matériel et méthode	17
Α.	Les prélèvements de diatomées	17
В.	Le traitement des échantillons	18
C.	Détermination et inventaires diatomiques	19
D.	Références bibliographiques utiles à la détermination	22
IV.	Les données taxonomiques acquises	25
Α.	Le glossaire et le guide terminologique illustré	25
В.	La Classification	35
А	Les planches illustratives des taxons inventoriés	128

Références bibliographiques

Index alphabétique des taxons





Liste des tableaux

Tableau 1 : Classification des diatomées selon leur gradient optimal de pH (Van dam e al., 1994)
Tableau 2 : Classification des diatomées selon leur saprobie (Van dam et al., 1994)10
Tableau 3 : Intérêt des principaux ports des diatomées vis-à-vis de quelques facteurs de forçage

Liste des figures

Figure 1 : Diatomées centriques : <i>Pleurosira laevis</i> (a) et <i>Discostella pseudostelligera</i> (b); Diatomée pennée : <i>Navicula rostellata</i> (c)
Figure 2 : Frustule de <i>Nitzschia amphibia</i> (a) ; Frustule ouvert de <i>Diadesmis confervacea</i> (b) (microscopie électronique à balayage)
Figure 3 : Modes de reproduction des diatomées et ses conséquences sur la morphologie des valves
Figure 4 : Carte auto-organisante après l'étape d'apprentissage12
Figure 5 : Délimitation des clusters (4 et 6 clusters) en fonction des résultats de la CAH12
Figure 6 : Projection de la densité d'une espèce sur la carte auto-organisante13
Figure 7 : Représentation graphique du gain de taxon par tranche de 100 unités diatomiques comptées de 0 à 800 unités (Martinique)20
Figure 8 : Représentation graphique du gain de taxon par tranche de 100 unités diatomiques comptées de 0 à 800 unités (Guadeloupe)





Les diatomées : Présentation générale

A. Les diatomées : des bioindicateurs de la qualité de l'eau

Les diatomées (bacillariophycées) sont des algues microscopiques, unicellulaires appartenant aux Chromophytes (algues brunes). Elles possèdent la plupart des qualités essentielles aux bioindicateurs de la qualité du milieu :

- Ce groupe d'algue comportent un très grand nombre de taxons : entre 20 000 et 30 000 selon les auteurs. Selon Mann et Droop (1996), il pourrait exister jusqu'à 200 000 taxons sur la planète.
- Les diatomées sont sensibles aux conditions de milieu environnantes. En effet, chaque espèce a ses propres *preferenda* vis-à-vis de paramètres environnementaux aussi variés que la température, la lumière, le pH, le courant, le substrat, le broutement par les herbivores, les matières organiques oxydables, l'azote et le phosphore, les sels dissous, la teneur en silice.
- Les espèces benthiques, qui vivent fixées sur un substrat, sont également intégratrices de ces conditions de milieu. Compte-tenu de leur vitesse de reproduction, on considère que les diatomées benthiques reflètent les conditions de milieux du mois ou des 2 mois précédents leur prélèvement. Cette capacité intégratrice varie d'une espèce à l'autre. Les petites espèces, ayant une vitesse de multiplication plus rapide, sont intégratrices sur un plus court terme que les espèces de taille qui intègrent un pas de temps plus long.
- Elles sont de très petite taille et donc facile à prélever.
- Leur détermination ne nécessite pas de matériel, ni de technique, trop sophistiqués. En effet, grâce à leur squelette siliceux, l'identification à l'espèce est possible en microscopie optique à un objectif x100 à immersion. L'utilisation du contraste de phase améliore les conditions d'observation, en particulier pour les espèces peu silicifiées.

Ce sont pour ces raisons que les diatomées sont utilisées en routine comme indicateur de la qualité des cours d'eau dans le cadre des réseaux de mesure nationaux depuis les années 1970. Les communautés de diatomées benthiques permettent l'évaluation de la pollution, en fonction de leur sensibilité ou leur tolérance, notamment organique, azotée et phosphorée. Elles sont connues pour réagir aux altérations de la qualité des eaux par des modifications qualitatives et quantitatives des peuplements, telles que : la régression du nombre de taxons et la baisse de la diversité spécifique (pollutions toxiques), le remplacement des formes les plus sensibles par des espèces plus résistantes ou indifférentes, la prolifération d'espèces présentant des affinités pour un type d'altération (formes saprophiles ou hétérotrophes pour les pollutions organiques, halophiles pour les contaminations salines), la diminution de la taille des espèces et la présence de formes anormales (formes tératogènes).

Les autres bioindicateurs couramment utilisés sont complémentaires. Soininen et Könönen (2004) ont montré en Europe que la distribution des diatomées était très dépendante des teneurs en phosphore du milieu, de la conductivité et du pH. Elles sont





donc essentiellement des bioindicateurs de l'enrichissement du milieu par les nutriments alors que les macroinvertébrés sont plus influencés par des paramètres physiques (largeur du lit du cours d'eau), les apports organiques et l'oxygénation du milieu. De par leur cycle de vie, les macroinvertébrés (comme les poissons et les macrophytes) répondent aux perturbations du milieu à des échelles temporelles plus longues que les diatomées.

B. La morphologie des diatomées

Outre les critères de diagnose qui seront détaillés dans la partie taxonomique de ce guide, la compréhension de la morphologie globale des cellules et de leur squelette siliceux est indispensable au comptage des valves et à la reconnaissance des formes présentes en vue connective. On distingue 2 formes de diatomées selon la symétrie de la cellule : Les diatomées centriques ont une symétrie centrale alors que les diatomées pennées ont une symétrie axiale.

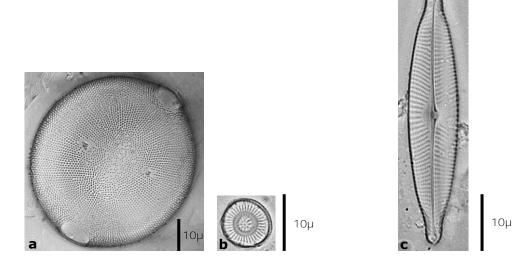


Figure 1 : Diatomées centriques : *Pleurosira laevis* (a) et *Discostella pseudostelligera* (b); Diatomée pennée : *Navicula rostellata* (c)

Le squelette siliceux ou frustule est composé de 2 valves qui s'emboitent l'une dans l'autre et qui contiennent les organites cellulaires (noyau, chloroplastes, mitochondries, vacuoles...). Ces valves sont maintenues entre elles par des bandes ou ceintures connectives de silice. Les valves et les bandes connectives sont munies d'orifices ou de canaux qui servent aux échanges de la cellule avec le milieu environnant. Ces structures servent aux échanges entre la cellule et son milieu environnant mais permettent également l'identification des espèces.





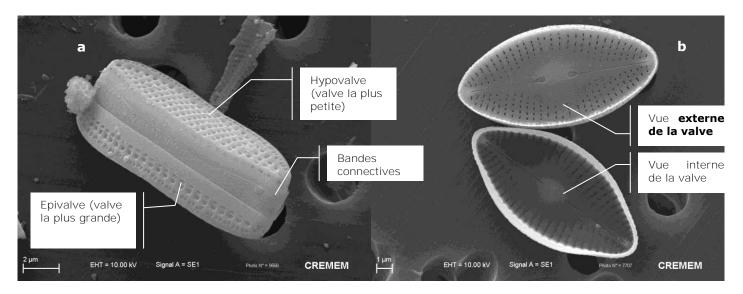


Figure 2 : Frustule de *Nitzschia amphibia* (a) ; Frustule ouvert de *Diadesmis confervacea* (b) (microscopie électronique à balayage)

C. La biologie des diatomées

Les diatomées sont des organismes chlorophylliens. Les chloroplastes renferment des chlorophylles a et c ainsi que d'autres pigments caroténoïdes responsables de la couleur brune des diatomées. Ce sont des organismes autotrophes. Certaines espèces peuvent ou doivent être également hétérotrophes vis-à-vis de l'azote et du carbone organique.

Les diatomées ont la capacité de sécréter une matrice exopolysaccharidique qui intervient dans la cohésion et la protection des colonies, la locomotion, la flottaison et la reproduction. En effet, dès qu'un substrat dur est immergé dans l'eau, des macromolécules organiques **présentes dans l'eau** sont adsorbées à la surface du substrat. Des bactéries vont ensuite se fixer sur ces molécules adsorbées, attirées par des phénomènes électriques et probablement également par chimiotactisme. Après ce stade de conditionnement, des diatomées viennent se fixer. Il s'agit d'abord d'espèces pionnières capables de se fixer par toute la surface de leur valve (Stevenson et al. 1991). Viennent ensuite les espèces capables d'autres stratégies d'adhésion (filaments de mucilage synthétisés par le pôle apical). Le développement du biofilm suit une courbe d'allure sigmoïde: son développement est rapide jusqu'à un stade de stabilisation au cours duquel les facteurs de croissance (disponibilité en nut**riments, oxygène...)** s'équilibrent avec les forces d'érosion (Melo and Bott 1997).

Les diatomées planctoniques vivent libres dans l'eau et sont représentées surtout par des centriques isolées ou associées en chaines. Il existe cependant quelques espèces de diatomées pennées dans le phytoplancton. Elles forment en général des colonies rubanées ou étoilées. Les diatomées planctoniques sont en général abondantes dans les retenues d'eau naturelles ou artificielles ou dans le cours inférieur plus lentique des rivières. Elles sont par conséquence rares aux Antilles.





Les diatomées benthiques vivent fixées sur des substrats. On distingue plusieurs types de substrats :

• sur d'autres végétaux : diatomées épiphytiques

• sur les pierres, roches : diatomées épilithiques

sur les grains de sable : diatomées épipsamniques

sur les animaux : diatomées épizooiques

sur les sédiments fins : diatomées épipélique

Seules les diatomées épilithiques (ou épiphytiques) sont employées pour le calcul de l'Indice Biologique Diatomées (IBD) en métropole ou l'IDA aux Antilles.

Les diatomées se reproduisent par multiplication végétative. Chaque valve génère une nouvelle hypovalve. Chaque division engendre donc une cellule de même taille que la cellule mère (celle issue de l'épivalve de la cellule mère) et une cellule plus petite (celle issue de l'hypovalve de la cellule mère). Ce phénomène est responsable du fait que les individus d'une même espèce sont de taille variable au sein d'une colonie. On observe un continuum de taille entre la taille maximale de l'espèce et sa taille minimum à partir de laquelle la reproduction sexuée intervient (production d'auxospores) pour redonner un individu de taille maximale. La première valve issue de la reproduction sexuée est appelée valve initiale et est souvent de forme un peu particulière. La reproduction sexuée peut également être induite par des facteurs environnementaux.

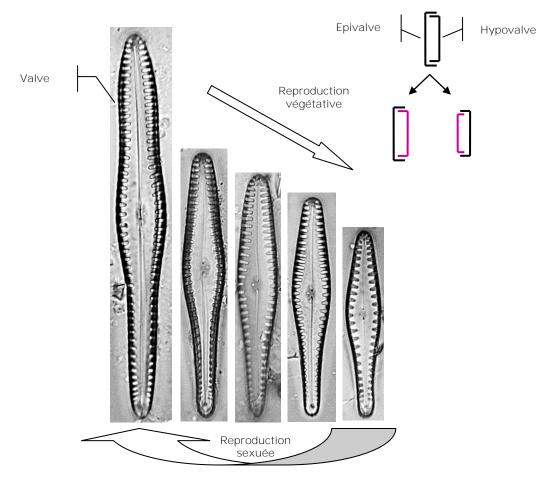


Figure 3 : Modes de reproduction des diatomées et ses conséquences sur la morphologie des valves





D. L'écologie des diatomées

Le biofilm est un véritable écosystème au sein duquel la multiplication et donc le maintien des différentes espèces de diatomées est soumise à de nombreux facteurs environnementaux.

a. La lumière

Les diatomées étant des organismes photosynthétiques, la lumière conditionne évidemment la croissance et la structure des communautés de diatomées. Il est probable que l'optimum de croissance vis-à-vis de la lumière varie d'une espèce à l'autre en fonction :

- De son panel de pigments photosynthétiques.
- Du port des cellules : Le mode d'attachement de certaines diatomées (pédoncule simple ou arboré) favorise l'accès à la lumière au contraire des ports prostrés.
- De la mobilité : Les diatomées à raphé peuvent réguler leur environnement lumineux par phototaxie ;
- De la capacité à l'hétérotrophie facultative qui permet à certaines espèces de s'affranchir de mauvaises conditions d'éclairement (phénomène turbide, augmentation de l'épaisseur du biofilm) pendant de courtes périodes.
- De la capacité à former des formes dormantes pour supporter des périodes défavorables plus longues.

b. La température

En métropole, les variations de température saisonnière influence la structure de la communauté algale dans son ensemble. Plusieurs études ont montré que les diatomées dominent la communauté entre 5 et 20°C, les chlorophycées et xanthophycées entre 15 et 30°C et les cyanophycées au-delà. Aux Antilles, les variations saisonnières de la température restent modérées. Il est possible que la température relativement élevée de l'eau influence la communauté et soit responsable notamment de l'abondance des bactéries et cyanobactéries dans le biofilm notamment à l'aval des rivières (Lefrançois, 2008).

La température influence également la communauté de manière indirecte à travers le taux d'oxygène dissous, le pH, la disponibilité en nutriment et la conductivité.

c. Le courant

Le courant influence le développement et même l'installation des communautés de diatomée en induisant l'arrachement des cellules de leur substrat et en contrôlant la disponibilité des nutriments dans la matrice exopolysaccharidique. Les espèces au port prostré sont favorisées lors que la force du courant augmente, car elles résistent mieux à l'arrachement, et qu'elles bénéficient d'une meilleure pénétration des nutriments jusqu'à la base du biofilm.

d. Le broutage

De nombreuses études ont montré une corrélation entre la biomasse algale et l'abondance d'invertébrés brouteurs: La biomasse algale augmente en général lorsque les consommateurs primaires sont en nombre réduit que ce soit lorsque la température augmente ou après une perturbation importante pendant la période de recolonisation du milieu. Les invertébrés ou poissons brouteurs influencent également la structure des





communautés en consommant certaines espèces de manière sélective. Là encore les diatomées au port prostré sont plutôt favorisées par rapport à celles qui se situent plus à la surface du biofilm.

e. Le pH

Le pH est un des paramètres les plus structurants des communautés de diatomées. Il intervient certainement à travers les processus biochimiques des cellules.

Selon Van Dam et al. (1994), les diatomées peuvent être classifiées en 7 groupes distincts selon leur gradient optimal de pH (tableau ci-dessous).

Tableau 1 : Classification des diatomées selon leur gradient optimal de pH (Van dam et al., 1994)

Classe	Gradient optimal de pH
Acidobionte	pH <5
Acidophile	5 < pH < 7
Circumneutre	pH voisin de 7
Alcaliphile	pH > 7
Alcalibionte	pH exclusivement > 7
Indifférente	Sans optimum apparent

f. Le phosphore et l'azote

Les macronutriments sont les éléments qui constituent plus de 0,1% de la biomasse algale (Lavoie et al., 2008) : C, O, H, N, P, S, K, Mg, Ca, Na et Cl. Parmi ceux-ci, seuls le phosphore et l'azote sont susceptibles d'être limitant pour le développement de la communauté de diatomées. Par « phosphore », on entend en général le phosphore inorganique soluble (ou Orthophosphates, PO₄³⁻) assimilable par toutes les espèces. Le phosphore organique dissous ne peut être utilisé que par certaines algues. Le phosphore est indispensable au métabolisme de base de la cellule car il entre dans la composition de molécules comme l'ADN, l'ARN, l'ATP. En ce qui concerne l'azote, c'est sous forme de nitrate qu'il est assimilable par les algues. Les diatomées répondent fortement et rapidement aux concentrations en nitrates et phosphates, c'est ce qui fait d'elles d'excellents bioindicateurs de l'enrichissement du milieu par ces nutriments. Cette corrélation entre disponibilité en nutriment et croissance algale peut cependant être modulée par d'autres facteurs comme la lumière (peu d'effet de l'enrichissement en nutriment quand la lumière est limitante) ou le courant (pas d'effet positif du courant quand l'érosion est plus importante que la croissance des algues).

g. La pollution organique

La saprobie se définit comme l'ensemble des propriétés physiologiques d'un organisme conditionnant sa capacité à se développer dans un système pollué par la matière organique. Les espèces de diatomées sont plus ou moins saprobes. Certaines espèces ont même la capacité d'être hétérotrophe à la matière organique ce qui leur permet de profiter de conditions saprobes et même de participer aux phénomènes d'autoépuration du cours d'eau. Comme pour le pH, Van Dam a défini des classes de saprobie en fonction des optimums de saturation en oxygène dissous et de DBO5 des espèces (tableau cidessous).



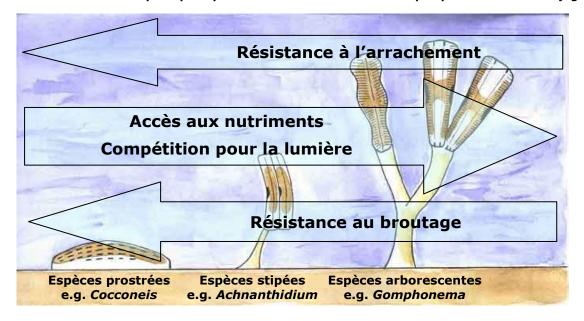


Tableau 2 : Classification des diatomées selon leur saprobie (Van dam et al., 1994)

Classe de saprobie	Saturation en O ₂ (mg/L)	DBO5 (mg/L)
Oligosaprobe	> 85	< 2
Beta-mésosaprobe	70 - 85	2 - 4
Alpha-mésosaprobe	25 - 70	4 - 13
Alpha-méso à polysaprobe	10 - 25	13 - 22
Polysaprobe	< 10	> 22

En conclusion, chaque espèce, si elle a préalablement été introduite dans le milieu, sera présente ou absente en fonction de ses *preferenda* pour chaque paramètre, et dans des proportions qui seront le reflet de sa vitesse de multiplication au sein du biofilm. Le schéma ci-dessous illustre quelques-uns des différents facteurs de forçage de la communauté diatomique.

Tableau 3 : Intérêt des principaux ports des diatomées vis-à-vis de quelques facteurs de forçage







La mise au point de l'Indice Diatomique Antillais : Rappels des principes fondamentaux

Il existe de nombreux indices de qualité de l'eau. Ils diffèrent selon l'objectif visé (appréciation de la pollution organique, de l'enrichissement par les nutriments, de l'acidification ou encore de la qualité globale de l'eau) ou la méthodologie employée. La plupart des indices tiennent compte de la proportion des espèces inventoriées, de leur sensibilité à la pollution et de leur valeur indicatrice (les espèces ubiquistes ont une faible valeur indicatrice alors que les espèces étroitement associées à des conditions de milieux ont, au contraire, une forte valeur indicatrice). Mais il existe aussi des méthodes indicielles basées sur les guildes écologiques ou sur les associations d'espèces. Toutes les études menées à ce jour montrent cependant qu'aucune méthode n'est universelle et qu'une adaptation est toujours nécessaire.

La méthode utilisée pour l'élaboration du nouvel indice antillais est une adaptation de la méthode utilisée pour la création de l'Indice Biologique Diatomées, comme cela a déjà été réalisé à la Réunion. Elle peut se découper en plusieurs étapes :

- la compréhension de la structuration des communautés de diatomées soumises aux forçages environnementaux locaux,
- l'étude des principaux gradients naturels et anthropiques du jeu de données abiotiques, et de la contribution de chaque variable,
- la corrélation du gradient des données abiotiques avec les inventaires diatomiques afin de distinguer l'influence des gradients naturels par rapport aux gradients anthropiques,
- l'attribution d'un profil de qualité à chaque espèce,
- l'élaboration de la méthode de calcul de l'indice proprement dite et l'intégration des profils de qualité afin de pouvoir calculer les notes indicielles pour chaque station à partir des inventaires diatomiques.

Le détail de cette méthode est présenté dans le rapport de synthèse du programme de recherche et développement. Seules les grandes étapes seront reprises ici.

A. L'analyse des assemblages diatomiques ou biotypologie

Cette étape a fait appel à une technique neuronale non supervisée ou carte autoorganisant (SOM).

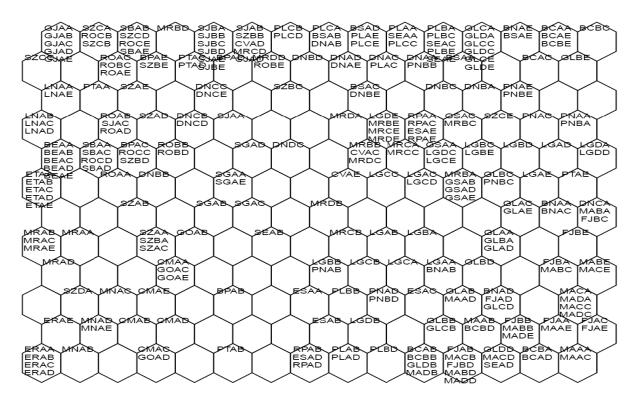
Cette méthode est fondée sur la création d'une carte virtuelle constituée d'un nombre optimal d'unités virtuelles pouvant accueillir potentiellement un ou plusieurs relevés. La phase d'apprentissage correspond au positionnement successif de chaque relevé (=inventaire diatomique) au plus près du relevé virtuel le plus proche en terme de composition et au contraire au plus loin du relevé qui lui est le plus différent. Cette phase est réitérée plusieurs fois afin de gommer petit à petit les erreurs de positionnement initiales. Cette méthode parvient ainsi à résumer l'information en 2 dimensions de





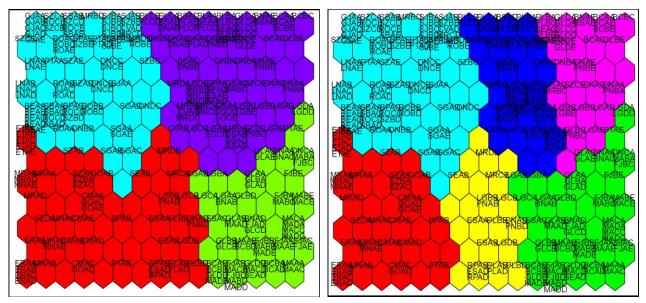
manière très visuelle.

Figure 4 : Carte auto-organisante après l'étape d'apprentissage



Une classification ascendante hiérarchique (CAH) est ensuite réalisée sur les relevés afin de délimiter des clusters (groupes d'unités virtuelles) ayant suffisamment d'affinité. Le nombre de cluster idéal est arrêté lorsque les clusters obtenus ont un sens écologique. On peut ensuite caractériser les conditions abiotiques de chaque cluster grâce aux données physico-chimiques associées aux relevés et en déduire la signification écologique de chaque cluster.

Figure 5 : Délimitation des clusters (4 et 6 clusters) en fonction des résultats de la CAH



D'autres traitements statistiques permettent ensuite de déterminer quelles sont les

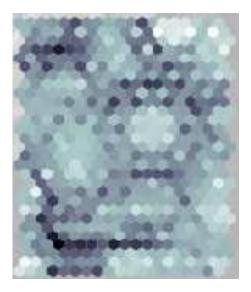




espèces les plus caractéristiques de chaque biotype (calcul de l'IndVal de Dufrêne et Legendre, 1997). Cet indice tient compte de l'abondance et de l'occurrence de chaque espèce au sein de chaque cluster ou biotype. On obtient ainsi une liste des espèces caractéristiques de chaque biotype que l'on peut ensuite réduire à une liste d'espèces emblématiques servant à caractériser de manière encore plus marquée chaque biotype.

En projetant la densité (abondance relative et occurrence) d'une espèce dans les unités virtuelles, on peut déterminer si une espèce est ubiquiste ou à l'inverse représentative de conditions abiotiques particulières.

Figure 6 : Projection de la densité d'une espèce sur la carte auto-organisante







B. Analyse exploratoire des données abiotiques

Parmi les paramètres abiotiques analysés au cours des différentes campagnes de prélèvement, certaines sont influencées par des conditions environnementales naturelles : température, conductivité, teneur en chlorures, en sulfates, TAC. La conductivité, comme la teneur en oxygène dissous sont des paramètres dits intermédiaires car ils peuvent être le reflet de conditions naturelles comme être influencés par l'altération anthropique. Enfin les paramètres suivants sont tous influencés par l'altération anthropique et leurs valeurs sont proportionnelles avec la gravité de cette altération :

- teneur en matière en suspension (érosion agricole),
- phosphore total (érosion agricole, fertilisations phosphatées, fumures organiques, rejets d'élevages...),
- orthophosphates (rejets domestiques et de STEP, formulations lessivielles, fertilisation agricole),
- DBO5 et DCO (pollutions organiques liées à de la matière organique labile ou plus réfractaire comme les rejets d'élevage, d'industries agro-alimentaires, de STEP...),
- azote Kjeldahl et NH4 (présence de matières organique azotées et à son ammonification)
- nitrates et nitrites (produits de la nitrification des matières organiques azotées, fertilisation agricole)

L'analyse en composantes principales (ACP) du jeu de données abiotiques dument complété permet de déterminer la contribution de chaque variable sélectionnée aux axes de l'ACP et ainsi de comprendre quelles sont les variables les plus structurantes des assemblages et des espèces. Cette étape a permis de confirmer que les paramètres les plus structurants des communautés diatomiques aux Antilles sont d'ordre naturel.

C. Etude de l'incidence des gradients anthropiques sur les flores

Les variables autocorrélées et les paramètres influencés par les conditions environnementales naturelles ont ensuite été éliminés et une nouvelle ACP « restreinte », permettant de projeter les sites selon un gradient d'anthropisation, a été réalisée.

Une analyse canonique des correspondances (CCA) a ensuite été réalisée à partir de la matrice « assemblages diatomiques » et de la matrice abiotique restreinte aux paramètres d'anthropisation précédemment sélectionnés. Elle permet de visualiser comment se répartissent les sites et les taxons dans l'analyse. Une projection des sites a ensuite été réalisée pour créer un second gradient.

La somme de ces deux gradients (gradient multi-métrique) est ensuite discrétisé en 5 classes de qualité. La limite entre la classe 4 (bonne qualité) et 5 (très bonne qualité) est fixée en fonction du score des sites de références. Les limites des autres classes sont fixées de manières à ce chaque classe contiennent le même nombre de sites.





Affectation des profils de qualité aux espèces de l'indice

Les profils des espèces peuvent ensuite être créés en fonction de ces classes de qualité selon la formule :

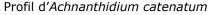
$$P(sp_{classe}) = \frac{\left(OccTaxon_{classe} * \sum_{classe} abond \operatorname{Re} l_{sp}\right)}{NbSites_{classe} * \sum_{classe} A}$$

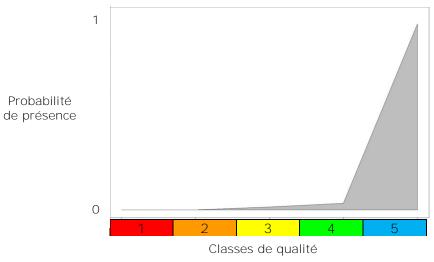
Où A =
$$\frac{\left(OccTaxon * \sum_{classe} abond \text{ Re}lTaxon\right)}{NbSites_{classe}}$$

$$P(sp_{classe}) \in [0,1]$$

La probabilité de présence d'un taxon dans une classe donnée est égale au rapport entre la somme de ses abondances relatives dans les sites de la classe sur le nombre de site de la classe.

Cette probabilité de présence est exprimée par un nombre compris entre 0 et 1.





E. Elaboration de la méthode de calcul de l'indice

Le contexte tropical insulaire, caractérisé par des écoulements turbulents, des débits importants et des cours d'eau dépourvu de tronçon aval lentique, fait qu'il y a un transfert constant et important des espèces de l'amont vers l'aval. La présence de ces espèces de l'amont sur tout le continuum du cours d'eau masque la présence de taxons inféodés aux perturbations anthropiques. Pour remédier à ce contexte dilutif, le calcul de l'indice a été conçu de manière à ce que la présence de ces espèces inféodées aux conditions dégradées, dites espèces cibles « - » et « 2- », minore la note indicielle.

Les espèces cibles ont été identifiées selon plusieurs critères :





- Les espèces cibles « » sont des taxons :
 - o dont la probabilité de présence dans les classes 1 et 2 est supérieure ou égale à 55% ET,
 - o dont la probabilité de présence cumulée dans les classes 4 et 5 est inférieure ou égale à 17,5%.
- Les espèces cibles « 2- » sont des taxons :
 - o dont la probabilité de présence dans la classe de plus mauvaise qualité (classe 1) est supérieure ou égale à 60% ET,
 - o dont la probabilité de présence cumulée dans les classes 1 et 2 est supérieure ou égale à 80% ET,
 - o dont la probabilité de présence dans les classes de meilleure qualité (4 et 5) est inférieure ou égale à 10%.

Parmi les espèces potentiellement indicielles, quelques unes (8 dans la version consolidée de l'indice) ont été exclues du calcul de l'indice parce qu'elles sont inféodées au milieu marin et/ou saumâtre et ne sont donc pas indicatrices de perturbation anthropique en eaux douce.

Le calcul de l'indice fait appel à la formule suivante :

$$\begin{split} IDA'+'_{site} &= \left[\left(\sum_{sp \in \{site,sp'+'\}} abond \, \text{Re} \, l_{sp_{site}}\right) * \left(richesseSp'+'_{site}/\, richesseSp_{site}\right)\right], IDA'+'_{site} \in [0,1] \\ IDA'-'_{site} &= \left[\left(\sum_{sp \in \{site,sp'-'\}} abond \, \text{Re} \, l_{sp_{site}}\right) * \left(richesseSp'-'_{site}/\, richesseSp_{site}\right)\right], IDA'-'_{site} \in [0,1] \end{split}$$

$$IDA '--'_{site} = \left[\left(\sum_{\substack{sp \in \{site.sp': -'\}\\sp \in \{site.sp': -'\}}} abond \ Rel_{\substack{sp_{site}}}\right) * (richesse \ Sp'--'_{site}/richesse \ Sp_{site})\right], \ IDA'--'_{site} \in ,1]$$

$$IDA_{site} = IDA' + '_{site} - IDA' - '_{site} - (3*IDA' - - '_{site})$$

L'indice peut ensuite être facilement transformé en note sur 20.

Le calcul de l'indice ne prend pas en compte les profils des taxons inventoriés comme dans le calcul de l'IBD mais repose sur la différence entre l'abondance relative des espèces « communes ou + » et celle des espèces cibles « - » et «2- » au sein d'un site donné.

Le calcul des indices pour tous les sites a permis de déterminer 5 classes d'état. Pour cela, la limite entre la classe de « très bon état » et celle de « bon état » a été fixée en fonction des notes d'indices calculés pour tous les sites de référence. Les 4 autres classes ont été établies de manière à ce que leurs limites soient équidistantes. Les notes d'indice ont dû être corrigées ensuite en fonction des HER de chaque île (l'HER plaine du Lamentin ayant été regroupée avec l'HER Morne du Sud à la Martinique). Pour cela, les limites de classes ont été recalculées par rapport aux notes des sites de référence de chaque HER.

 $NoteEQR_{i} = note_{i} \ / \ med \left(siteRef_{\mathit{HERi}} \right) \ \text{, où HERi est I'HER auquel appartient le site i.}$





III. L'IDA: Matériel et méthode

A. Les prélèvements de diatomées

Les prélèvements sont été réalisés conformément à la norme <u>NF T 90-354 de décembre 2007</u>, dont certaines recommandations sont rappelées ci-dessous. Compte-tenu des **caractéristiques particulières liées à l'environnement tropical insula**ire et au peuplement diatomique des Antilles Françaises, des adaptations se sont avérées nécessaires. Elles sont précisées en « remarque ».

- Le prélèvement en faciès lotique est préconisé en priorité, même si ce n'est pas le faciès dominant du site. Les récoltes ainsi réalisées minimisent l'effet de dérive-dépôt des diatomées sur les substrats. Les milieux lentiques ne sont prospectés que par défaut et l'on privilégiera les supports verticaux dans ce cas de figure.
- Un seul échantillon est réalisé par station quel que soit le nombre de supports prospectés. L'échantillonnage ne doit être effectué que sur un seul type de support pour toute la station.

La nature des supports à échantillonner est hiérarchisée comme suit :

o Support dur naturel le plus stable possible (blocs en priorité, puis galets, et enfin cailloux),

Remarque: Compte tenu du caractère torrentiel des cours d'eau des Antilles Françaises (transport solide important) une attention particulière doit être portée au choix des supports afin de s'assurer qu'ils aient une stabilité maximale même lors de forts évènements hydrauliques et qu'ils aient été immergés toute l'année. De même, les variations très rapides et importantes des débits des cours d'eau font que la largeur du lit des cours d'eau est, elle aussi, très variable. Il convient donc de choisir des substrats dont l'immersion est assurément permanente.

- o Support dur artificiel (piles de pont, quais,...),
- o Support végétal, si les deux précédents font défaut (expression de végétaux ou raclage des feuilles et des tiges).
- Aucun prélèvement sur support meuble (sable, vases,...) ni sur bois n'a été réalisé.
- La surface à échantillonner afin d'obtenir une flore diatomique représentative est d'environ 100 cm² minimum, quel que soit le nombre et la nature des supports prospectés et la technique d'échantillonnage utilisée. Dans certain cas, cette surface pourra être étendue à 1000 cm² (cours d'eau très pauvre en algues). Généralement, l'échantillonnage est réalisé sur 5 substrats différents (20 cm² par substrat).

Remarque: L'abondance, globalement faible, des diatomées aux Antilles françaises est relativement variable d'une saison à l'autre et encore plus d'un cours d'eau à un autre. La surface échantillonnée a donc été adaptée à l'abondance estimée de matériel. Il est recommandé de prélever 10 substrats minimum (parfois 20 ou plus) pour une surface minimale de l'ordre de 1000cm².





- L'échantillon ainsi récolté sur le terrain est conditionné immédiatement par fixation au formol neutralisé (10 %). Quelquefois, la quantité de formol peut être augmentée en fonction de la quantité de matière organique récoltée afin de s'assurer de sa bonne conservation. La fixation des diatomées à l'éthanol n'a pas été testée.

B. Le traitement des échantillons

La préparation et le montage des lames de diatomées ont été réalisés conformément à la norme NF T 90-354 de décembre 2007.

L'identification des diatomées étant basée sur l'examen microscopique du frustule siliceux, les échantillons sont traités afin d'éliminer le protoplasme et en général toute la matière organique pouvant contaminer la préparation.

La qualité des lames issues des premiers échantillons n'ayant pas été satisfaisante, des aménagements du protocole décrit dans la norme ont été mis au point progressivement pour améliorer la qualité des lames.

Une partie aliquote de l'échantillon est prélevé pour être traité en vue de la confection d'une lame. L'aliquote est débarrassé du formol utilisé pour la fixation par des cycles de lavages/décantation à l'eau déminéralisée dans des béchers. Les béchers sont couverts pour éviter toutes contaminations entre échantillons. L'échantillon subit déjà un long traitement au péroxyde d'hydrogène (H2O2 30% volume) à froid pendant 2 à 3 jours dans le but de commencer l'attaque de la matière organique. La préparation est ensuite mise à chauffer avec du peroxyde d'hydrogène durant une journée. La température de la solution doit être d'environ 90°C pour obtenir un traitement optimal durant une dizaine d'heures. Après refroidissement de l'échantillon, de l'acide chlorhydrique est ajouté pour éliminer les carbonates de calcium.

Deux cycles complets de traitement à $I'H_2O_2$ à chaud + Acide chlorhydrique sont systématiquement réalisés avant les rinçages successifs.

Quatre cycles de rinçage/décantation sont ensuite effectués pour éliminer tous les résidus des produits chimiques utilisés.

Après homogénéisation de l'échantillon traité restant, une goutte est déposée à l'aide d'un Pipetman Gilson sur une lamelle préalablement dégraissée (dans de l'eau savonneuse) ensuite celle-ci est laissée au repos jusqu'à l'évaporation totale du liquide. Le séchage se déroule à température ambiante. Le montage de la lamelle sur la lame se fait dans un milieu à indice de réfraction élevé (Naphrax, Brunel Microscopes Ltd). La plupart des détails structuraux des diatomées sont à la limite de la résolution de la lumière ce qui explique l'utilisation de ce milieu de montage. Une vérification de la concentration en diatomée en conditions réelles de comptage (objectif X100) est réalisée, pour aboutir après réglage (dilution ou concentration de l'échantillon traité) à une densité correcte de 10 à 20 unités diatomiques par champs. La lame est alors prête pour la détermination et l'inventaire.





C. Détermination et inventaires diatomiques

Chaque préparation a été examinée au microscope avec un objectif x100 à immersion. Les observations peuvent être réalisées en contraste de phase, en contraste interférentielle et en fond clair. Après un balayage exhaustif de la lame afin d'identifier le plus d'espèces possibles, un comptage par champs (balayage par transect) est effectué sur au moins 400 valves afin de dresser un inventaire taxonomique.

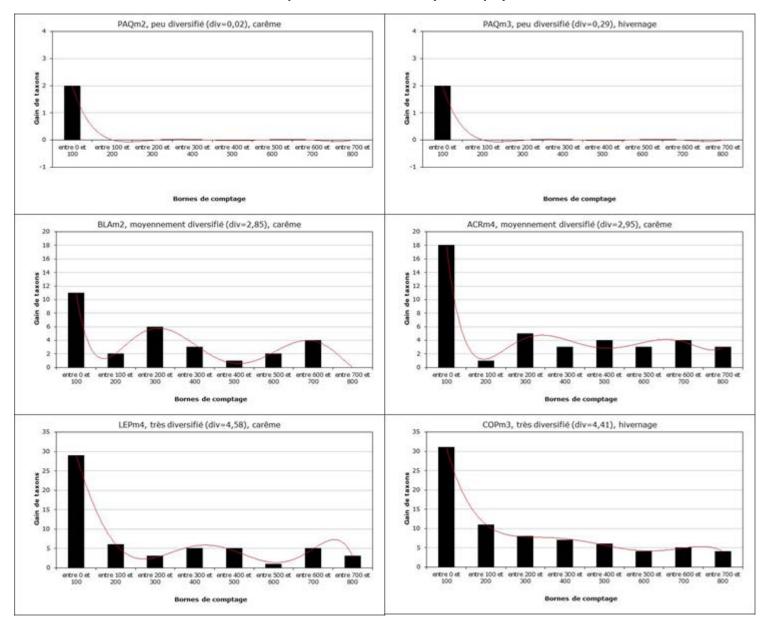
Une attention particulière est apportée pour ne pas compter plus d'une fois une unité diatomique. La prise en compte des valves cassées se fait uniquement si au moins un pôle et la partie centrale sont présents, ce qui évite de compter deux fois la même unité. La même règle est utilisée si l'unité dépasse du champ d'observation. Les taxons observés sont régulièrement photographiés pour éviter toute dérive d'identification pour les taxons déjà connus, pour distinguer certains morphotypes dont l'identification est parfois plus aisée en comparant les photographies ou encore pour une recherche ultérieure pour ceux encore non connus.

Des comptages par tranches de 100 unités diatomiques ont été réalisés afin de déterminer le nombre d'unités diatomiques à compter pour calculer l'indice de manière fiable. Six échantillons par île ont fait l'objet de cette analyse. Ils ont été choisis parmi des échantillons de diversité spécifique variée prélevés aux 2 saisons climatiques. Les résultats sont présentés dans la figure ci-dessous pour la Martinique et pour la Guadeloupe.





Figure 7 : Représentation graphique du gain de taxon par tranche de 100 unités diatomiques comptées de 0 à 800 unités (Martinique)







Bornes de comptage

BDIg4, peu diversifié (div=1,75), carême GGAg5, peu diversifié (div=2,38), hivernage 20 20 18 18 16 16 s 14 12 10 de taxons 10 Gain Gain Bornes de comptage Bornes de comptage PEPg4, moyennement diversifié (div=3,29), carême PBSg5, moyennement diversifié (div=3,26), hivernage 20 20 18 18 16 16 Gain de taxons a 14 12 10 entre 0 et entre 100 et entre 200 et entre 300 et entre 400 et entre 500 et entre 600 et entre 700 et 100 200 300 400 500 600 700 800 entre 0 et entre 100 et entre 200 et entre 300 et entre 400 et entre 500 et entre 600 et entre 700 et 200 300 400 500 600 700 800 Bornes de comptage Bornes de comptage MSAg4, très diversifié (div=4,91), carême HEYg3, très diversifié (div=4,71), hivernage 24 22 22 20 18 16 taxons 14 14 12 g 16 14 12 10 u 10 F 10 entire 0 et entire 100 et entire 200 et entire 300 et entire 400 et entire 500 et entire 600 et entire 700 et entire 0 et entire 100 et entire 200 et entire 300 et entire 400 et entire 500 et entire 600 et entire 700 et

Figure 8 : Représentation graphique du gain de taxon par tranche de 100 unités diatomiques comptées de 0 à 800 unités (Guadeloupe)

L'analyse de ces 12 inventaires par tranche montre que pour appréhender 80% des taxons inventoriés au cours d'un comptage de 800 valves, il faut compter :

- 100 valves pour PAQm2 et PAQm3 qui sont des cas très particuliers,
- 400 valves pour GGAg5,

Bornes de comptage

- 500 valves pour COPm3, LEPm4, PBSg5, MSAg4 et HEYg3,
- 600 valves pour ACRm4, BLAm2 et PEPg4,
- 700 valves pour BDIg4.





D. Références bibliographiques utiles à la détermination

Les flores utilisées pour la détermination des espèces aux Antilles sont citées ci-dessous. Cette liste n'est pas exhaustive. Les ouvrages les plus adaptés à la flore antillaise sont surlignés en gris.

Sübwasserflora von Mitteleuropa:

KRAMMER K. and LANGE-BERTALOT H., Bacillariophyceae 1. Naviculaceae. H. Ettl, G. Gärtner, J. Gerloff, H. Heynig and D. Mollenhauer ed., Sübwasserflora von Mitteleuropa - Vol.2/1 (Gustav Fisher Verlag, Stuttgart - New York, 1986). 876 p.

KRAMMER K. and LANGE-BERTALOT H., Bacillariophyceae 2. Bacillariaceae, Epithemiaceae, Surirellaceae. H. Ettl, G. Gärtner, J. Gerloff, H. Heynig and D. Mollenhauer ed., Sübwasserflora von Mitteleuropa - Vol.2/2 (Spektrum Akademischer Verlag, Berlin, 1988). 611 p.

KRAMMER K. and LANGE-BERTALOT H., Bacillariophyceae 3. Centrales, Fragilariaceae, Eunotiaceae. H. Ettl, G. Gärtner, J. Gerloff, H. Heynig and D. Mollenhauer ed., Sübwasserflora von Mitteleuropa - Vol.2/3 (Spektrum Akademischer Verlag, Berlin, 1991). 599 p.

KRAMMER K. and LANGE-BERTALOT H., Bacillariophyceae 4. Achnanthaceae. Kritische Ergäzungen zu Navicula (Lineolatae) und Gomphonema. H. Ettl, G. Gärtner, J. Gerloff, H. Heynig and D. Mollenhauer ed., Sübwasserflora von Mitteleuropa - Vol.2/4 (Spektrum Akademischer Verlag, Berlin, 1991). 468 p.

Diatoms of Europe:

KRAMMER K., The genus Pinnularia. H. Lange-Bertalot ed., Diatoms of Europe - Diatoms of the European Inland Waters and Comparable Habitats - Vol.1 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 2000). 703 p.

KRAMMER K., Cymbella. H. Lange-Bertalot ed., Diatoms of Europe - Diatoms of the European Inland Waters and Comparable Habitats - Vol.3 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 2002). 584 p.

KRAMMER K., Cymbopleura, Delicata, Navicymbela, Gomphocymbellopsis, Afrocymbella. H. Lange-Bertalot ed., Diatoms of Europe - Diatoms of the European Inland Waters and Comparable Habitats - Vol.4 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 2003). 530 p.

LANGE-BERTALOT H., Navicula sensu stricto - 10 genera separated from Navicula sensu lato - Frustulia. H. Lange-Bertalot ed., Diatoms of Europe - Diatoms of the European Inland Waters and Comparable Habitats - Vol.2 (A.R.G. Gantner Verlag K.G, Ruggell, 2001). 526 p.

LEVKOV Z., Amphora sensu lato. H. Lange-Bertalot ed., Diatoms of Europe - Diatoms of the European Inland Waters and Comparable Habitats - Vol.5 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 2009). 916 p.





Iconographia Diatomologica:

LANGE-BERTALOT H. and METZELTIN D., Annotated Diatom Micrographs. H. Lange-Bertalot ed., Iconographia Diatomologica - Vol.2 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 1996). 390 p.

LANGE-BERTALOT H. and GENKAL S.I., Diatoms from Sibéria I - Islands in the Arctic Ocean (Yugorsky-Shar Strait). H. Lange-Bertalot ed., Iconographia Diatomologica - Vol.6 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 1999). 294 p.

LEVKOV Z., KRSTIC S., METZELTIN D. and NAKOV T., Diatoms of Lakes Prespa and Ohrid. H. Lange-Bertalot ed., Iconographia Diatomologica - Vol.16 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 2007). 613 p.

METZELTIN D. and LANGE-BERTALOT H., Diatoms from the Island continent Madagascar. H. Lange-Bertalot ed., Iconographia Diatomologica - Vol.11 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 2002). 286 p.

METZELTIN D. and LANGE-BERTALOT H., Tropical Diatoms of South America. H. Lange-Bertalot ed., Iconographia Diatomologica - Vol.18 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 2007). 877 p.

METZELTIN D. and LANGE-BERTALOT H., Tropical Diatoms of South America I. H. Lange-Bertalot ed., Iconographia Diatomologica - Vol.5 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 1998). 695 p.

METZELTIN D., LANGE-BERTALOT H. and GARCIA-RODRIGUEZ F., Diatoms of Uruguay. Compared with other taxa from South America and elsewhere. H. Lange-Bertalot ed., Iconographia Diatomologica - Vol.15 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 2005). 736 p.

REICHARDT E., Zur Revision der Gattung Gomphonema. Die Arten um G. affine/insigne, G.angustatum/micropus, G. acuminatum sowie gomphonemoide Diatomeen aus dem Oberroligozän in Böhmen.H. Lange-Bertalot ed., Iconographia Diatomologica - Vol.8 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 1999). 203 p.

RUMRICH U., LANGE-BERTALOT H. and RUMRICH M., Diatomeen der Anden, Von Venezuela bis Patagonien/Tierra del Fuego. H. Lange-Bertalot ed., Iconographia Diatomologica - Vol.9 (A.R.G. Gantner VerlagK.G., Ruggell, 2000). 673 p.

WERUM M. and LANGE-BERTALOT H., Diatom in springs. H. Lange-Bertalot ed., Iconographia Diatomologica -Vol.13 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 2004). 479 p.

WITKOWSKI A., LANGE-BERTALOT H. and METZELTIN D., Diatom flora of marine coasts. H. Lange-Bertalot ed., Iconographia Diatomologica - Vol.7 (A.R.G. Gantner Verlag K.G., Ruggell, 2000). 925 p.

Bibliotheca Diatomologica:

KRAMMER K., Die cymbelloiden Diatomeen. Eine Monographie der weltweit bekannten Taxa. Teil 1. Allgemeines und Encyonema Part. H. Lange-Bertalot and P. Kociolek ed., Bibliotheca Diatomologica - Vol.36 (J. Cramer, Berlin - Stuttgart, 1997). 382 p.

KRAMMER K., Die cymbelloiden Diatomeen. Eine Monographie der weltweit bekannten Taxa. Teil 2. Encyonema part., Encyonopsis and Cymbellopsis. H. Lange-Bertalot and P. Kociolek ed., Bibliotheca Diatomologica - Vol.37 (J. Cramer, Berlin - Stuttgart, 1997). 469 p.





LANGE-BERTALOT H. and KRAMMER K., Achnanthes, eine Monographie der Gattung mit Definition der Gattung Cocconeis und Nachträgen zu den Naviculaceae. H. Lange-Bertalot ed., Bibliotheca Diatomologica - Vol.18 (J. Cramer, Berlin - Stuttgart, 1989). 389 p.

LANGE-BERTALOT H. 85 Neue Taxa und über 100 weitere neu definierte Taxa ergänzend zur Sü β wasserflora von Mitteleuropa Vol. 2/1-4. Bibliotheca Diatomologica - Vol.27 (J. Cramer, Berlin - Stuttgart, 1993).

MOSER G., LANGE-BERTALOT H. and METZELTIN D., Insel der Endemiten. Geobotanisches Phänomen Neukaledonjien. Bibliotheca Diatomologica - Vol. 38. H. Lange-Bertalot ed. (J. Cramer, Berlin - Stuttgart, 1998) 464 p.

MOSER G., Die diatomeenflora von Neukaledonien. Bibliotheca Diatomologica - Vol. 43. H. Lange-Bertalot ed. (J.Cramer, Berlin - Stuttgart, 1999) 205 p.

Autres livres ou ouvrages:

BOURRELLY P., Les algues d'eau douce. Initiation à la systématique. Tome II : Les algues jaunes et brunes : Chrysophyées, Xanthophycées et Diatomées (N. BOUBEE & Cie, Paris, 1981) 517 p.

ECTOR L. and HLUBIKOVA D., Atlas des diatomées des Alpes-Maritimes et de la région Provence-Alpes-Côte d'Azur (Conseil Général des Alpes-Maritimes, 2009) 393 p.

HOFMANN et al., 2011. Diatomeen im Süßwasser - Benthos von Mitteleuropa. Lange-Bertalot, H. Eds., pp. 908. A.R.G. Gantner verlag K.G.

KOBAYASI H., IDEI M., MAYAMA S., NAGUMO T. and OSADA K. Kobayasi's Atlas of Japanese Diatoms based on electron microscopy. Kobayasi H., Idei M., Mayama S., Nagumo T. and Osada K. Ed Uchida Rokakuho Publishing Co. 2006

LAVOIE I., HAMILTON P.B., CAMPEAU S., GRENIER M. and DILLON P.J., Guide d'identification des Diatomées des rivières de l'Est du Canada (Presses de l'Université du Québec, Québec, 2008) 252 p.

ROUND F.E., CRAWFORD R.M. and MANN D.G., The diatoms. Biology & morphology of the genera (Cambridge University Press, Cambridge, 2007) 747 p.

TAYLOR JC, HARDING WR, ARCHBALD GM - An illustrated Guide to Some Common Diatom Species from South Africa - WRC Report TT 282/07 - January 2007

TUDESQUE L., ECTOR L., 2002. Pré-atlas iconographique des rivières de la Guadeloupe. p78.





IV. Les données taxonomiques acquises

Tous les taxons inclus dans le calcul de l'indice on fait l'objet de fiches descriptives compilées dans le volume 2 de ce quide méthodologique. Cependant, afin que tous les taxons inventoriés, identifiés ou numérotés, soient présentés, des planches regroupant ces taxons par genre et convergence morphologique sont présentées dans ce volume 1. De plus, pour certains taxons dont la détermination est délicate, des fiches d'aide à la diagnose différentielle ont été intégrées.

L'ordre de présentation des planches (vol.1) comme des fiches taxons (vol.2) suit la classification de Round et al. (1990).

A. Le glossaire et le guide terminologique illustré

La taxonomie et la diagnose des diatomées font appel à de nombreux termes spécifiques dont les définitions sont présentées ci-dessous. Des photos prises en microscopie optique et électronique illustrent ensuite les termes les plus couramment employés.

Aire axiale : chez les diatomées pennées, aire hyaline (transparente), sans ponctuation, située le long de l'axe longitudinale, de chaque côté du raphé (si présent).

Aire centrale : zone située au centre de la valve, faisant partie de l'aire axiale si celle-ci est présente.

Aire hyaline (zone hyaline) : zone non perforée de la valve, sans ornementation, transparente.

Alvéoles : chambres transversales situées à l'intérieur de la valve de certains genres de diatomées, totalement ouvertes vers l'intérieur et communiquant vers l'extérieur au travers de la paroi de la valve par une ou plusieurs rangées d'aréoles.

Annulae: structure composée d'une à quatre rangées de stries perpendiculaires à l'axe longitudinal, formant deux bandes de part et d'autre du raphé dans sa position terminale. Cette structure, plus ou moins visible, est caractéristique du genre Geissleria.

Apex : extrémité de la valve pour les diatomées pennées ; appelée également pôle. Chez les espèces du genre Gomphonema, dont les valves sont hétéropolaires, l'extrémité la plus large est dite "apicale" alors que l'extrémité la plus fine est dite "podale".

Aréoles : perforations dans la paroi de la valve, recouvertes à l'intérieur et/ou à l'extérieur d'une fine membrane de silice perforée, le velum. Latin : areola (singulier)/areolae (pluriel).

Basionyme : premier nom scientifique accordé à un taxon, en général lors de sa description.

Canal raphéen : structure de forme cylindrique, situé la plupart du temps en bordure de la valve, communiquant avec l'extérieur par le raphé et séparé plus ou moins complètement de l'intérieur du frustule.





Capité : terme utilisé pour caractériser une forme particulière que peut prendre une valve aux pôles : un resserrement, un col, juste avant l'extrémité arrondie.

Carène : structure située en bordure de valve, semblable à une crête saillante, à l'intérieur de laquelle passe le raphé.

Champ apical de pores : à l'extrémité de la valve, zone constituée de petits pores, généralement disposés en rangées longitudinales.

Cingulum (ou ceinture connective): bandes de silice entourant la cellule et reliant les deux valves du frustule de la diatomée. Selon les espèces, le cingulum est plus ou moins large, absent chez certaines espèces.

Claviforme : en forme de massue.

Cloison polaire : cloison interne située aux apex visible par transparence ou sur la face interne de la valve.

Côtes (costa/costae): ornementations de la valve, épaississements siliceux allongés.

Epilithique: vivant sur un substrat rocheux (pierres, blocs,...).

Epine : structure solide en forme d'épine à la surface de la valve, isolée ou multiple, servant éventuellement à la fixation des diatomées entre elles et à la formation de chaines.

Epipélique: vivant sur ou dans un sédiment fin (sables, vases ou boues).

Epiphytique : vivant sur des végétaux ou d'autres algues.

Extrémité distale : se dit de l'extrémité du raphé située vers le pôle de la valve.

Extrémité proximale : se dit de l'extrémité du raphé située vers le centre de la valve.

Fascia: bande transapicale sans ponctuation, située au milieu de la valve. Un stauros est un fascia.

Fibules: épaississements de silice, semblable à des piliers, reliant chaque bordure du raphé et situés à espace plus ou moins régulier le long du raphé (concerne les genres Nitzschia, Denticula et Surirella).

Fissure terminale : dernière partie du raphé située à l'extrémité distale, pouvant parfois montrer des formes particulières (en baïonnette, courbée,...).

Frustule : squelette siliceux des diatomées, protégeant la cellule et composé de deux valves (épivalve : partie supérieure et hypovalve : partie inférieure) s'emboitant l'une dans l'autre à la façon d'une boîte de camembert.

Fultoportula: structure tubulaire plus ou moins marquée, chez certaines diatomées centriques, composée d'un tube central et de 2 à 5 pores "satellites", par laquelle s'effectue la sécrétion de substances permettant la flottabilité; sur la face externe de la valve, cette structure peut apparaître complètement ou n'être visible que par un simple pore.

Hélictoglosse : structure généralement en forme de "lèvres", située de part et d'autre de l'extrémité distale du raphé en face interne de la valve et présente chez de nombreuses diatomées possédant un raphé.

Holotype : spécimen ou illustration utilisé ou désigné comme type nomenclatural.

Intermissio: fissure qui joint les extrémités proximales du raphé sur la face interne de





la valve, chez certains taxons cymbelloïdes.

Lancéolé : terme utilisé pour caractériser la forme de la valve ou une aire axiale aux pôles : en forme de fer de lance.

Lectotype : spécimen ou illustration désigné comme type nomenclatural lorsque l'holotype est absent ou non défini lors de la publication.

Linéoles : aréoles ayant une forme allongée dans le sens apical, caractéristiques de Navicula sensu stricto ou de Navicula du groupe des "linéolées".

Manteau : bordure de la valve (partie recourbée) en contact avec le cingulum.

Nodule central : épaississement siliceux situé entre les pores centraux externes du raphé.

Pore: petite perforation simple dans la paroi de la valve, sans velum.

Pores centraux du raphé : terminaisons centrales des deux branches du raphé, dans l'aire centrale.

Puncta (point) : terme général utilisé pour caractériser une petite perforation dans la paroi de la valve sans plus de connaissance sur les particularités de la structure.

Raphé: fente dans la paroi de la valve, plus ou moins longue, généralement située dans l'axe apical de la valve, mettant en contact la cellule et le milieu extérieur et jouant un rôle dans la locomotion des diatomées.

Rimoportula: structure tubulaire traversant la valve, en général en forme de lèvres sur la face interne de la valve et représentée par une ouverture simple ou un tube sur la face externe de la valve, permettant la sécrétion de polysaccharides ou d'autres molécules carbonées.

Rosette centrale : structure rencontrée au centre des valves des diatomées centriques, composée des plusieurs aréoles disposées de façon à former une rosette.

Rostré : terme utilisé pour caractériser une forme particulière que peut prendre une valve aux pôles : rétrécissement brusque et forme étirée.

Stauros: interruption des stries au niveau de l'aire centrale formant une zone hyaline du centre de la valve jusqu'au manteau (en forme de "nœud papillon").

Sternum : épaississement de silice dans l'axe apical des diatomées pennées, pouvant contenir le raphé si ce dernier est présent et formant donc le raphé-sternum.

Stigma: ouverture ou perforation située dans l'aire centrale de la valve, dont l'ouverture sur la face externe est ronde et sur la face interne en forme de lèvres. Structure différente des aréoles. Pluriel : stigmata.

Strie : rangée d'aréoles ou de points. Les stries peuvent être parallèles, transversales, radiales, radiantes, convergentes.

Strie bisériée : strie composée de deux rangées d'aréoles (ou de points).

Strie multisériée : strie composée de plusieurs rangées d'aréoles (ou de points).

Strie unisériée : strie composée d'une seule rangée d'aréoles (ou de points).

Sulcus : structure caractéristique du genre **Aulacoseira**, visible en vue connective. Il s'agit d'un sillon circulaire situé sur le manteau de la valve et séparant le collum, aire





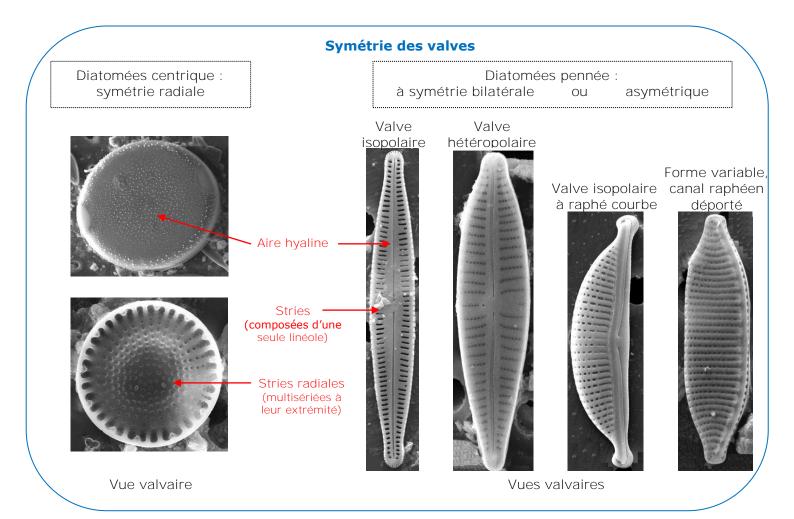
hyaline du manteau, et la zone d'aréoles.

Valves : structures siliceuses (2 pièces) formant le frustule et s'emboitant à la façon d'un boite de camembert (fond et couvercle). Chaque valve est composée de la "face" et du "manteau".

Valvocopula : première bande connective liée à la valve, en contact direct avec la valve.

Vue connective (ou vue cingulaire): frustule vu de profil, permettant l'observation directe d'une partie du manteau et de la ceinture connective (cingulum).

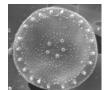
Vue valvaire : frustule vu de face, permettant l'observation directe de la valve.







Forme des valves



circulaire



elliptique



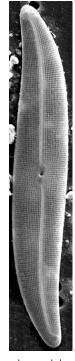
lancéolée



fusiforme



claviforme



sigmoide

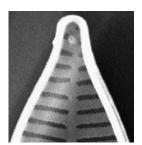


linéaire

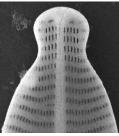


Valve déformée

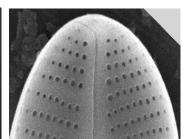
Forme des apex



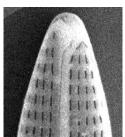
apiculé



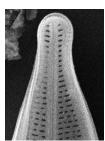
capité



arrondi



cunéiforme

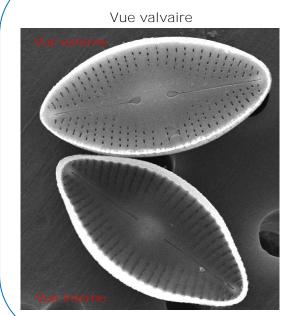


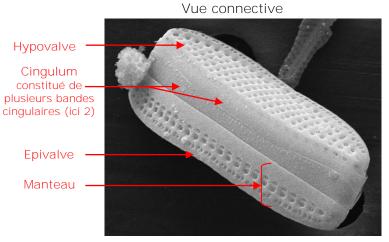
rostré



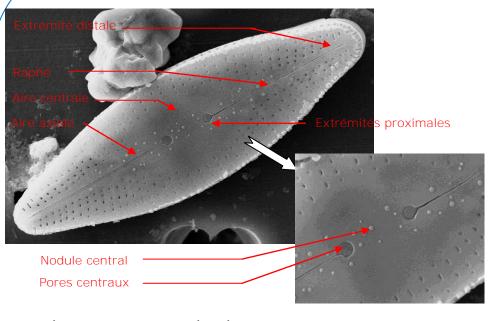


Le frustule

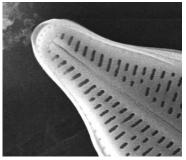


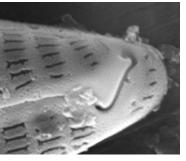


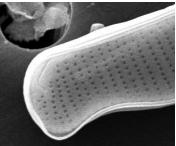
Eléments d'ultrastructure : Le raphé



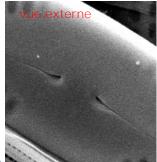








Différentes formes d'extrémité proximales



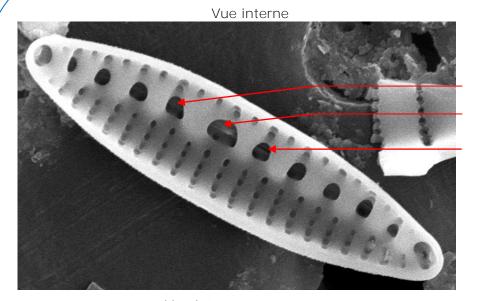








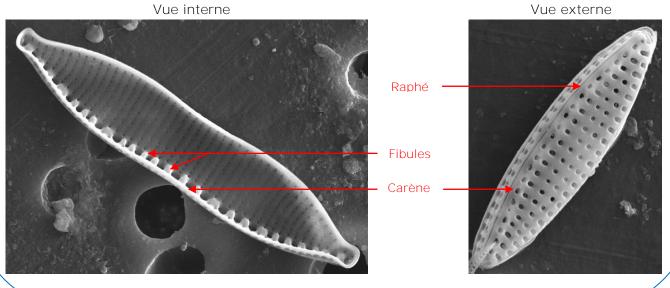
Eléments d'ultrastructure : Le canal raphéen



Canal raphén

Extrémités proximales du raphé

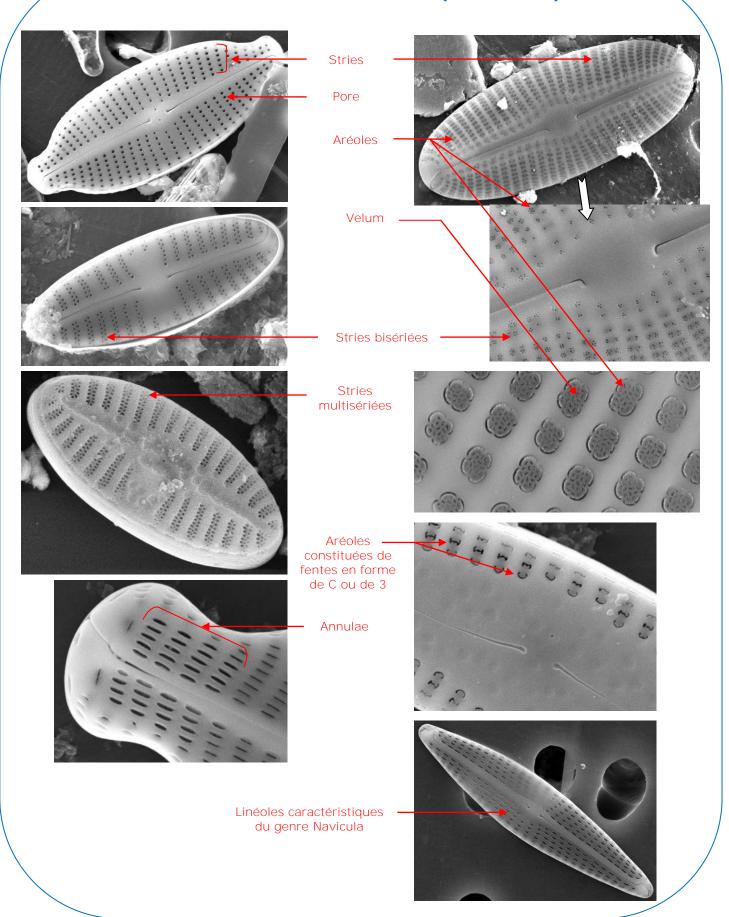
Raphé visible à l'intérieur du canal raphéen







Eléments d'ultrastructure : Les stries (vues externes)





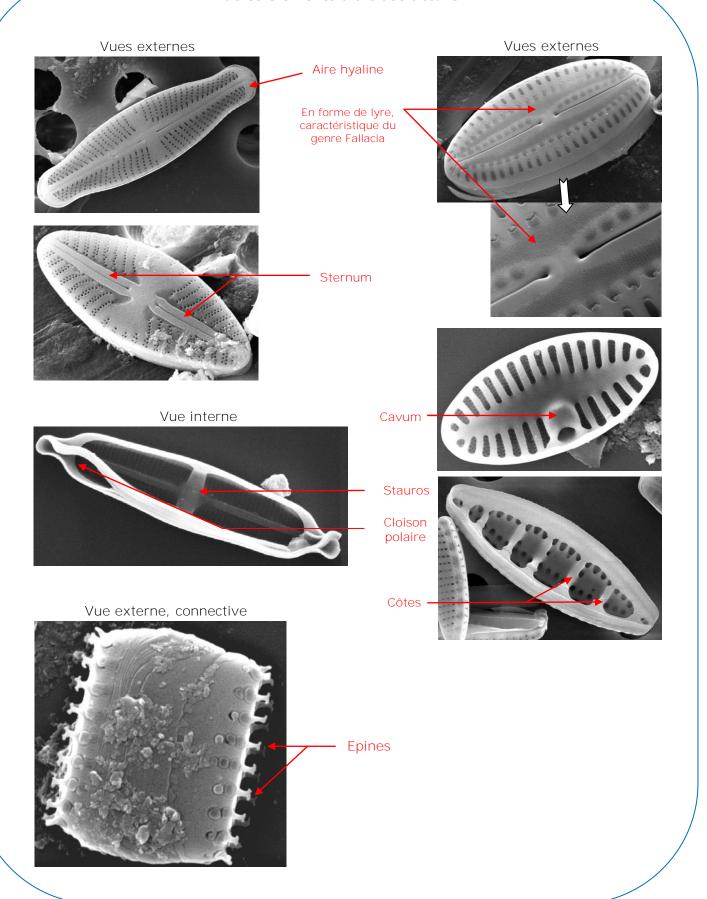


Eléments d'ultrastructure : Les perforations de la valve Vue externe Vue externe Hélictoglosse Fultoportula constituée d'un tube central et de pores satellites Vue interne Pores satellites (ici 3) - Stigma Champs apicaux de pores formant un ocelle Rimoportula ou processus labié





Autres éléments d'ultrastructure







B. La Classification

Conformément aux exigences de la convention de recherche qui définit ce programme, la classification utilisée prend modèle sur celle qui a été publiée par Round et al. en 1990 modifiée et amendée par Monnier et al. en 2009 pour tenir compte des travaux de phylogénie moléculaire de Medlin et Kaczmarska (2004).

La division des Bacillariophyta se décline selon 10 niveaux nomenclaturaux :

- Subdivision
- Classe
- Sous-classe
- Ordre
- Sous-ordre
- Famille
- Genre
- espèce
- variété
- forme

La classification des diatomées suit le code international de nomenclature botanique, le dernier en vigueur est celui de Vienne datant de 2006 accessible en ligne à l'adresse : http://ibot.sav.sk/icbn/main.htm

Ne sont présentés que les taxons indiciels inventoriés aux Antilles. Les commentaires sur les genres sont issus du « Catalogue of Diatom Names » de l'Académie des Sciences de Californie (Catalogue of Diatom Names. Compiled by Elisabeth Fourtanier & J. Patrick Kociolek.

http://research.calacademy.org/research/diatoms/names/index.asp).

Pour chaque genre, le nombre de taxons inventoriés est donné entre crochets []. L'occurrence (Occ.) et la catégorie selon l'abondance relative sont ensuite précisées pour chaque taxon. Le numéro de planche et, le cas échéant, la page de la fiche taxon correspondants sont indiqués pour chaque taxon.

Le cigle «-» ou «2-» désigne les espèces cibles dont la présence a un fort impact négatif sur la note indicielle. Leur diagnose est donc particulièrement importante. Ce cigle est repris sous la forme espèce cible « -» ou espèce cible « 2-» sous les illustrations des taxons concernés dans les planches du vol.1 et dans le coin supérieur droit de chaque fiche taxon dans le le vol. 2 de ce guide méthodologique.





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878

Subdivision Coscinodiscophytina Medlin et Kaczmarska 2004

Classe **Coscinodiscophyceae** Round et Crawford in Round et al. 1990, emend. Medlin et Kaczmarska 2004

Sous-classe **Coscinodiscophycidae** Round et Crawford in Round et al. 1990 Ordre **Melosirales** Crawford in Round et al. 1990

Famille **Melosiraceae** Kützing 1844 emend. Crawford in Round et al. 1990

Genre **Melosira** Agardh 1824 [1]

Généritype: Melosira nummuloides Agardh 1824

(Agardh, C.A. 1824. Systema Algarum Adumbravit C.A. Agardh. Lundae Literis Berlingianis. undae xxxvii, 312 pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement: centrique.

Symétrie radiale.

Face valvaire uniforme, avec de légère ornementation externe.

Frustules sans cotes, septum ou épines.

Forme des colonies.

<u>Taxon rencontré</u>

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Melosira nummuloides (Dillwyn) C.A. Agardh 1824 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.1	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878

Subdivision Coscinodiscophytina Medlin et Kaczmarska 2004

Classe **Coscinodiscophyceae** Round et Crawford in Round et al. 1990, emend. Medlin et Kaczmarska 2004

Sous-classe **Coscinodiscophycidae** Round et Crawford in Round et al. 1990 Ordre **Aulacoseirales** Crawford in Round et al. 1990 Famille **Aulacoseiraceae** Crawford in Round et al. 1990

Genre **Aulacoseira** Thwaites 1848 [2]

Généritype : Aulacoseira crenulata (Ehrenberg) Thwaites 1848

(Thwaites, G.H.K. 1848. Further observations on the Diatomaceae with descriptions of new genera and species. Annals and Magazine of Natural History, 2nd series, Vol. 1, 161-172, pl. 11, 12.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement: centrique.

Symétrie radiale.

Souvent en vue connective.

Souvent en colonie et cellules s'attachant entre elles par des épines.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Aulacoseira ambigua (Grunow) Simonsen 1979 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.1	-
Aulacoseira granulata (Ehr.) Simonsen var.angustissima (O.M.) Simonsen [Occ.: 4 - taxon rare - non indiciel]	PI.1	-





Division Bacillariophyta Haeckel 1878

Subdivision Coscinodiscophytina Medlin et Kaczmarska 2004

Classe **Coscinodiscophyceae** Round et Crawford in Round et al. 1990, emend. Medlin et Kaczmarska 2004

Sous-classe **Coscinodiscophycidae** Round et Crawford in Round et al. 1990 Ordre **Orthoseirales** Crawford in Round et al. 1990 Famille **Orthoseiraceae** Crawford in Round et al. 1990

Genre **Orthoseira** Thwaites 1848 [1]

Généritype : *Melosira americana* F.T. Kützing 1844 (= *Orthoseira americana* (Kützing) Spaulding & Kociolek 1998

(Thwaites, G.H.K. 1848. Further observations on the Diatomaceae with descriptions of new genera and species. Annals and Magazine of Natural History, 2nd series, Vol. 1, 161-172, pl. 11, 12.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement: centrique.

Symétrie radiale.

Un à plusieurs carinoportulae (= processus centraux typique du genre Orthoseira) situés au centre de la valve.

Epines marginales de longueurs variables.

Souvent en colonie et cellules s'attachant entre elles par des épines.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Orthoseira sp1 [Occ.: 1 - taxon secondaire - non indiciel]	-	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878 Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004

Classe **Mediophyceae** (Jousé et Proshkina-Lavrenko) Medlin et Kaczmarska 2004 Sous-classe **Thalassiosirophycidae** Round et Crawford in Round et al. 1990 Ordre **Thalassiosirales** Glezer et Makarova 1986

Famille **Thalassiosiraceae** Lebour 1930

Genre **Thalassiosira** Cleve 1873 [4]

Généritype : *Thalassiosira nordenskioeldii* P.T. Cleve 1873

(Cleve, P.T. 1873 On Diatoms from the Arctic Sea Bihang till Kongliga Svenska Vetenskaps-Akademiens Handlingar, Vol:1[13], 1-28, 4 pls)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : centrique (symétrie radiale).

Surface de la valve plate ou ondulée.

Un ou plusieurs fultoportulae près du centre de la valve.

Présence d'épines ou de processus près des bords de la valve.

Manteau étroit.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Thalassiosira weissflogii (Grunow) Fryxell & Hasle 1977 [Occ. : 5 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.3	-
Thalassiosira sp1 [Occ. : 3 - taxon dominant - non indiciel]	PI.3	-
Thalassiosira sp2 [Occ.: 4 - taxon dominant]	PI.3	p.5
Thalassiosira sp3 [Occ. : 3 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.3	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Mediophyceae** (Jousé et Proshkina-Lavrenko) Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Thalassiosirophycidae** Round et Crawford in Round et al. 1990
Ordre **Thalassiosirales** Glezer et Makarova 1986
Famille **Skeletonemataceae** Lebour 1930 sensu emend. Round & al. 1990

Genre **Skeletonema** Greville 1865 [1]

Généritype : Skeletonema costatum Cleve 1873

(Greville, R.K. 1865. Descriptions of new and rare Diatoms. Series XVI. Transactions of the Microscopical Society, New Series, London, Vol:13, 43-57, pls V & VI)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : centrique (symétrie radiale).

Valves très peu silicifiées.

Longs processus tubulaires liant les frustules entre eux.

Forme des colonies.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Skeletonema sp1 [Occ.: 1 - taxon principal - non indiciel]	-	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Mediophyceae** (Jousé et Proshkina-Lavrenko) Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Thalassiosirophycidae** Round et Crawford in Round et al. 1990
Ordre **Thalassiosirales** Glezer et Makarova 1986
Famille **Stephanodiscaceae** Glezer et Makarova 1986

Genre *Cyclotella* (Kützing) Brébisson 1838 [9]

Généritype : Cyclotella distinguenda Hustedt 1927

(Brébisson, A. de. 1838. Considérations sur les Diatomées et essai de classification des genres et des espèces appartenant à cette famille. Brée l'Ainé Imprimeur-Libraire, Falaise, 22 pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : centrique (symétrie radiale).

Aucune à plusieurs fultoportulae sur la face valvaire.

Stries composées d'alvéoles simples.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Cyclotella atomus Hustedt 1937 (<2->) [Occ.: 4 - taxon secondaire]	PI.2	p.7
Cyclotella atomus var. gracilis Genkal & Kiss 1993 (<2->) [Occ. : 9 - taxon dominant]	PI.2	p.9
Cyclotella meneghiniana Kützing 1844 [Occ. : 6 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.2	-
Cyclotella cf. gamma Sovereign 1963 [Occ.: 4 - taxon rare - non indiciel]	PI.2	-
Cyclotella sp1 [Occ.: 1 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.2	-
Cyclotella sp2 [Occ.: 1 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.2	-
Cyclotella sp3 [taxon rare - non indiciel]	-	-





Cyclotella sp4 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Cyclotella sp5 [taxon rare - non indiciel]	-	-





Sous-classe **Thalassiosirophycidae** Round et Crawford in Round et al. 1990 Ordre **Thalassiosirales** Glezer et Makarova 1986 Famille **Stephanodiscaceae** Glezer et Makarova 1986

Genre Discostella Houk et Klee 2004 [1]

Généritype : Discostella stelligera (Cleve & Grunow) Houk & Klee 2004

(Houk, V. et Klee, R. 2004. The stelligeroid taxa of the genus Cyclotella (Kützing) Brebisson (Bacillariophyceae) and their transfer into the new genus Discotella gen. nov.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : centrique.

Symétrie radiale.

Alvéoles centrales larges formant souvent une étoile.

Rimoportula simple près du bord de la valve.

Présence de fultoportulae.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Discostella pseudostelligera (Hustedt) Houk & Klee 2004 [Occ.: 9 - taxon secondaire - non indiciel]	-	-





Sous-classe **Thalassiosirophycidae** Round et Crawford in Round et al. 1990 Ordre **Thalassiosirales** Glezer et Makarova 1986 Famille **Stephanodiscaceae** Glezer et Makarova 1986

Genre Cyclostephanos Round in Theriot et al. 1987 [1]

Généritype : *Cyclostephanos novaezeelandiae* (Cleve in Cleve & Moller)Round in Theriot et al. 1987

(Theriot, E. and Håkansson, H., Kociolek, J.P., Round, F.E. & Stoermer, E.F. 1987. Validation of the centric diatom genus name Cyclostephanos. British Phycological Journal, Vol: 22[4], 345-347)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement: centrique.

Symétrie radiale.

Stries radiales organisées en faisceaux.

Epines marginales.

	Guide méthodologique		
	Vol. 1	Vol. 2	
Cyclostephanos sp1 taxon rare - non indiciel]	-	-	





Sous-classe **Thalassiosirophycidae** Round et Crawford in Round et al. 1990 Ordre **Thalassiosirales** Glezer et Makarova 1986 Famille **Stephanodiscaceae** Glezer et Makarova 1986

Genre **Stephanodiscus** Ehrenberg 1845 [2]

Généritype : Stephanodiscus niagarae C.G. Ehrenberg 1845

(Ehrenberg, C.G. 1845. Neue Untersuchungen über das kleinste Leben als geologisches Moment. Bericht über die zur Bekanntmachung geeigneten Verhandlungen der Königlich-Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin, Vol: 1845, 53-87)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement: centrique.

Symétrie radiale.

Face valvaire plate ou ondulée concentriquement.

Stries radiales organisées en faisceaux.

Epines marginales pouvant être entourées par des fultoportulae marginaux.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Stephanodiscus hantzschii Grunow in Cleve & Grunow 1880 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Stephanodiscus parvus Stoermer et Hakansson 1984 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-





Classe **Mediophyceae** (Jousé et Proshkina-Lavrenko) Medlin et Kaczmarska 2004

Sous-classe **Biddulphiophycidae** Round et Crawford in Round et al. 1990 Ordre **Triceratiales** Round et Crawford in Round et al. 1990 Famille **Triceratiaceae** (Schütt) Lemmermann 1899

Genre **Pleurosira** Meneghini 1845 [1]

Généritype : *Melosira (Pleurosira) thermalis* (G. Meneghini 1845)

(Trevisan di San Leon, V.B.A. 1848 (ref. 1898. Saggio di una monografia delle alghe cocotalle. Padova. 112 pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement: centrique.

Valves sphériques.

2 à 4 ocelles proéminents.

Un rimoportula solitaire situé vers le centre de la valve.

Forme des colonies en zig-zag.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Pleurosira laevis (Ehrenberg) Compere f.laevis Ehrenberg 1982	PI.3	p.11





asse **Mediopnyceae** (Jouse et Proshkina-Lavrenko) Mediin et Kaczmarska 2004

Sous-classe **Biddulphiophycidae** Round et Crawford in Round et al. 1990 Ordre **Biddulphiales** Krieger 1954 Famille **Biddulphiaceae** Kützing 1844

Genre **Terpsinoe** Erhenberg 1843 [1]

Généritype : *Terpsinoë musica* Ehrenberg 1843

(Ehrenberg, C.G. 1843. Verbreitung und Einflufs des mikroskopischen Lebens in Süd-und Nord-Amerika Abhandlungen der Königlichen Akademie der Wissenschaften zu Berlin, Vol: 1841, 291-445, 4 pls.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : centrique.

Frustules très silicifiés et allongés avec des bords ondulés.

Présence de pores aux extrémités.

Cotes transversales très silicifiées présentes.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Terpsinoë musica Ehrenberg 1843 [taxon rare - non indiciel]	-	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Fragilariophycidae** Round in Round et al. 1990
Ordre **Fragilariales** Silva 1962 emend. Round in Round et al. 1990
Famille **Fragilariaceae** Greville 1833

Genre *Fragilaria* Lyngbye 1819 [11]

Généritype : Fragilaria pectinalis (Müller) Lyngbye 1819

(Lyngbye, H.C. 1819. Tentamen Hydrophytologiae Danicae Continens omnia Hydrophyta Cryptogama Daniae, Holsatiae, Faeroae, Islandiae, Groenlandiae hucusque cognita, Systematice Disposita, Descripta et iconibus illustrata, Adjectis Simul Speciebus Norvegicis. Hafniae. 248 pp., 70 pls.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : araphidé.

Rectangulaire à lancéolée en vue connective.

Présence d'épines (formation de colonie).

Une seule rimoportula habituellement situé à une extrémité.

Un sternum central est généralement présent.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Fragilaria fonticola Hustedt 1938 [Occ.: 87 - taxon dominant]	PI.5	p.15
Fragilaria goulardii (Brébisson) Lange-Bertalot 1981 [Occ.: 166 – taxon dominant]	PI.4	p.19
Fragilaria rumpens (Kütz.) G.W.F.Carlson 1915 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Fragilaria sp1	PI.5	p.23
Fragilaria sp2 «2-» [Occ.: 8 - taxon principal]	PI.5	p.25





Fragilaria sp3 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Fragilaria sp4 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Fragilaria sp5 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Fragilaria sp6 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Fragilaria sp7 [Occ.: 8 - taxon principal - non indiciel]	PI.4	-
Fragilaria sp8 [Occ.: 2 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.5	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Fragilariophycidae** Round in Round et al. 1990
Ordre **Fragilariales** Silva 1962 emend. Round in Round et al. 1990
Famille **Fragilariaceae** Greville 1833

Genre *Ulnaria* (Kützing) Compère 2001 [2]

Généritype : Bacillaria ulna Nitzsch

(Compère, P. 2001. Ulnaria (Kützing) Compère, a new genus name for Fragilaria subgen. Alterasynedra Lange-Bertalot with comments on the typification of Synedra Ehrenberg In: Jahn, R., Kociolek, J.P., Witkowski, A. & Compère, P. (eds), Lange-Bertalot-Festschrift: Studies on Diatoms. Dedicated to Prof. Dr. Dr. h.c. Horst Lange-Bertalot on the occassion of his 65th Birthday. A.R.G. Gantner Verlag. K.G. pp. 97-102)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : araphidé.

Stries unisériées ou bisériées.

Champs de pores apicaux aux extrémités.

2 rimoportulae.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Ulnaria pseudogaillonii (Kobayasi & Idei) Idei 2006 [Occ.: 57 - taxon dominant]	PI.6	p.27
Ulnaria lanceolata (Kützing) Compère 2001 [Occ.: 33 – taxon principal]	PI.6	p.31





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Eunotiophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Eunotiales** Silva 1962
Famille **Eunotiaceae** Kützing 1844

Genre *Eunotia* Ehrenberg 1837 [19]

Généritype : *Eunotia arcus* Ehrenberg 1838

(Ehrenberg, C.G. 1837. Über ein aus fossilen Infusorien bestehendes, 1832 zu Brod verbacknes Bergmehl von der Grenzen Lapplands in Schweden. Bericht über die zur Bekanntmachung geeigneten Verhandlungen der Königlich-Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin, Vol:1837, 43-45)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : brachyraphidé.

Valves avec un raphé court.

Raphé s'étendant du manteau à la valve.

Stries unisériées.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Eunotia bilunaris (Ehr.) Mills var. bilunaris 1934 [taxon rare - non indiciel]	PI.7	-
Eunotia exigua (Brébisson in Kützing) Rabenhorst 1864 [Occ. : 6 - taxon secondaire]	PI.12	p.35
Eunotia exigua forme 1 [Occ. : 8 - taxon principal]	PI.12	p.37
Eunotia exigua forme 2 [Occ. : 4 - taxon secondaire]	PI.12	-
Eunotia incisa Gregory var. Incisa 1854 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.11	-
Eunotia minor (Kützing) Grunow in Van Heurck 1881 [Occ.: 1 – taxon secondaire – non indiciel]	PI.11	-





Eunotia monodon Ehrenberg var. monodon 1843 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	Pl.8	-
Eunotia mucophila (Lange-Bert.&Norpel Schempp) Lange-Bertalot 2005 [Occ. : 2 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Eunotia muscicola Krasske var. muscicola 1939 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.12	-
Eunotia muscicola Krasske var. tridentula Norpel et Lange-Bertalot 1993 [Occ. : 2 - taxon rare - non indiciel]	Pl.12	-
Eunotia naegeli Migula 1907 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.7	-
Eunotia subarcuatoides Alles Nörpel & Lange-Bertalot 1991 [Occ.: 13 – taxon principal]	PI.11	p.39
Eunotia sp20 [Occ.: 15 - taxon principal]	PI.9	p.41
Eunotia sp21 [Occ. : 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.11	-
Eunotia sp22 [Occ.: 7 - taxon secondaire]	PI.11	p.45
Eunotia sp23 [Occ.: 9 - taxon secondaire]	PI.11	p.47
Eunotia sp24 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.9	-
Eunotia sp25 [Occ.: 5 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.8	-
Eunotia sp26 [taxon rare - non indiciel]	Pl.11	-
Eunotia sp27 [taxon rare - non indiciel]	PI.11	-
Eunotia sp28 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	Pl.9	-
Eunotia sp29 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.10	-
Eunotia sp31 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	Pl.10	-
Eunotia sp32 [taxon rare - non indiciel]	Pl.10	-
Eunotia sp33 [taxon rare - non indiciel]	Pl.9	-





Genre **Placoneis** C. Mereschkowsky 1903 [7]

Généritype : *Placoneis exigua* (Gregory) Mereschkowsky 1903 (= *Pinnularia exigua* Gregory)

(Mereschkowsky, C. 1903 Uber Placoneis, ein neues Diatomeen-Genus. Beihefte zum Botanischen Centralblatt, Vol:15[1], 1-30, pl. 1.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Valve linéaire à lancéolée.

Apex parfois rostrés ou capités.

Stries unisériées.

Stigma inconstant.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Placoneis symmetrica (Hustedt) Lange-Bertalot [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.13	-
Placoneis sp1 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Placoneis sp2 [Occ.: 48 - taxon rare - non indiciel]	PI.13	-
Placoneis sp3 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.13	-
Placoneis sp4 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Placoneis sp5 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.13	-





Placoneis sp6

[taxon rare - non indiciel]







Genre **Cymbella** Agardh 1830 [2]

Généritype : Cymbella cymbiformis Agardh 1830

(Agardh, C. A. 1830. Conspectus Criticus Diatomacearum. Part 1. Lundae. Litteris

Berlingianis. Pp. 1-16)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Valve asymétrique dans le sens apical, symétrique dans le sens transapical.

Terminaison distale du raphé courbe du coté dorsal.

Le stigma s'il est présent est du coté ventral.

Champs de pores apicaux pratiquement toujours présents (exception complexe *C. helvetica*).

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Cymbella tropica Krammer 2002 [Occ.: 44 – taxon dominant]	PI.14	p.49
Cymbella sp1 [Occ.: 19 - taxon secondaire]	PI.14	p.53





Genre *Encyonema* Kützing 1833 [4]

Généritype : Encyonema paradoxum Kützing 1833

(Kützing, F.T. 1833. Synopsis Diatomacearum oder Versuch einer systematischen Zusammenstellung der Diatomeen. Linnaea, Vol. 8[5], 529-620, pls. XIII-XIX.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Bord dorsal arqué.

Bord ventral droit ou presque droit.

Stigmoides peuvent être présents mais toujours du coté dorsal.

Terminaisons distales du raphé toujours courbées du coté ventral de la valve.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Encyonema minutum (Hilse in Rabh.) D.G. Mann in Round Crawford & Mann [Occ.: 5 - taxon rare - non indiciel]	Pl.15	-
Encyonema silesiacum (Bleisch in Rabenhorst) Mann in Round, Crawford & Mann 1990 [Occ.: 48 - taxon secondaire]	PI.15	p.57
Encyonema sp1 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.15	-
Encyonema sp2 [Occ.: 4 - taxon secondaire]	PI.15	p.61





Genre *Encyonopsis* Krammer 1997 [2]

Généritype : *Encyonopsis cesatii* (Rabenhorst) Krammer 1997 (= *Navicula cesatii* Rabenhorst 1853)

(Krammer, K. 1997. Die cymbelloiden Diatomeen - Eine Monographie der weltweit bekannten Taxa. Teil 1. Allgemeines und Encyonema Part. Bibliotheca Diatomologica, Vol: 36, 382 pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Frustule avec une légère asymétrie dans l'axe apical.

Stigmoïde peut être présent.

Stries unisériée.

Fissures terminales du raphé courbent vers la face ventrale de la valve.

Pas de champs de pores apicaux.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Encyonopsis subminuta Krammer & Reichardt 1997 [Occ.: 1 – taxon rare – non indiciel]	PI.16	-
Encyonopsis sp3 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.16	-
Encyonopsis sp4 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Encyonopsis sp5 [taxon rare - non indiciel]	-	-





Genre **Gomphonema** Ehrenberg 1832 [55]

Généritype : Gomphonema acuminatum Ehrenberg

(Ehrenberg, C. G. 1832. Über die Entwicklung und Lebensdauer der Infusionsthiere; nebst ferneren Beiträgen zu einer Vergleichung ihrer organischen Systeme. Abhandlungen der Klöniglichen Akademie der Wissenschaften zu Berlin, Vol : 1831, 1-154, 4 pls.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Symétrique dans le sens apical et asymétrique dans le sens transapical.

Présence possible d'un ou plusieurs stigma sur un coté de l'aire centrale.

Champ de pores apicaux présent.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Gomphonema affine Kützing 1844 [Occ.: 22 - taxon secondaire - non indiciel]	Pl.27	-
Gomphonema angustatum (Kützing) Rabenhorst 1864 [Occ.: 13 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.23	-
Gomphonema augur Ehrenberg 1840 [Occ. : 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.26	-
Gomphonema bourbonense Reichardt 1997 [Occ.: 292 - taxon dominant]	PI.18	p.63
Gomphonema brasiliense subsp. pacificum Moser, Lange-Bertalot & Metzeltin 1998 [Occ.: 91 - taxon principal]	PI.19	p.65
Fiche comparative des taxons du groupe <i>Gomphonema</i> pumilum	PI.17	-





Gomphonema designatum Reichardt 1997 [Occ.: 359 - taxon dominant]	PI.18	p.67
Gomphonema exilissimum (Grunow) Lange-Bertalot & Reichardt 1996 [Occ.: 46 - taxon principal]	PI.22	p.71
Gomphonema lagenula Kützing 1844 [Occ.: 50 - taxon dominant]	PI.25	p.75
Gomphonema parvulum var. parvulum (Kützing) Kützing 1849 [Occ.: 263 – taxon dominant]	PI.20	p.77
Gomphonema sp46 [taxon rare - non indiciel]	Pl.19	-
Gomphonema sp47 [Occ.: 4 - taxon rare - non indiciel]	PI.21	-
Gomphonema sp48 [taxon rare - non indiciel]	PI.22	-
Gomphonema sp49 [taxon rare - non indiciel]	PI.20	-
Gomphonema sp51 [Occ.: 153 - taxon dominant]	PI.18	p.81
Gomphonema sp52 <<2-> [Occ.: 7 - taxon principal]	PI.27	p.85
Gomphonema sp53 [Occ.: 67 - taxon dominant]	PI.19	p.87
Gomphonema sp54 [Occ.: 41 - taxon dominant]	PI.22	p.91
Gomphonema sp58 <a><2-> [Occ. : 22 - taxon dominant]	PI.25	p.93
Gomphonema sp59 <2-> [Occ.: 21 - taxon dominant]	PI.25	p.95
Gomphonema sp60 [Occ.: 3 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.26	-
Gomphonema sp61 [Occ.: 17 - taxon secondaire]	PI.20	p.97
Gomphonema sp62 [Occ.: 25 - taxon principal]	PI.25	p.99
Gomphonema sp63 [Occ.: 11 - taxon dominant]	PI.22	p.101
Gomphonema sp64 [Occ.: 11 - taxon secondaire]	PI.25	p.103





Gomphonema sp66 «2-» [Occ.: 24 - taxon dominant]	PI.20	p.105
Gomphonema sp67 [Occ.: 7 - taxon principal]	PI.26	p.106
Gomphonema sp68 [Occ.: 4 - taxon principal]	PI.26	p.109
Gomphonema sp69 <> [Occ.: 5 – taxon principal]	PI.25	p.111
Gomphonema sp70 <<2-> [Occ.: 3 - taxon dominant]	PI.21	p.113
Gomphonema sp71 [Occ.: 62 - taxon dominant]	PI.19	p.117
Gomphonema sp72 [Occ.: 27 - taxon principal]	PI.19	p.121
Gomphonema sp73 [Occ.: 4 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.18	-
Gomphonema sp75	Pl.21	p.123
Gomphonema sp76 [Occ.: 35 - taxon dominant]	PI.26	p.125
Gomphonema sp77 [Occ.: 4 - taxon principal]	PI.26	p.127
Gomphonema sp78 [Occ.: 7 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.24	-
Gomphonema sp79 [Occ.: 6 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.27	-
Gomphonema sp80 [Occ.: 9 - taxon secondaire - non indiciel]	Pl.21	-
Gomphonema sp81 [Occ.: 15 - taxon secondaire]	Pl.22	p.129
Gomphonema sp82 [Occ.: 10 - taxon principal]	Pl.23	p.131
Gomphonema sp83 [Occ.: 9 - taxon secondaire - non indiciel]	Pl.21	-
Gomphonema sp84 [Occ. : 9 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.23	-
Gomphonema sp85 [Occ.: 19 - taxon principal]	PI.25	p.135





Gomphonema sp86 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.24	-
Gomphonema sp87 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.26	-
Gomphonema sp88 [taxon rare - non indiciel]	PI.24	-
Gomphonema sp89 [Occ. : 5 - taxon rare - non indiciel]	PI.24	-
Gomphonema sp90 [Occ. : 2 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Gomphonema sp91 [Occ.: 15 - taxon dominant]	PI.22	p.137
Gomphonema sp92 [Occ.: 3 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.23	-
Gomphonema sp93 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.19	-
Gomphonema sp95 [taxon rare - non indiciel]	PI.27	-
Gomphonema sp96 [Occ. : 9 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.24	-
Gomphonema sp97 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Gomphonema sp99 [Occ.: 1 - taxon secondaire - non indiciel]	-	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Cymbellales** Mann in Round et al. 1990
Famille **Gomphonemataceae** Kützing 1844

Genre **Gomphosphenia** Lange-Bertalot 1995 [5]

Généritype : *Gomphosphenia lingulatiformis* (Lange-Bertalot & Reichardt) Lange-Bertalot 1995

(Lange-Bertalot, H. 1995. Gomphosphenia paradoxa nov. spec. et nov. gen. und Vorschlag zur Lösung taxonomischer Probleme infolge eines veränderten Gattungskonzepts von Gomphonema (Bacillariophyceae) Nova Hedwigia, Vol: 60[1-2], 241-252)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Terminaisons proximales du raphé en forme d'ancre

Foramen ouvert tout autour de la valve en incluant les apex.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Gomphosphenia oahuensis [Occ. : 26 - taxon dominant]	PI.28	p.139
Gomphosphenia tenerrima (Hustedt) Reichardt 1999 [Occ.: 23 - taxon secondaire]	PI.28	p.141
Gomphosphenia sp1 [Occ.: 33 - taxon dominant]	PI.28	p.143
Gomphosphenia sp2 [taxon rare - non indiciel]	PI.28	-
Gomphosphenia sp3 [taxon rare - non indiciel]	PI.28	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Cymbellales** Mann in Round et al. 1990
Famille **Gomphonemataceae** Kützing 1844

Genre **Reimeria** Kociolek et Stroermer 1988 [1]

Généritype : *Reimeria sinuata* (W. Gregory) J.P. Kociolek & E.R. Stoermer 1987 (= *Cymbella sinuata* W. Gregory 1856)

(Kociolek, J.P. and Stoermer, E.F. 1987. Ultrastructure of Cymbella sinuata and its allies (Bacillariophyceae), and their transfer to Reimeria, gen. nov. Systematic Botany, Vol:12[4], 451-159)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Bords de la valve droits ou légèrement convexes

Elargissement de la valve au niveau de l'aire centrale.

Un stigma solitaire, positionné dans la partie dorsale de la valve, au niveau de l'aire centrale.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Reimeria uniseriata Sala Guerrero & Ferrario 1993 [Occ.: 4 - taxon rare - non indiciel]	PI.29	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878 Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004 Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004 Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990

Ordre **Achnanthales** Silva 1962

Famille **Achnanthaceae** Kützing 1844 emend. Mann in Round et al. 1990

Genre **Achnanthes** Bory de Saint Vincent 1822 [3]

Généritype : Achnanthes adnata Bory de Saint Vincent 1822

(Bory de Saint Vincent, J. B. M. and coll. 1822-1831. Dictionnaire Classique d'Histoire Naturelle. Paris. Rey & Gravier, Baudouin Frères, libraires-éditeurs, vol. 1 à 17.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : monoraphidé.

Frustules hétérovalvaires (valve à raphé - valve sans raphé).

Arqué en vue connective.

Fascia ou stauros souvent présent sur la valve à raphé.

Sternum souvent présent sur la valve sans raphé.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Achnanthes brevipes var. intermedia (Kützing) Cleve 1895 [Occ.: 8 - taxon dominant]	PI.30	p.145
Achnanthes inflata (Kützing) Grunow 1880 [Occ.: 12 - taxon rare - non indiciel]	PI.30	-
Achnanthes rupestoides Hohn var. uniseriata Lange-Bertalot & Monnier 2003 [Occ.: 115 – taxon dominant]	PI.30	p.149





Genre *Cocconeis* Ehrenberg 1837 [13]

Généritype : Cocconeis scutellum Ehrenberg 1838

(Ehrenberg, C.G. 1837. Zusätze zur Erkenntnifs grofser organischer Ausbildung in den kleinsten theirischen Organismen Abhandlungen der Königlichen Akademie der Wissenschaften zu Berlin, Vol: 1835, 151-180, 1 pl.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : monoraphidé.

Frustules hétérovalvaires (valve à raphé - valve sans raphé).

Ornementation très différente selon la valve considérée.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Fiche comparative des taxons du genre Cocconeis	Pl.31-32	-
Cocconeis euglypta Ehrenberg 1854 [Occ.: 317 - taxon dominant]	PI.33	p.151
Cocconeis placentula var. lineata (Ehrenberg) Van Heurck 1885 [Occ.: 24 - taxon principal]	PI.33	p.155
Cocconeis placentula var. placentula (Ehrenberg) 1838 [Occ.: 30 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.34	p.157
Cocconeis placentula var. placentula (Ehrenberg) sensu Jahn & al. 2009 [Occ.: 22 - taxon secondaire]	PI.33	p.159
Cocconeis sp1 [Occ.: 18 - taxon dominant]	PI.35	p.161
Cocconeis sp2 [Occ.: 14 - taxon secondaire]	PI.35	p.163





Cocconeis sp3 [Occ.: 1 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.34	-
Cocconeis sp4 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.35	-
Cocconeis sp5 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.35	-
Cocconeis sp6 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.34	-
Cocconeis sp7 [Taxon rare - non indiciel]	PI.34	-
Cocconeis sp8 [Taxon rare - non indiciel]	PI.35	-
Cocconeis sp9 [Taxon rare - non indiciel]	-	-





Genre **Achnanthidium** Kützing 1844 [22]

Généritype : Achnanthidium microcephalum Kützing 1844

(Kützing, F.T. 1844. Die Kieselschaligen. Bacillarien oder Diatomeen.Nordhausen. 152 pp., 30 pls.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : monoraphidé.

Frustules hétérovalvaires (valve à raphé - valve sans raphé).

Généralement de petites tailles.

Forme arquée en vue connective : la valve sans raphé est convexe et celle avec raphé est concave.

2 grands complexes d'espèces :

- extrémités distales du raphé droites (A. minutissimum)
- extrémités distales du raphé courbées (A. pyrenaicum)

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Achnanthidium catenatum (Bily & Marvan) Lange-Bertalot 1999 [Occ.: 164 - taxon dominant]	PI.36	p.165
Achnanthidium exiguum (Grunow) Czarnecki 1994 (2-» [Occ.: 58 – taxon dominant]	PI.36	p.167
Achnanthidium minutissimum (Kützing) Czarnecki 1994 [Occ.: 155 – taxon dominant]	PI.36	p.169
Achnanthidium subhudsonis (Hustedt) Kobayasi in Kobayasi et al. 2006 [Occ.: 313 - taxon dominant]	PI.36	p.171





Achnanthidium sp1 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Achnanthidium sp2 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Achnanthidium sp3 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Achnanthidium sp4 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Achnanthidium sp5 [Occ.: 59 - taxon dominant]	PI.36	p.173
Achnanthidium sp7 [Occ.: 39 - taxon dominant]	PI.36	p.175
Achnanthidium sp8 [Occ.: 24 - taxon dominant]	PI.37	p.177
Achnanthidium sp9 [Occ.: 6 - taxon secondaire]	PI.37	p.179
Achnanthidium sp10 [Occ.: 48 - taxon dominant]	PI.37	p.181
Achnanthidium sp11 [Occ.: 22 - taxon dominant]	PI.36	p.183
Achnanthidium sp12 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Achnanthidium sp13 [Occ.: 28 - taxon dominant]	PI.37	p.185
Achnanthidium sp14 [Occ.: 25 - taxon dominant]	PI.36	p.187
Achnanthidium sp15 [taxon non indiciel]	PI.37	-
Achnanthidium sp16 [Occ.: 6 - taxon secondaire]	PI.37	p.189
Achnanthidium sp17 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Achnanthidium sp18 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Achnanthidium sp19 [Occ.: 53 - taxon dominant]	PI.36	p.191





Genre Kolbesia F.E. Round & L. Bukhtiyarova ex F.E. Round 1998 [1]

Généritype : *Kolbesia kolbei* (Hustedt) F.E. Round & L. Bukhtiyarova 1998 (basionym: *Achnanthes kolbei* Hustedt 1930)

(Round, F.E. 1998. Validation of some previously published Achnanthoid genera. Diatom Research, Vol:13[1], 181)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : monoraphidé.

Frustules hétérovalvaires (valve à raphé - valve sans raphé).

Stries radiantes sur les 2 valves, composées de quelques aréoles allongées.

Aire axiale elliptique ou lancéolée et large (au moins 1/3 de la largeur de la valve)

Raphé droit ; Extémité distale en crochet ; Extrémité proximale élargie.

	Gu méthodo	ide ologique
	Vol. 1	Vol. 2
Kolbesia sp1 taxon rare - non indiciel]	Pl.38	-





Genre **Lemnicola** Round et Basson 1997 [1]

Généritype : Lemnicola hungarica (Grunow) Round & Basson 1997

(Round, F.E. and Basson, P.W. 1997. A new monoraphid diatom genus (Pogoneis) from Bahrain and the transfer of previously described species A.hungarica & A. taeniata to new genera. Diatom Research, Vol:12[1], 71-81)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : monoraphidé.

Frustules hétérovalvaires (valve à raphé - valve sans raphé).

Stries bisériées composées d'aréoles rondes.

La valve à raphé présente un stauros asymétrique.

<u>raxon rencontre</u>		
	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Lemnicola hungarica (Grunow) Round & Basson1997 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.38	-





Division Bacillariophyta Haeckel 1878

Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004

Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004 Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990

Ordre **Achnanthales** Silva 1962

Famille Achnanthidiaceae Mann in Round et al. 1990

Genre **Planothidium** Round et Bukhtiyarova 1996 [6]

Généritype : Planothidium lanceloatum (Brebisson) Round & Bukhtiyarova 1996

(Round, F.E. and Bukhtiyarova, L. 1996. Four new genera based on Achnanthes (Achnanthidium) together with a re-definition of Achnanthidium Diatom Research, Vol: 11[2], 345-361)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : monoraphidé.

Hétérovalvaire.

Stries multisériées.

Beaucoup possèdent une aire centrale asymmétrique sur la valve sans raphé.

Beaucoup possèdent une dépression sur la valve sans raphé.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Planothidium frequentissimum (Lange-Bertalot in Krammer & I Bertalot) Lange-Bertalot 1999 [Occ.: 45 - taxon principal]	PI.39	p.193
Planothidium frequentissimum forme 1 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.39	-
Planothidium lanceolatum (Brebisson ex Kützing) Lange-Bertalot 1999 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Planothidium robustius (Hustedt) Lange-Bertalot et Genkal 1999 [Occ.: 260 - taxon dominant]	PI.39	p.195
Planothidium biporomum (Hohn & Hellerman) Lange-Bertalot 1999 [Occ.: 21 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.39	-
Planothidium rostratum (Oestrup) Lange-Bertalot 1999 [Occ. : 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.39	-





Genre **Platessa** Lange-Bertalot 2004 [3]

Généritype : *Platessa bavarica* H. Lange-Bertalot & G. Hofmann in Lange-Bertalot 2004

(Krammer, K. and Lange-Bertalot, H. 2004. Bacillariophyceae 4. Teil: Achnanthaceae, Kritische Erganzungen zu Navicula (Lineolatae), Gomphonema Gesamtliteraturverzeichnis Teil 1-4 [second revised edition] [With "Ergänzungen und Revisionen" by H. Lange Bertalot]. In: H. Ettl et al., Suesswasserflora von Mitteleuropa. Spektrum Akademischer Verlad Heidelberg, , Vol: 2[4], 468 pp., 93 pls)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : monoraphidé.

Frustules hétérovalvaires (valve à raphé - valve sans raphé).

Raphé droit ; Extrémités distales et proximales du raphé droites, munies d'un pore distinct.

Stries unisériées ou multisériées.

Valve à raphé légèrement concave ; Valve sans raphé légèrement convexe.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Platessa sp1 [Occ.: 20 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.38	-
Platessa sp2 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.38	-
Platessa sp3 [taxon rare - non indiciel]	-	-





Genre *Diadesmis* Kützing 1844 [15]

Famille **Diadesmidaceae** Mann in Round et al. 1990

Généritype : *Diadesmis confervacea* Kützing 1844

(Kützing, F.T. 1844. Die Kieselschaligen. Bacillarien oder Diatomeen.Nordhausen. 152 pp., 30 pls.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Aréoles allongées.

Petites frustules.

Forme des colonies.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Diadesmis arcuatoides Lange-Bertalot 2004 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.40	-
Diadesmis confervacea Kützing 1844 «2-» [Occ.: 54 – taxon dominant]	PI.40	p.199
Diadesmis confervacea f. rostrata (Krasske) D. Metzeltin & H. Lange-Bertalot 2007 [Occ.: 29 - taxon dominant]	PI.40	p.201
Diadesmis confervaceoides H. Lange-Bertalot & Rumrich in U. Rumrich, H. Lange-Bertalot & M. Rumrich 2000 [Occ.: 5 - taxon secondaire]	PI.40	p.203
Diadesmis contenta (Grunow ex Van Heurck) Mann in Round, Crawford & Mann 1990 [Occ.: 209 - taxon dominant]	PI.40	p.205
Diadesmis paracontenta Lange-Bertalot & Werum ssp.paracontenta 1999 [Occ. : 2 - taxon rare – non indiciel]	-	-
Diadesmis sp1 [Occ.: 26 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.40	-





Diadesmis sp2 [taxon rare - non indiciel]	PI.40	-
Diadesmis sp3 [Occ.: 3 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.40	-
Diadesmis sp4 [Occ.: 11 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.40	-
Diadesmis sp5 [Occ.: 54 - taxon principal]	PI.40	p.207
Diadesmis sp6 [Occ.: 7 - taxon rare - non indiciel]	PI.40	-
Diadesmis sp7 [Occ.: 11 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.40	-
Diadesmis sp8 [Occ.: 11 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.40	-
Diadesmis sp9 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.40	-





Genre Luticola Mann in Round et al. 1990 [18]

Généritype : Luticola mutica (Kützing) Mann in Round, Crawford & Mann 1990

(Round, F.E. and Crawford, R.M. & Mann, D.G. 1990. The Diatoms. Biology & Morphology of the genera. Cambridge University Press, Cambridge 747 pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Aire centrale étendue avec un stigma.

Stries sont ponctuées.

Terminaisons proximales du raphé sont courbées du même coté.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Luticola mutica (Kützing) Mann in Round, Crawford & Mann 1990 [Occ.: 28 - taxon dominant]	PI.41	p.209
Luticola aequatorialis (Heiden)Lange-Bertalot et Ohtsuka 2000 [Occ.: 18 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.41	-
Luticola saxophila (Bock ex Hustedt) D.G. Mann in Round Crawford & Mann 1990 [Occ.: 18 - taxon rare - non indiciel]	PI.41	-
Luticola sp1 [Occ.: 9 - taxon dominant]	PI.41	p.211
Luticola sp2 [Occ.: 5 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.41	-
Luticola sp3 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.41	-
Luticola sp4 [Occ.: 16 - taxon principal]	PI.41	p.213





Luticola sp5 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Luticola sp6 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Luticola sp7 [taxon rare - non indiciel]	PI.41	-
Luticola sp8 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.41	-
Luticola sp9 [Occ. : 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.41	-
Luticola sp10 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Luticola sp11 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Luticola sp12 [Occ.: 3 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.41	-
Luticola sp13 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Luticola sp14 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.41	-
Luticola sp15 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.41	-





Genre Nupela Vyverman & Compère 1991 [5]

Généritype : Nupela giluwensis Vyverman & Compere, 1991

(Vyverman, W. and Compère, P. 1991. Nupela giluwensis gen. & spec. nov. A new genus of naviculoid diatoms. Diatom Research, Vol: 6[1], 175-179)

Commentaires sur le genre

Plutôt de petites tailles

Hétérovalvaire, valve raphé et valve avec un raphé réduit ou absent.

Aire centrale asymétrique.

Aréoles elliptiques.

Terminaison du raphé proximal en forme de T en vue interne (SEM).

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Nupela rumrichorum Lange-Bertalot in Lange-Bertalot & Moser 1994 [Occ. : 38 - taxon dominant]	PI.42	p.217
Nupela sp1 [Occ.: 179 - taxon dominant]	PI.42	p.219
Nupela sp2 [Occ.: 2 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.42	p.221
Nupela sp3 [taxon rare - non indiciel]	PI.42	-
Nupela sp4 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.42	-





Genre *Frustulia* Agardh 1824 [6]

Généritype : *Frustulia saxonica* Rabenhorst 1853

(Rabenhorst, L. 1853. Die Süsswasser-Diatomaceen (Bacillarien) für Freunde der Mikroskopie. Eduard Kummer, Leipzig. 72 pp., 9 pls..)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Stries composées de fines aréoles formant des lignes.

Une cote tout le long de la valve où l'on trouve le raphé et qui se termine en forme d'ampoule («porte-crayon»).

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Frustulia crassinervia (Brébisson) Lange-Bertalot et Krammer in Lange-Bertalot & Metzeltin 1996 [Occ.: 21 - taxon dominant]	Pl.43	p.223
Frustulia neomundana Lange-Bertalot & Rumrich 2000 [Occ. : 2 – taxon rare – non indiciel]	PI.43	-
Frustulia pumilio Lange-Bertalot & Rumrich 2000 [Occ.: 6 - taxon rare - non indiciel]	PI.43	-
Frustulia vulgaris (Thwaites) De Toni 1891 [Occ.: 7 - taxon rare - non indiciel]	PI.43	-
Frustulia weinholdii Hustedt1937 [Occ.: 7 - taxon rare - non indiciel]	PI.43	-
Frustulia sp1 [Occ.: 6 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.43	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878

Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Naviculales** Bessey 1907 emend. Mann in Round et al. 1990
Sous-ordre **Neidineae** Mann in Round et al. 1990
Famille **Brachysiraceae** Mann in Round et al. 1990

Genre **Brachysira** Kützing 1836 [5]

Généritype : Brachysira aponina Kützing 1836

(Kützing, F. T. 1836. Algarum Aquae Dulcis Germanicarum. Decas XVI. Collegit Fridericus Traugott Kutzing, Soc. Bot. Ratisbon, Sodalis. Halis Saxonum in Commissis C. A. Schwetschkii et Fi., Vol. 16, 4 pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Valve symétrique dans l'axe apical.

Stries finement ponctuées et formant des ondulations longitudinales.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Fiche comparative des taxons du genre <i>Brachysira</i>	PI.44	-
Brachysira neoexilis forme 1 [Occ.: 11 - taxon dominant]	PI.45	p.227
Brachysira neoexilis forme 2 [Occ.: 23 - taxon dominant]	PI.45	p.229
Brachysira sp1 [Occ.: 33 - taxon dominant]	PI.45	p.231
Brachysira sp2 [Occ.: 3 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.45	-
Brachysira sp3 [taxon rare - non indiciel]	PI.45	-





Genre **Sellaphora** Mereschkowsky 1902 [6]

Généritype : Sellaphora pupula (Kützing) Mereschkowsky 1902

(Mereschkowsky, C. 1902. On Sellaphora, a new genus of Diatoms. Annals and Magazine of Natural History, series 7,, Vol: 9, 185-195, pl. IV)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Extrémités distales du raphé dilatées.

Conopeum présent chez certaines espèces.

Stries unisériées.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Fiche comparative des taxons morphologiquement proche de Sellaphora seminulum	PI.46	-
Sellaphora pupula (Kützing) Mereschkowksy 1902 [taxon rare - non indiciel]	PI.47	-
Sellaphora seminulum (Grunow) Mann 1989 [Occ.: 265 - taxon dominant]	PI.47	p.233
Naviculadicta seminulum sp2 [Occ.: 101 - taxon dominant]	PI.47	p.235
Naviculadicta seminulum sp3	PI.47	p.237
Sellaphora sp1 «2-» [Occ. : 7 - taxon secondaire]	PI.47	p.239
Sellaphora sp2 [Occ.: 29 - taxon secondaire]	PI.47	p.241





Genre **Eolimna** Lange-Bertalot et Schiller 1997 [15]

Généritype : *Eolimna martinii* Schiller & Lange-Bertalot 1997

(Schiller, W. et Lange-Bertalot H. 1997. Eolimna martinii nov. gen., nov. sp. (Bacillariophyceae) aus dem Unter-Oligozan von Sieblos/RHon im Vergleich mit ahnlichen rezenten Taxa. Paläontologische Zeitschrift, Vol. 71 (3), 163-172.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Généralement de petites tailles.

Sternum présent.

Aréoles couvertes en vue interne (SEM) par une membrane.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Eolimna comperei Ector Coste et Iserentant in Coste & Ector 2000 [Occ.: 1 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.49	-
Eolimna minima (Grunow in Van Heurck) Lange-Bertalot in Moser, Lange-Bertalot & Metzeltin 1998 [Occ.: 208 – taxon dominant]	PI.48	p.243
Eolimna lepidula (Manguin in Bourrelly & Manguin) D. Metzeltin & H. Lange-Bertalot 2007 [taxon non indiciel]	PI.49	-
Eolimna ruttneri (Hustedt) Lange-Bertalot & Monnier in Monnier et al. 2003 [Occ.: 210 - taxon dominant]	PI.49	p.245
Eolimna subminuscula (Manguin) Moser, Lange-Bertalot & Metzeltin 1998	Pl.49	p.247
Eolimna sp1 [Occ.: 326 - taxon dominant]	PI.48	p.249





Eolimna sp2 [Occ. : 95 - taxon dominant]	PI.48	p.251
Eolimna sp3 [Occ.: 67 - taxon dominant]	PI.48	p.253
Eolimna sp5 (<2->) [Occ. : 70 - taxon dominant]	PI.48	p.255
Eolimna sp6 [Occ.: 271 - taxon dominant]	PI.48	p.257
Eolimna sp7 [Occ. : 9 - taxon secondaire]	PI.48	p.259
Eolimna sp8 [Occ.: 13 - taxon dominant]	PI.48	p.261
Eolimna sp9 [taxon rare - non indiciel]	PI.48	-
Eolimna sp10 [taxon rare]	PI.48	p.263
Eolimna sp11 [taxon rare]	PI.48	p.265





Genre Adlafia Moser, Lange-Bertalot et Metzeltin 1998 [3]

Généritype : Adlafia muscora (Kociolek & Reviers) Moser, Lange-Bertalot & Metzeltin 1998

(Moser, G. and Lange-Bertalot, H. & Metzeltin, D. 1998. Insel der Endemiten Geobotanisches Phänomen Neukaledonien (Island of endemics New Caledonia - a geobotanical phenomenon). Bibliotheca Diatomologica, Vol: 38, 464 pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Aréoles couvertes par hymènes.

Stries radiantes et unisériées.

Frustule souvent de petite taille.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Adlafia muscora (Kociolek & Reviers) Moser, Lange- Bertalot & Metzeltin 1998 [Occ.: 222 – taxon dominant]	PI.49	p.267
Adlafia minuscula (Grunow) Lange-Bertalot [taxon rare - non indiciel]	-	-
Adlafia sp1 [Occ.: 9 - taxon secondaire]	PI.49	p.269





Genre *Mayamaea* Lange-Bertalot 1997 [9]

Généritype : Mayamaea atomus (Kützing) Lange-Bertalot 1997

(Lange-Bertalot, H. 1997. Frankophila, Mayamaea und Fistulifera: drei neue Gattungen der Klasse Bacillariophyceae. Archiv für Protistenkunde, Vol: 148[1-2], 65-76)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Petits frustules.

Aire axiale étroite avec un raphé droit.

Stries unisériées.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Mayamaea permitis (Hustedt) Bruder & Medlin 2008 [Occ.: 169 - taxon dominant]	PI.50	p.271
Mayamaea atomus var. alcimonica (Reichardt) Reichardt 1997 [Occ.: 7 - taxon rare – non indiciel]	-	-
Mayamaea sp1 [Occ. : 5 - taxon rare - non indiciel]	PI.50	-
Mayamaea sp2 [Occ. 2: - taxon rare - non indiciel]	PI.50	-
Mayamaea sp3 [Occ. 7: - taxon rare - non indiciel]	PI.50	-
Mayamaea sp5 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Mayamaea sp6 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-





Mayamaea sp7 [taxon rare - non indiciel]	PI.50	-
Mayamaea sp8 [taxon rare - non indiciel]	PI.50	-





Genre *Fistulifera* Lange-Bertalot 1997 [1]

Généritype : Fistulifera saprophila (Lange-Bertalot & Bonik) Lange-Bertalot 1997

(Lange-Bertalot, H. 1997. Frankophila, Mayamaea und Fistulifera: drei neue Gattungen der Klasse Bacillariophyceae. Archiv für Protistenkunde, Vol: 148[1-2], 65-76)

Commentaires sur le genre

Frustules de petites tailles.

Dans la plupart des cas, le sternum et les bords de la valve sont les seules structures visibles.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Fistulifera saprophila (Lange-Bertalot & Bonik) Lange-Bertalot 1997 [Occ.: 114 - taxon dominant]	PI.50	p.273





Genre Fallacia Stickle et Mann 1990 [5]

Généritype : Fallacia pygmaea (Kützing) Stickle & Mann in Round, Crawford & Mann 1990

(Round, F.E. and Crawford, R.M. & Mann, D.G. 1990. The Diatoms. Biology & Morphology of the genera. Cambridge University Press, Cambridge 747 pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Aire hyaline sur la face valvaire en forme de lyre.

Conopeum qui recouvre les stries en vue externe.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Fallacia insociabilis (Krasske) Mann in Round, Crawford & Mann 1990	PI.51	p.275
Fallacia tenera (Hustedt) Mann in Round, Crawford & Mann 1990 [Occ.: 106 - taxon dominant]	PI.51	p.277
Fallacia tenera forme 1 «2-» [Occ.: 13 – taxon dominant]	PI.51	p.279
Fallacia pygmaea (Kützing) Stickle & Mann ssp.pygmaea in Lange-Bertalot & al 2003 [Occ. : 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Fallacia sp1 [Occ.: 4 - taxon rare - non indiciel]	PI.51	-





Genre **Chamaepinnularia** Lange-Bertalot et Krammer 1996 [4]

Généritype : *Chamaepinnularia vyvermanii* H. Lange-Bertalot & K. Krammer in H. Lange-Bertalot & D. Metzeltin 1996

(Lange-Bertalot, H. (ed.), Iconographia Diatomologica. Annotated Diatom Micrographs. Vol. 2. Ecology, Diversity, Taxonomy. Koeltz Scientific Books. Königstein, Germany,, Vol. 2, 390 pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Stries composées d'une unique alvéole, ressemblant à des aréoles.

Velum recouvrant la face externe de la valve.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Chamaepinnularia sp1 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.52	-
Chamaepinnularia sp2 [taxon rare - non indiciel]	PI.52	-
Chamaepinnularia sp3 [taxon rare - non indiciel]	PI.52	-
Chamaepinnularia sp4 [taxon rare - non indiciel]	PI.52	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990

Ordre **Naviculales** Bessey 1907 emend. Mann in Round et al. 1990 Sous-ordre **Sellaphorineae** Mann in Round et al. 1990 Famille **Sellaphoraceae** Mereschkowsky 1902

Genre Naviculadicta Lange-Bertalot 1994 [6]

Généritype : *Naviculadicta vaucheriae* (Petersen) Lange-Bertalot in Lange-Bertalot & Moser 1994 *(= Navicula vaucheriae* Petersen 1915)

(Lange-Bertalot, H. and Moser, G. 1994 Brachysira. Monographie der Gattung. Bibliotheca Diatomologica, Vol: 29, pp. 1-212)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé

Valves petites et étroites, linéaires à lancéolées, rostrés ou capitées

Stries variables généralement fines

Remarque: *Naviculadicta* Lange-Bertalot (1994) est considéré comme un genre "attrappetout" destiné à se substituer à "Navicula sensu lato" (pour des espèces non encore reclassées dans un des nombreux genres plus petits récemment séparés de Navicula) (Clé provisoire pour la détermination des genres de diatomées d'eau douce. P. Compère). Ce genre est par conséquent très hétérogène.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Naviculadicta absoluta (Hustedt) Lange-Bertalot [taxon rare - non indiciel]	-	-
Naviculadicta cosmopolitana H. Lange-Bertalot in U. Rumrich, H.Lange-Bertalot, & M. Rumrich 2000 [taxon rare] «2-»	Pl.53	p.281
Naviculadicta nanogomphonema H. Lange-Bertalot in U. Rumrich, H.Lange-Bertalot, & M. Rumrich 2000 [Occ.: 246 – taxon dominant]	PI.53	p.283
Naviculadicta sassiana Metzeltin & Lange-Bertalot 1998 [Occ.: 4 - taxon secondaire – non indiciel]	PI.53	-
Naviculadicta pseudoventralis (Hustedt) Lange-Bertalot in Lange-Bertalot & Moser 1994 [Occ. : 6 - taxon rare - non indiciel]	PI.53	-





Naviculadicta vitabunda (Hustedt) Lange-Bertalot in Lange-Bertalot & Moser

[Occ.: 2 - taxon secondaire - non indiciel]

- -





Genre *Pinnularia* Ehrenberg 1843 [28]

Généritype : *Pinnularia viridis* (Nitzsch) Ehrenberg (= *Bacillaria viridis* Nitzsch, 1817)

(Ehrenberg, C.G. 1843. Mittheilungen über 2 neue asiatische Lager fossiler Infusorien-Erden aus dem russischen Trans-Kaukasien (Grusien) und Sibirien. Bericht über die zur Bekanntmachung geeigneten Verhandlungen der Königlich-Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin, Vol: 1843, 43-49)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Valves en doigt de gant.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Pinnularia acrospheria W. Smith var. Acrospheria 1853 [Occ.: 6 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.54	-
Pinnularia joculata (Manguin) Krammer 2000 [Occ. : 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia parvulissima Krammer 2000 [Occ. : 2 – taxon rare – non indiciel]	PI.55	-
Pinnularia tabellaria Ehrenberg 1843 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.54	-
Pinnularia thermalis Manguin in Bourrelly & Manguin 1952 [taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia rupestris Hantzsch in Rabenhorst 1861 [taxon rare – non indiciel]	PI.54	-
Pinnularia sp30 [Occ.: 4 - taxon rare - non indiciel]	PI.55	-
Pinnularia sp31 <a><2-> [Occ. : 8 - taxon secondaire]	PI.55	p.287





Pinnularia sp32 [Occ.: 4 - taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia sp33 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia sp34 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia sp35 [taxon rare - non indiciel]	PI.55	-
Pinnularia sp36 [taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia sp37 [taxon rare - non indiciel]	PI.54	-
Pinnularia sp38 <2-> [Occ.: 7 - taxon secondaire]	PI.55	p.289
Pinnularia sp39 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia sp40 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia sp41 [taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia sp42 [taxon rare - non indiciel]	PI.55	-
Pinnularia sp45 [taxon rare - non indiciel]	PI.54	-
Pinnularia sp46 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia sp47 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.55	-
Pinnularia sp48 [taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia sp49 [taxon rare - non indiciel]	PI.54	-
Pinnularia sp50 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia sp51 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.56	-
Pinnularia sp52 [taxon rare - non indiciel]	PI.56	-





[taxon rare - non indiciel]

PI.55

_





Genre *Caloneis* Cleve 1894 [9]

Généritype : *Caloneis amphisbaena* (Bory de Saint Vincent) Cleve (= *Navicula* Bory de Saint Vincent 1824)

(Cleve, P.T. 1894. Synopsis of the Naviculoid Diatoms, Part I. Kongliga Svenska-Vetenskaps Akademiens Handlingar, Vol: 26[2], 1-194, 5 pls)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Caloneis lancetulla (Schulz) Lange-Bertalot & 1996 [Occ.: 46 - taxon secondaire]	PI.57	p.291
Caloneis hyalina Hustedt 1938 [Occ. : 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.57	-
Caloneis molaris (Grunow) Krammer 1985 [Occ. : 3 - taxon rare- non indiciel]	PI.57	-
Caloneis silicula (Ehr.)Cleve 1894 [taxon rare - non indiciel]	PI.57	-
Caloneis sp1 [Occ.: 8 - taxon rare - non indiciel]	PI.57	-
Caloneis sp2 [Occ.: 1 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.57	-
Caloneis sp3 [Occ.: 1 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.57	-
Caloneis sp4 [Occ. : 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.57	-
Caloneis sp5 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.57	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Naviculales** Bessey 1907 emend. Mann in Round et al. 1990
Sous-ordre **Sellaphorineae** Mann in Round et al. 1990
Famille **Pinnulariaceae** Mann in Round et al. 1990

Genre *Alveovallum* Lange-Bertalot & Krammer 2000 [1]

Généritype : Alveovallum beyensii Lange-Bertalot & Krammer 2000

(Krammer, K. 2000 The genus Pinnularia. In: H. Lange-Bertalot (ed.), Diatoms of Europe, Diatoms of the European Inland waters and comparable habitats. A.R.G. Gantner Verlag K.G., 1:pp. 1-703.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Alveovallum sp1 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.58	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Naviculales** Bessey 1907 emend. Mann in Round et al. 1990
Sous-ordre **Diploneidineae** Mann in Round et al. 1990
Famille **Diploneidaceae** Mann in Round et al. 1990

Genre **Diploneis** Ehrenberg ex Cleve 1894 [4]

Généritype : Diploneis didyma (Ehrenberg) Cleve 1894

(Cleve, P.T. 1894 Synopsis of the Naviculoid Diatoms, Part I. Kongliga Svenska-Vetenskaps Akademiens Handlingar, Vol. 26[2], 1-194, 5 pls.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Valves elliptiques plus ou moins ceintrées en leur centre avec des apex largement arrondis.

Deux canaux longitudinaux de part et d'autre du raphé, ouvert uniquement sur l'extérieur de la valve par une rangée de pores.

Structure fortement silicifiée.

Organisationn des stries complexe.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Diploneis sp1 [Occ.: 8 - taxon rare - non indiciel]	PI.59	-
Diploneis sp2 [Occ.: 2 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.59	-
Diploneis sp3 [taxon rare - non indiciel]	PI.59	-
Diploneis sp5 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.59	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Naviculales** Bessey 1907 emend. Mann in Round et al. 1990
Sous-ordre **Naviculineae** Hendey 1937
Famille **Naviculaceae** Kützing 1844 emend. Mann in Round et al. 1990

Genre Navicula Bory 1822 [67]

Généritype : Navicula tripunctata (Muller) Bory de Saint-Vincent 1827

(Bory de Saint-Vincent, J.B.M. and coll. . 1822-1831. Dictionnaire Classique d'Histoire Naturelle Paris. Rey & Gravier, libraires-éditeurs; Baudouin Frères, libraires-éditeurs., Vol: vol. 1 to 17)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Stries composées de linéoles.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Navicula antonii Lange-Bertalot 2000 [Occ. : 12 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.60	-
Navicula arctotenelloides Lange-Bertalot et Metzeltin 1996 [Occ. : 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.65	-
Fiche comparative des taxons morphologiquement proche de <i>Navicula arvensis</i>	PI.66	-
Navicula arvensis Hustedt 1937 [Occ.: 129 - taxon dominant]	PI.67	p.293
Navicula arvensis forme 1 (2-» [Occ. : 12 - taxon secondaire]	PI.67	p.295
Navicula cruxmeridionalis Metzeltin, Lange-Bertalot & García-Rodríguez 2005 [Occ.: 307 – taxon dominant]	PI.65	p.297
Navicula cryptocephala Kützing1844 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	Pl.61	-
Navicula cryptotenella Lange-Bertalot in Krammer & Lange-Bertalot 1985 [Occ. : 22 - taxon principal]	PI.60	p.299





Navicula cryptotenelloides Lange-Bertalot 1893 [Occ. 5: - taxon rare - non indiciel]	PI.65	-
Navicula densilineolata (Lange-Bertalot) Lange-Bertalot 1993 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.60	-
Navicula difficillima Hustedt [Occ.: 24 - taxon rare]	PI.67	P.301
Navicula erifuga Lange-Bertalot in Krammer & Lange-Bertalot 1985	PI.62	p.303
Navicula erifuga forme 1 [Occ. : 3 - taxon secondaire]	PI.62	p.307
Navicula erifuga forme 2 [Occ.: 76 - taxon dominant]	PI.62	p.309
Navicula erifuga forme 3	Pl.62	p.311
Navicula escambia (Patrick) Metzeltin & Lange-Bertalot 2007 [Occ.: 17 - taxon principal]	PI.63	p.313
Navicula germainii Wallace 1960 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.61	-
Navicula gregaria Donkin 1861 [Occ.: 27 - taxon secondaire]	PI.64	p.317
Navicula humboldtiana H. Lange-Bertalot & Rumrich in U. Rumrich, H.Lange-Bertalot and M. Rumrich 2000 (~->) [Occ.: 52 - taxon secondaire]	PI.61	p.319
Navicula incarum H. Lange-Bertalot & Rumrich in U. Rumrich, H. Lange-Bertalot and M. Rumrich 2000 [Occ.: 197 – taxon dominant]	PI.63	p.323
Navicula jacobii Manguin in Bourrelly & Manguin 1952 «2-» [Occ.: 29 - taxon secondaire]	PI.62	p.325
Navicula longicephala Hustedt var.longicephala 1944 [Occ.: 11 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.65	-
Navicula notha Wallace 1960 [Occ.: 51 - taxon principal]	PI.61	p.327
Navicula perminuta Grunow in Van Heurck 1880 [taxon rare - non indiciel]	PI.65	-
Navicula phyllepta Kützing 1844 [Occ. : 2 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Navicula phylleptosoma Lange-Bertalot 1999 [Occ.: 5 - taxon rare - non indiciel]	PI.61	-
Navicula quasidisjuncta Rumrich & Lange-Bertalot in Rumrich, Lange-Bertalot & Rumrich 2000 [Occ.: 69 - taxon dominant]	PI.60	p.331





Navicula rivulorum Lange-Bertalot & Rumrich 2000 [Occ. : 7 - taxon rare - non indiciel]	PI.65	-
Navicula rostellata Kützing 1844	PI.64	p.335
Navicula salinicola Hustedt 1939 [Occ.: 72 - taxon principal]	PI.65	p.337
Navicula simulata Manguin 1942 [Occ. : 263 - taxon dominant]	PI.63	p.339
Navicula subrhynchocephala Hustedt 1935 [Occ.: 8 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.64	-
Navicula supergregaria Rumrich & Lange-Bertalot in U. Rumrich, H. Lange-Bertalot, & M. Rumrich 2000	PI.64	p.343
Navicula tridentula Krasske 1923 [Occ.: 1 - taxon secondaire - non indiciel]	-	-
Navicula vilaplanii (Lange-Bert. & Sabater) Lange-Bertalot & Sabater 2000 [Occ.: 11 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.65	-
Navicula sp30 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.61	-
Navicula sp32 [Occ.: 4 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.60	-
Navicula sp33 [Occ. : 3 - taxon secondaire]	PI.65	-
Navicula sp36 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Navicula sp37 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.60	-
Navicula sp38 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.62	-
Navicula sp39 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Navicula sp40 [Occ.: 3 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.63	-
Navicula sp41 [Occ.: 2 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.63	-
Navicula sp42 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	Pl.61	-
Navicula sp43 [taxon rare - non indiciel]	PI.64	-





Navicula sp44 [Occ.: 1 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.64	-
Navicula sp45 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.65	-
Navicula sp46 [Occ.: 6 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.64	-
Navicula sp48 [taxon rare - non indiciel]	PI.65	-
Navicula sp49 [Occ. : 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.63	-
Navicula sp51 [taxon rare - non indiciel]	PI.65	-
Navicula sp52 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Navicula sp53 [taxon rare - non indiciel]	PI.65	-
Navicula sp54	PI.60	p.345
Navicula sp56 [Occ.: 1 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.65	-
Navicula sp58 [taxon rare - non indiciel]	PI.60	-
Navicula sp61 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Navicula sp62 [Occ.: 7 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.67	-
Navicula sp63 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.60	-
Navicula sp64 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Navicula sp65 [taxon rare - non indiciel]	PI.64	-
Navicula sp66 [Occ.: 10 - taxon rare - non indiciel]	PI.61	-
Navicula sp67 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Navicula sp68 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	-	-





Navicula sp69 [taxon rare - non indiciel]	PI.64	-
Navicula sp70 [taxon rare - non indiciel]	PI.65	-
Inconnu N°3 [Occ.: 27 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.67	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Naviculales** Bessey 1907 emend. Mann in Round et al. 1990
Sous-ordre **Naviculineae** Hendey 1937
Famille **Naviculaceae** Kützing 1844 emend. Mann in Round et al. 1990

Genre **Seminavis** Mann in Round et al. 1990 [1]

Généritype : *Seminavis gracilenta* (Grunow ex Schmidt) Mann in Round, Crawford & Mann 1990 (= *Amphora angustata* var. *gracilenta* Grunow ex Schmidt 1875)

(Round, F.E. and Crawford, R.M. & Mann, D.G. 1990. The Diatoms. Biology & Morphology of the genera. Cambridge University Press, Cambridge 747 pp)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Valves semi-lacéolées aven un bord dorsal convexe et un bord ventral droit à légèrement convexe.

Stries unisériées.

Extrémités centrale du raphé légèrement dilatées et incurvées vers le bord ventral de la valve.

Fissures terminales du raphé invurvées vers le bord dorsal de la valve.

Vue connective plus large du côté dorsal que du côté ventral mais de manière moins importante que dans le genre Amphora.

Taxon rencontré

Seminavis strigosa (Hustedt) D.G. Mann & A. Economou
-Amilii in D.B. Danielidis & D.G. Mann 2003
[Occ.: 60 - taxon dominant]





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Naviculales** Bessey 1907 emend. Mann in Round et al. 1990
Sous-ordre **Naviculineae** Hendey 1937
Famille **Naviculaceae** Kützing 1844 emend. Mann in Round et al. 1990

Genre *Geissleria* Lange-Bertalot et Metzeltin 1996 [3]

Généritype : *Geissleria moseri* Metzeltin, Witkowski & Lange-Bertalot in Lange-Bertalot & Metzeltin 1996

(Lange-Bertalot, H. and Metzeltin, D. 1996. Indicators of oligotrophy - 800 taxa representative of three ecologically distinct lake types, Carbonate buffered - Oligodystrophic - Weakly buffered soft water In: Lange-Bertalot, H. (ed.), Iconographia Diatomologica. Annotated Diatom Micrographs. Vol. 2. Ecology, Diversity, Taxonomy. Koeltz Scientific Books. Königstein, Germany, Vol. 2, 390 pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Structure particulière annulae présente au pôle.

Présence d'une ponctuation possible dans l'aire centrale.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Geissleria decussis (Østrup) Lange-Bertalot et Metzeltin 1996 [Occ.: 91 – taxon dominant]	PI.69	p.353
Geissleria ignota (Krasske)Lange-Bertalot & Metzeltin 1996 [Occ.: 2 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.69	-
Geissleria sp1 [Occ.: 83 - taxon dominant]	PI.69	p.355





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Naviculales** Bessey 1907 emend. Mann in Round et al. 1990
Sous-ordre **Naviculineae** Hendey 1937
Famille **Pleurosigmataceae** Mereschkowsky 1903

Genre **Gyrosigma** Hassall 1845 [3]

Généritype : Gyrosigma hippocampus (Ehrenberg 1838) Hassall 1845

(Hassall, A.H. 1845. A history of the British Freshwater Algae (including descriptions of the Diatomaceae and Desmidiaceae) with upwards of one hundred Plates. I. Text. Taylor, Walton, and Maberly, London. 462 pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Valve et raphé sigmoïdes.

Stries ponctuées.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Gyrosigma reimeri Sterrenburg 1994 [Occ.: 25 - taxon principal]	PI.70	p.359
Gyrosigma sciotense (Sullivant & Wormley) Cleve 1894 [Occ.: 29 - taxon secondaire]	PI.70	p.363
Gyrosigma obtusatum (Sullivan & Wormley) Boyer 1922 [Occ.: 8 - taxon rare - non indiciel]	PI.70	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Naviculales** Bessey 1907 emend. Mann in Round et al. 1990
Sous-ordre **Naviculineae** Hendey 1937
Famille **Pleurosigmataceae** Mereschkowsky 1903

Genre **Stauroneis** C.G. Ehrenberg 1843 [4]

Généritype : *Stauroneis phoenicenteron* (C.L. Nitzsch 1817) C.G. Ehrenberg 1841 (1843) (= *Bacillaria phoenicenteron* C.L. Nitzsch 1817)

(Ehrenberg, C.G. 1843. Mittheilungen über 2 neue asiatische Lager fossiler Infusorien-Erden aus dem russischen Trans-Kaukasien (Grusien) und Sibirien. Bericht über die zur Bekanntmachung geeigneten Verhandlungen der Königlich-Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin, Vol: 1843, 43-49

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Présence d'un stauros.

Parfois présence d'un pseudo septa

Stries distinctement ponctuées.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Stauroneis thermicola (Petersen) Lund [Occ.: 24 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.71	-
Stauroneis pseudosuboptusoides Germain 1981 [Occ.: 3 - taxon rare – non indiciel]	PI.71	-
Stauroneis prominula (Grun.) Hustedt [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.71	-
Stauroneis tenera Hustedt [Occ.: 4 - taxon rare - non indiciel]	PI.71	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Naviculales** Bessey 1907 emend. Mann in Round et al. 1990
Sous-ordre **Naviculineae** Hendey 1937
Famille **Stauroneidaceae** Mann in Round et al. 1990

Genre *Craticula* Grunow 1867 [6]

Généritype : Craticula perrotettii Grunow 1867

(Grunow, A. 1867. Reise seiner Majestät Fregatte Novara um die Erde. Botanischer Theil. Band I. Algen. Wien, aus der Kaiselich-Königlichen Hof-und Staasdruckerei pp. 1-104, pls I, Ia, II-XI)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Stries parallèles ou subparallèles.

Genre polymorphe.

Certaines valves en vue interne peuvent présenter un système raphé-sternum particulier.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Craticula molestiformis (Hustedt) Mayama 1999	PI.72	p.367
Craticula accomodiformis Lange-Bertalot 1993 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.72	-
Craticula sp1 [Occ.: 14 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.72	-
Craticula sp2 [taxon rare - non indiciel]	PI.72	-
Craticula sp3 [taxon rare - non indiciel]	PI.72	-
Craticula sp4 [taxon rare - non indiciel]	PI.72	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Naviculales** Bessey 1907 emend. Mann in Round et al. 1990
Sous-ordre **Naviculineae** Hendey 1937
Famille **Stauroneidaceae** Mann in Round et al. 1990

Genre **Capartogramma** Kufferath 1956 [1]

Généritype : *Capartogramma jeanii* H. Kufferath 1956 (= *Capartogramma karstenii* (Zanon 1941) R. Ross (= *Schizostauron karstenii* Zanon 1941))

(Kufferath, H. 1956. Organismes trouvés dans les carottes de sondages et les vases prélevées au fond du Lac Tanganika. Exploration hydrobiologique du Lac Tanganika (1946-1947). Résultats Scientifiques, Vol: 4[3], 74 pp., 7 tab.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Zone centrale de la valve ornée d'un X.

Présence d'un pseudosepta.

Aire axiale étroite.

Sties unisériées et étroites.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Capartogramma crucicula (Grun.ex Cl.) Ross 1963 [Occ.: 1- taxon rare - non indiciel]	PI.71	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Thalassiophysales** Mann in Round et al. 1990
Famille **Catenulaceae** Mereschkowsky 1902

Genre Amphora (Cleve) Levkov 2009 [3]

Généritype : Amphora ovalis (Ehrenberg) Kützing 1844.

(Kützing, F.T. 1844. Die Kieselschaligen. Bacillarien oder Diatomeen. Nordhausen. 152 pp., 30 pls.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Raphé excentré, près du bord ventral de la valve.

Bord dorsal plus large que le bord ventral.

Stries interrompues dans la partie dorsale de la valve.

Souvent présence d'un fascia dorsal (#avec le genre Halamphora).

Présence d'un bourrelet de chaque côté du raphé (≠avec le genre Halamphora).

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Amphora pediculus (Kützing) Grunow 1880 [Occ.: 1- taxon rare - non indiciel]	-	-
Amphora sp4 [Occ.: 1- taxon rare - non indiciel]	-	-
Amphora sp10 [Occ.: 1- taxon rare - non indiciel]	-	-





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Thalassiophysales** Mann in Round et al. 1990
Famille **Catenulaceae** Mereschkowsky 1902

Genre Halamphora (Cleve) Levkov 2009 [9]

Généritype : Halamphora coffeaeformis (Agardh) Levkov 2009

(Levkov, Z. (2009). Amphora sensu lato. In Diatoms of Europe, Volume 5. (H. Lange-Bertalot, ed). A.R.G. Gantner Verlag K.G. 916pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Raphé excentré, près du bord ventral de la valve.

Bord dorsal plus large que le bord ventral.

Valves asymétriques dans l'axe apical et symétrique dans l'axe transapical.

Fascia dorsal habituellement absent.

Présence d'un bourrelet sur le bord dorsal du raphé uniquement.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Halamphora fontinalis (Hustedt) Levkov 2009 [Occ.: 8- taxon rare - non indiciel]	PI.73	-
Halamphora montana (Krasske) Levkov 2009 [Occ.: 57 - taxon principal]	PI.73	p.369
Halamphora subturgida (Hustedt) Levkov 2009	PI.73	p.373
Halamphora sp1 [Occ.: 4 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.73	-
Halamphora sp3 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.73	-





Halamphora sp5 [Occ.: 6 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.73	-
Halamphora sp6 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.73	-
Halamphora sp7 [taxon rare - non indiciel]	PI.73	-
Halamphora sp9 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	-	-





Genre **Bacillaria** Gmelin 1791 [1]

Généritype : Bacillaria paradoxa J.F. Gmelin 1788

(Gmelin, J.F. 1788. Carolia Linne Systema Naturae per regna tria naturae secundum classes, ordines, genera species cum characteribus, differentiis, synonymis, locis. Ed. 13. Tomus I. Lipsiae 4120 pp.)

Commentaires sur le genre

Raphé positionné au centre de la valve, sur l'axe apical.

Stries assez épaisses.

Cellules coloniales, reliées entre elles par la carène située autour du raphé.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Bacillaria paxillifera (O.F. Müller) T.Marsson [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.74	-





Genre *Hantzschia* Grunow 1877 [5]

Généritype : *Hantzschia amphioxys* (C.G. Ehrenberg) A. Grunow 1877 (= *Eunotia amphioxys* C.G. Ehrenberg 1841)

(Grunow, A. 1877. New Diatoms from Honduras, with notes by F. Kitton. Monthly Microscopical Journal, London, Vol.: 18, 165-186, pls 193-196)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Raphé déporté sur le bord de la valve.

Frustule avec les 2 raphés du même côté.

Stries unisériées.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Hantzschia amphioxys (Ehr.) Grunow in Cleve et Grunow 1880 [Occ. : 5 - taxon rare - non indiciel]	PI.75	-
Hantzschia sp1 [taxon rare - non indiciel]	PI.75	-
Hantzschia sp2 [taxon rare - non indiciel]	PI.75	-
Hantschia sp3 [taxon rare - non indiciel]	-	-
Hantschia sp4 [taxon rare - non indiciel]	PI.75	-





Genre Tryblionella Smith 1853 [13]

Généritype : *Tryblionella acuminata* Smith 1853

(Smith, W. 1853. Synopsis of British Diatomaceae. John Van Voorst, London 1853., Vol:1, 89 pp., pl. 1-31.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé.

Valve robuste et large, elliptique ou linéaire avec des pôles arrondis ou apiculés.

Face esterne de la valve ondulée et portant des crêtes se réjoignant sur le côté à la base du système raphéen, lui-même muni de fibules.

Stries unisériées à multisériées, souvent interrompues par un ou plusieurs sternum ornés de pores.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Tryblionella apiculata Gregory 1857 [Occ.: 7 - taxon secondaire]	PI.76	p.377
Tryblionella balatonis (Grunow in Cl. & Grun.)D.G.Mann 1880	Pl.76	p.381
Tryblionella calida (grunow in Cl. & Grun.) D.G. Mann 1853 [Occ.: 10 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.76	-
Tryblionella debilis Arnott ex O'Meara 1873 [Occ.: 106 - taxon dominant]	PI.77	p.383
Tryblionella levidensis W. Smith 1856	PI.77	p.385
Tryblionella salinarum (Grunow in Cleve & Grunow) Pelletan 1889 [Occ. : 6 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.77	-
Tryblionella sp1 [taxon rare - non indiciel]	PI.77	-





Tryblionella sp2 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.77	-
Tryblionella sp3 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.77	-
Tryblionella sp5 [Occ.: 2 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.76	-
Tryblionella sp6 [taxon rare - non indiciel]	PI.76	-
Tryblionella sp7 [taxon rare - non indiciel]	PI.76	-
Tryblionella sp8 [taxon rare - non indiciel]	PI.76	-





Genre *Nitzschia* Hassall 1845 [63]

Généritype : Nitzschia elongata Hassall 1845

(Hassall, A. H. 1845. A history of the British Freshwater Algae (including descriptions of the Diatomaceae and Desmidiaceae) with upwards of one hundred plates. I. Text. Taylor, Walton and Maberly, London. 462 pp.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé avec fibules.

Le raphé est excentré.

Présence de fibules.

Le raphé de chaque valve est opposé de chaque coté du frustule.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Nitzschia acidoclinata Lange-Bertalot 1976 [Occ.: 65 – taxon principal]	PI.78	p.389
Nitzschia amphibia Grunow 1862 (>) [Occ.: 169 – taxon dominant]	PI.80	p.391
Nitzschia amplectens Hustedt 1957 [Occ.: 4 - taxon secondaire]	PI.82	p.395
Nitzschia aurariae Cholnoky 1965 [Occ. : 9 - taxon dominant]	PI.79	p.397
Nitzschia brevissima Grunow in Van Heurck 1881 [taxon rare – non indiciel]	-	-
Nitzschia capitellata Hustedt in A.Schmidt & al. 1922 [Occ.: 3 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.82	-
Nitzschia clausii Hantzsch 1860 [Occ. : 94 - taxon dominant]	PI.85	p.399





Nitzschia denticula Grunow 1880 [Occ. : 5 – taxon dominant]	PI.80	p.403
Nitzschia dissipata f. maewensis Foged 1971 [Occ.: 39 - taxon secondaire]	PI.86	p.405
Nitzschia fasciculata (Grunow) Grunow in V.Heurck 1881 [Occ.: 8 – taxon rare – non indiciel]	PI.86	-
Nitzschia filiformis (Smith) Van Heurck 1896 [Occ.: 14 – taxon secondaire]	PI.85	p.409
Nitzschia filiformis var. conferta (Richter) Lange-Bertalot in Lange-Bertalot & Krammer 1987 [Occ. : 70 - taxon principal]	PI.85	p.413
Nitzschia frustulum (Kützing) Grunow var. frustulum [Occ.: 214 – taxon dominant]	PI.78	p.417
Nitzschia frustulum forme 2 (~->) [Occ.: 19 – taxon dominant]	PI.78	p.421
Nitzschia frustulum forme 3 [Occ. : 2 - taxon dominant - non indiciel]	PI.78	-
Nitzschia gracilis Hantzsch 1860 [Occ. : 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.82	-
Nitzschia inconspicua Grunow 1862 [Occ.: 309 - taxon dominant]	PI.78	P.423
Nitzschia ingenua Hustedt 1935 [Occ.: 11 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.84	-
Nitzschia intermedia Hantzsch ex Cleve & Grunow 1880 [Occ. : 8 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.83	-
Nitzschia kurzii Rabenhorst in Grunow 1880	PI.86	p.427
Nitzschia lange-bertalotii Coste & Ricard 1982 [Occ.: 13 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.82	-
Nitzschia linearis (Agardh) W.M.Smith var.linearis 1853 [Occ.: 7 - taxon rare - non indiciel]	PI.84	-
Nitzschia lorenziana Grunow in Cleve et Möller 1879 [Occ.: 11 - taxon secondaire - non indiciel]	-	-
Fiche comparative des taxons du groupe Nitzschia palea	PI.81	-
Nitzschia palea (Kützing) W. Smith 1856 «2-» [Occ.: 191 – taxon dominant]	PI.82	p.431
Nitzschia palea forme 2	PI.83	p.435





Nitzschia palea forme 3	PI.82	p.437
Nitzschia palea forme 5 [Occ.: 20 – taxon dominant]	PI.82	p.439
Nitzschia palea forme 6 [Occ.: 52 – taxon dominant]	PI.83	p.441
Nitzschia pusilla (Kützing) Grunow emend Lange-Bertalot 1976 [Occ.: 4 - taxon rare - non indiciel]	-	-
Nitzschia scalpelliformis (Grunow) Grunow in Cleve & Grunow 1881 [taxon rare - non indiciel]	PI.86	-
Nitzschia serrata Manguin in Bourrelly & Manguin 1952 [Occ.: 4 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.80	-
Nitzschia subacicularis Hustedt in A.Schmidt et al. 1874 [Occ.: 4 - taxon secondaire - non indiciel]	-	-
Nitzschia terrestris (Petersen) Hustedt 1934 [Occ.: 34 - taxon rare - non indiciel]	PI.85	-
Nitzschia umbonata (Ehrenberg) Lange-Bertalot 1978 [Occ.: 8 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.83	-
Nitzschia vermicularis (Kützing) Hantzsch in Rabenhorst 1848 [Occ. : 1 – taxon rare – non indiciel]	PI.85	-
Nitzschia sp40 [Occ.: 3 - taxon secondaire - non indiciel]	-	-
Nitzschia sp41 [Occ.: 188 - taxon dominant]	PI.79	p.443
Nitzschia sp42 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp43 [taxon rare - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp44 <2->> [Occ.: 29 - taxon dominant]	PI.78	p.445
Nitzschia sp45 [Occ.: 28 - taxon dominant]	PI.78	p.447
Nitzschia sp47 [Occ.: 31 - taxon dominant]	PI.79	p.449
Nitzschia sp49 [Occ.: 12 - taxon principal]	PI.79	p.451
Nitzschia sp50 <2-> [Occ. : 7 – taxon dominant]	PI.79	p.453





		1
Nitzschia sp51 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp54 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp56 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.83	-
Nitzschia sp57 [taxon rare - non indiciel]	PI.82	-
Nitzschia sp59 [taxon rare - non indiciel]	PI.80	-
Nitzschia sp60 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.79	-
Nitzschia sp61 [taxon rare - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp62 [taxon rare - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp63 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp64	PI.78	p.455
Nitzschia sp66 [taxon rare - non indiciel]	PI.80	-
Nitzschia sp67 [taxon rare - non indiciel]	PI.79	-
Nitzschia sp68 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp69 [taxon rare - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp71 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp72 [taxon rare - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp73 [taxon rare - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp74 [Occ.: 5 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp75 [Occ.: 1 - taxon rare - non indiciel]	PI.87	-





Nitzschia sp76 [Occ.: 9 - taxon secondaire]	PI.78	p.457
Nitzschia sp77 [Occ.: 3 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.87	-
Nitzschia sp78	PI.78	p.459
Nitzschia sp79 [taxon rare - non indiciel]	PI.78	-





Genre **Denticula** Kützing 1844 [2]

Généritype : Denticula tenuis Kützing 1844

(Kützing, F.T. 1844. Die Kieselschaligen. Bacillarien oder Diatomeen. Nordhausen. 152 pp., 30 pls.)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé avec fibules.

Raphé excentré.

Pas d'interruption du raphé

Fibules particulières

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Denticula sundaysensis Archibald 1980 [Occ.: 5- taxon rare - non indiciel]	PI.88	-
Denticula sp1 [Occ.: 248 - taxon dominant]	PI.88	p.461





Genre **Simonsenia** Lange-Bertalot 1979 [1]

Généritype : Simonsenia delognei (Grunow in Van Heurck) Lange-Bertalot 1979

(Lange-Bertalot, H. 1979. Simonsenia, a new genus with morphology intermediate between Nitzschia and Surirella. Bacillaria, Vol. 2, 127-136)

Commentaires sur le genre

Morphologiquement : biraphidé avec fibules.

Les raphés sont excentrés et opposés l'un à l'autre.

Valve de petite taille et très étroite.

Structures peu silicifiées.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Simonsenia delognei Lange-Bertalot ssp. rossii 1993 [Occ.: 41 – taxon principal]	PI.88	p.465





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Rhopalodiales** Mann in Round et al. 1990
Famille **Rhopalodiaceae** (Karsten) Topachevsky et Oksiyuk 1960

Genre **Epithemia** Kützing 1844 [1]

Généritype : Epithemia adnata (Erhenberg) Kützing 1844

(Kützing, F. T. 1844. Die Kieselschaligen. Bacillarien oder Diatomeen, Nordhausen, 152 pp., 30 pls.)

Commentaires sur le genre

Raphé excentré positionné prés du bord ventral, raphé arqué vers le bord dorsal.

Raphé ouvert en interne dans un canal.

Aréoles complexes.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Epithemia adnata (Kützing) Brébisson 1838 [Occ.: 10- taxon dominant]	PI.89	p.467





Division **Bacillariophyta** Haeckel 1878
Subdivision **Bacillariophytina** Medlin et Kaczmarska 2004
Classe **Bacillariophyceae** Haeckel 1878 emend. Medlin et Kaczmarska 2004
Sous-classe **Bacillariophycidae** Mann in Round et al. 1990
Ordre **Rhopalodiales** Mann in Round et al. 1990
Famille **Rhopalodiaceae** (Karsten) Topachevsky et Oksiyuk 1960

Genre *Rhopalodia* Müller 1895 [7]

Généritype : *Rhopalodia gibba* (Ehrenberg 1830) Müller

(Müller, O. 1895. *Rhopalodia* ein neues Genus der Bacillariacen. (Engler's) Botanische Jahrbucher fur Systematik, Pfanzengeschichte, und Planzengeographie. Leipzig, Vol. 22, 54-71, 2 pl.)

Commentaires sur le genre

Symmétrie dorsi-ventrale.

Raphé sur le bord dorsal.

Face valvaire presque plane.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Rhopalodia gibba (Ehr.) O.Muller var.gibba 1895 [Occ.: 2 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.90	-
Rhopalodia gibberula (Ehrenberg) O.Muller 1895 [Occ.: 4 - taxon rare - non indiciel]	Pl.91	-
Rhopalodia operculata (Agardh) Hakansson 1979 [Occ.: 6 - taxon rare - non indiciel]	PI.90	-
Rhopalodia sp1 [Occ.: 19 - taxon dominant]	Pl.91	p.469
Rhopalodia sp2 [Occ.: 4 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.90	-
Rhopalodia sp3 [Occ.: 5 - taxon secondaire]	Pl.91	p.473
Rhopalodia sp4 [Occ.: 3 - taxon rare - non indiciel]	PI.91	-





Genre **Stenopterobia** Brébisson ex Van Heurck 1896 [1]

Généritype : *Surirella intermedia* F.W. Lewis (nom. illeg.) (= *Stenopterobia sigmatella* (Greg.) Ross, according to Round, Crawford & Mann 1990, p. 642, 702)

(Van Heurck, H. 1896. A Treatise on the Diatomaceae. Translated by W.E. Baxter. William Wesley & Son, London. 558 pp., 35 pls.)

Commentaires sur le genre

Valve longue et fine, lancéolée ou sigmoide.

Raphé situé dans un canal, sur tout le pourtour de la valve.

<u>Taxon rencontré</u>

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Stenopterobia sp1 [Occ.: 6 - taxon secondaire - non indiciel]	PI.92	-





Genre Surirella turpin 1828 [3]

Généritype : Surirella striatula P.J.F. Turpin 1828

(Turpin, P.J.F. 1828. Observations sur le nouveau genre Surirella. Mémoires du Museum d'Histoire Naturelle. Paris, Vol:16, 361-368, pl. 15, 18 figs)

Commentaires sur le genre

Frustule isopolaire ou hétéropolaire.

Raphé situé sur tout le pourtour de la valve.

Raphé situé dans un canal raphéen qui peut être surélevé par rapport à la surface de la valve.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Surirella stalagma Hohn & Hellerman1963 [Occ.: 6 - taxon secondaire - non indiciel]	Pl.92	-
Surirella sp2 [Occ.: 2 - taxon rare - non indiciel]	PI.93	-
Surirella sp3 [taxon rare - non indiciel]	PI.93	-





NB : Les taxons listés ci-dessous, du fait de leur rareté, n'ont pu être identifiés ni au rang de l'espèce, ni même au rang du genre. Afin de pouvoir incrémenter le jeu de données et, à terme, de pouvoir déterminer ces taxons, ils ont été encodés « Inconu n°x » et présentés sur la planche xx. Le cas échéant, les genres présumés sont signalés à titre indicatif.

	Guide méthodologique	
	Vol. 1	Vol. 2
Inconnu N°1 Genre Capartogramma ?	PI.94	-
Inconnu N°2 Genre Mayamaea ?	PI.94	-
Inconnu N°3 Genre Navicula ou Germainiella ?	PI.67	-
Inconnu N°4	PI.94	-
Inconnu N°5 Genre Naviculadicta ?	PI.94	-
Inconnu N°6 Capartogramma allorgei ?	PI.94	-
Inconnu N°7	PI.94	-
Inconnu N°8 Genre Naviculadicta ?	PI.94	-
Inconnu N°9	PI.94	-
Inconnu N°10	-	-
Inconnu N°11	PI.94	-
Inconnu N°12 Genre Naviculadicta ?	PI.94	-
Inconnu N°13	PI.94	-
Inconnu N°14	-	-
Inconnu N°15	-	-





Inconnu N°16	PI.94	-
Inconnu N°17	-	-
Inconnu N°18	-	-
Inconnu N°19	-	-
Inconnu N°20	-	-
Inconnu N°21	-	-
Inconnu N°22	-	-
Inconnu N°23	-	-
Inconnu N°25	PI.94	-





A. Les planches illustratives des taxons inventoriés





PLANCHE 1

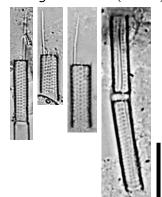
CENTROPHYCIDEES OU CENTRIQUES FORMES CYLINDRIQUES

GENRE AULACOSEIRA

Aulacoseira ambigua (AAMB)

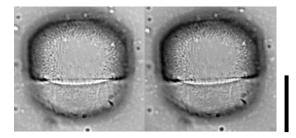


Aulacoseira granulata var **angustissima** (AUGA)



GENRE MELOSIRA

Melosira nummuloides (MNUM)



GENRE SKELETONEMA

TAXONS non illustrés

Présence de *Skeletonema sp1* (SKS1).





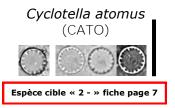
PLANCHE 2

GENRE CYCLOSTEPHANOS

TAXONS non illustrés

Présence de *Cyclostephanos sp1* (STS1).

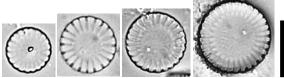
GENRE CYCLOTELLA

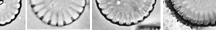


Cyclotella atomus var gracilis (CAGR)



Cyclotella meneghiniana (CMEN)

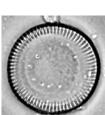


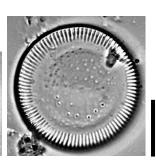


Cyclotella sp1 (CYL1)







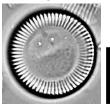


Cyclotella sp2 (CYL2)





Cyclotella cf. gamma (CGAM)



TAXONS non illustrés

Présence de *Cyclotella sp3* (CYL3), *Cyclotella sp4* (CYL4), *Cyclotella sp5* (CYL5).

GENRE DISCOSTELLA

TAXONS non illustrés

Présence de *Discostella stelligera* (DPST).





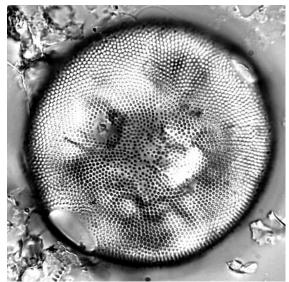
GENRE ORTHOSEIRA

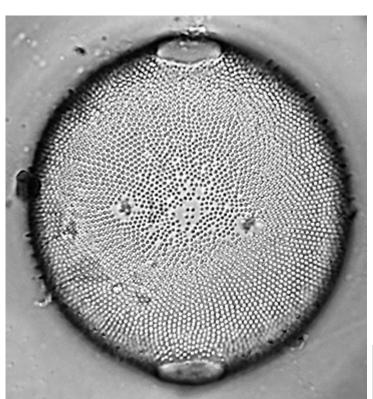
TAXONS non illustrés

Présence de *Orthoseira sp1* (ORT1).

GENRE PLEUROSIRA

Pleurosira laevis (PLEV)





Espèce cible « - » fiche page 11

GENRE TERPSINOE

TAXONS non illustrés

Présence de *Terpsinoe musica* (TMUS).

GENRE THALASSIOSIRA

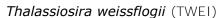
Thalassiosira sp1 (TAS1)









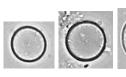








Thalassiosira sp2 (TAS2)



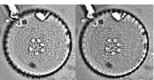




fiche page 5

Thalassiosira sp3 (TAS3)





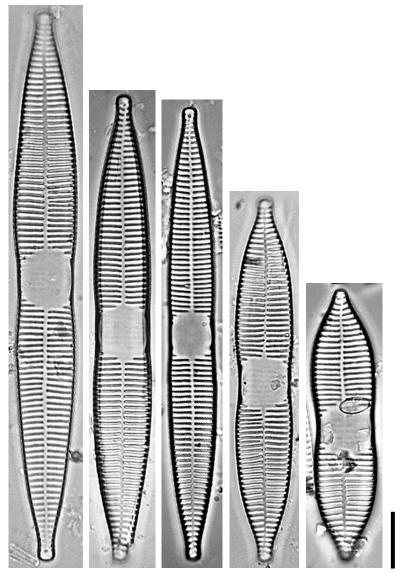




ORDRE FRAGILARIALES

GENRE FRAGILARIA

Fragilaria goulardii (FGOU)



fiche page 19

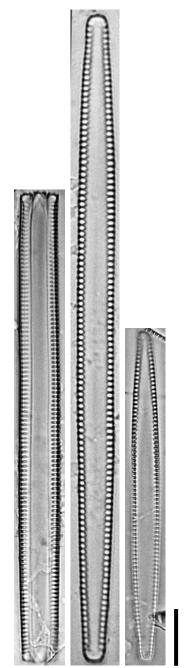




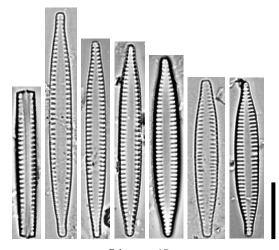


GENRE FRAGILARIA (SUITE)



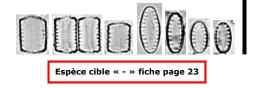


Fragilaria fonticola (FFON)

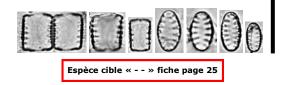


fiche page 15

Fragilaria sp1 (FR01)



Fragilaria sp2 (FR02)



TAXONS non illustrés

Présence de *Fragilaria rumpens* (FCRP), *Fragilaria sp3* (FR03), *Fragilaria sp4* (FR04), *Fragilaria sp5* (FR05), *Fragilaria sp6* (FR06).

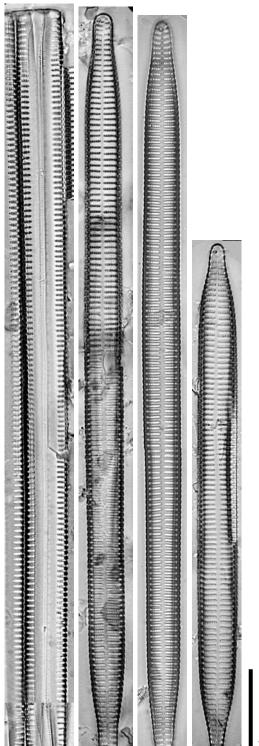




ORDRE FRAGILARIALES

GENRE ULNARIA

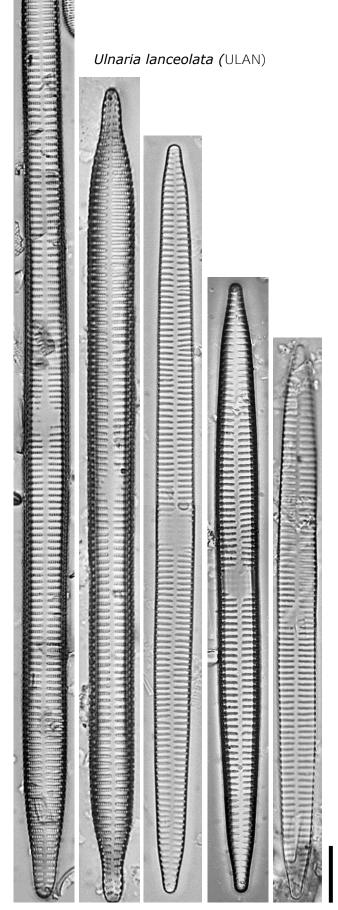
Ulnaria pseudogaillonii (UPSG)



6

fiche page 27







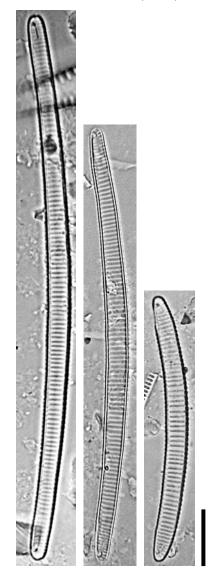




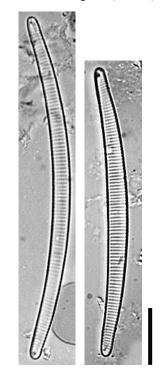
ORDRE EUNOTIALES

GENRE EUNOTIA

Eunotia bilunaris (EBIL)



Eunotia naegeli (ENAE)



TAXONS non illustrés

Présence de *Eunotia mucophila* (EMUC).

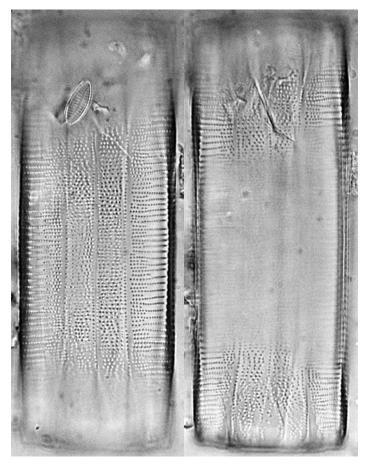


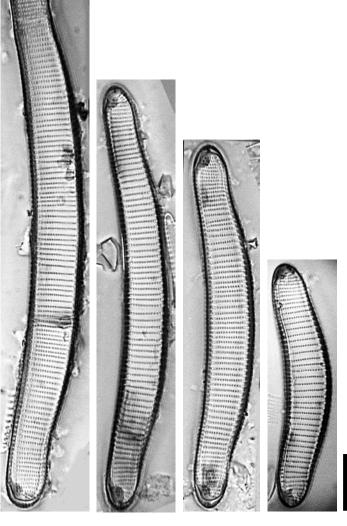


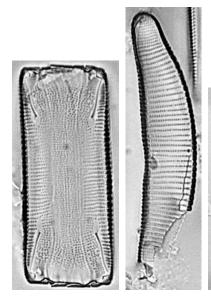
ORDRE EUNOTIALES

GENRE EUNOTIA (SUITE)

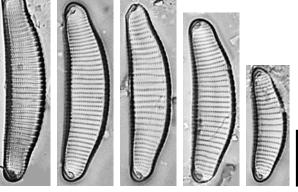
Eunotia monodon (EMON)











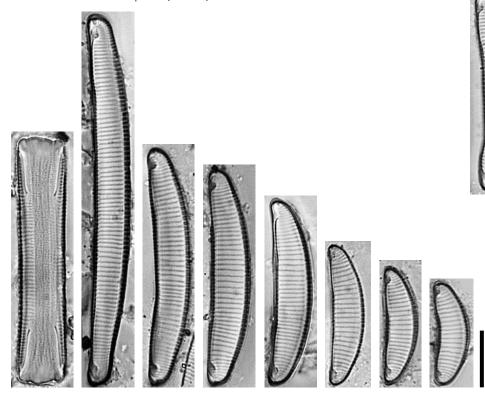




Eunotia sp28 (EU28)

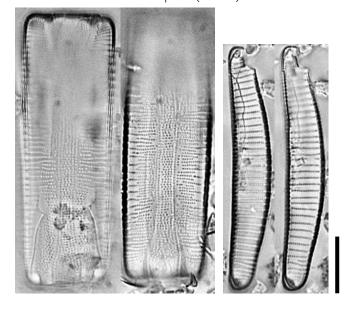
ORDRE EUNOTIALES

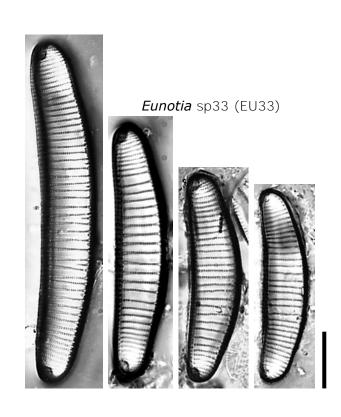
Eunotia sp20 (EU20)



fiche page 4:

Eunotia sp24 (EU24)

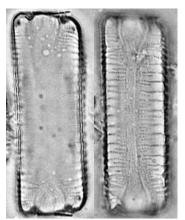


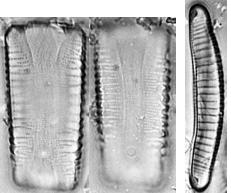






Eunotia sp29 (EU29)

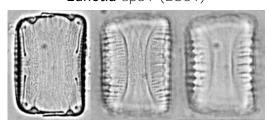




Eunotia sp32 (EU32)

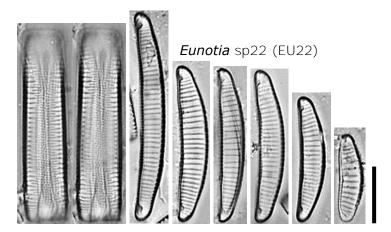


Eunotia sp31 (EU31)



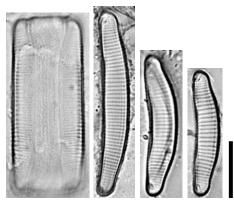


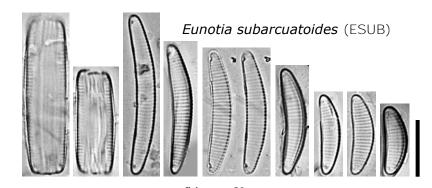


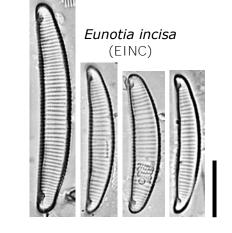


fiche page 45

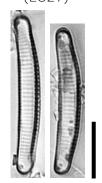








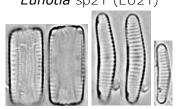
Eunotia sp27 (EU27)



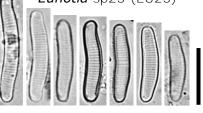
Eunotia sp26



Eunotia sp21 (EU21)



Eunotia sp23 (EU23)

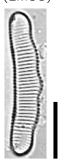




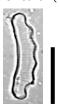


ORDRE EUNOTIALES

Eunotia musicola (EMUS)



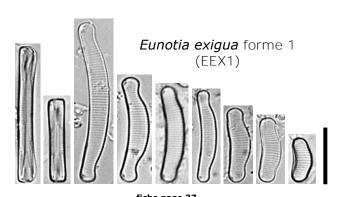
Eunotia musicola var. *tridentula* (EMTR)



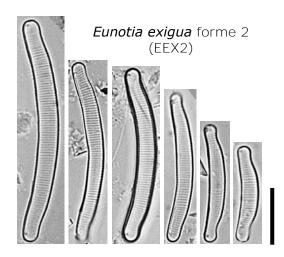
Eunotia exigua (EEXI)



fiche page 35



fiche page 37



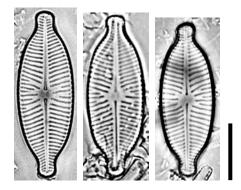




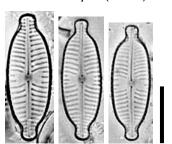
ORDRE CYMBELLALES

GENRE PLACONEIS

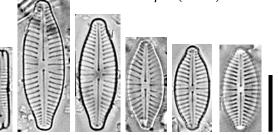
Placoneis symmetrica (PSYM)



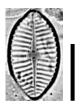
Placoneis sp5 (PLA5)



Placoneis sp3 (PLA3)



Placoneis sp2 (PLA2)



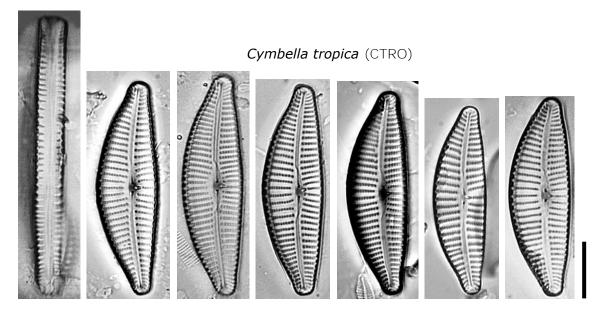
TAXONS non illustrés

Présence de *Placoneis sp1* (PLA1), *Placoneis sp4* (PLA4), *Placoneis sp6* (PLA6).



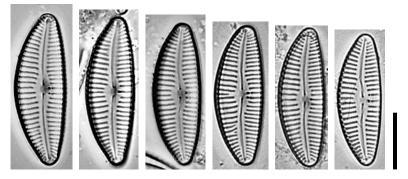


GENRE CYMBELLA



fiche page 49

Cymbella sp1 (CYM1)



fiche page 53

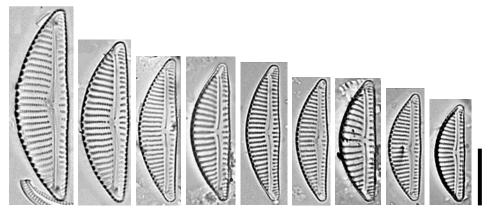




ORDRE CYMBELLALES

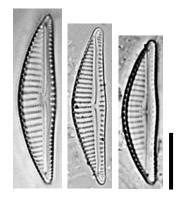
GENRE ENCYONEMA

Encyonema silesiacum (ESLE)

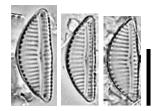


fiche page 57

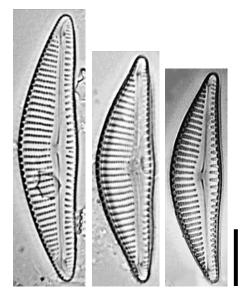
Encyonema sp1 (ENO1)



Encyonema minutum (ENMI)



Encyonema sp2 (ENO2)



fiche page 61

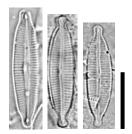




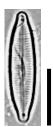
PLANCHE 16

GENRE ENCYONOPSIS

Encyonopsis subminuta (ESUM)



Encyonopsis sp3 (EN03)



TAXONS non illustrés

Présence de *Encyonopsis sp4* (ENO4), *Encyonopsis sp5* (ENO5).





PLANCHE 17

Fiche comparative des taxons du groupe Gomphonema pumilum

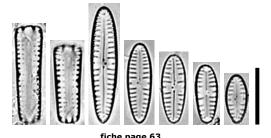
Taxons	Caractéristiques générales de la valve en microscopie optique	ie optique	Dimensions	minimum	maximum
	Vue valvaire Vue	Vue connective			
Gomphonema designatum GDES	Extrémité apicale ronde à pointue		Longueur µm	6	33
	 Valve linéaire-elliptique Raphé légèrement sinueux Aire axiale large et elliptique 	Ponctuations plus moins visibles sur le manteau	Largeur µm	ന	5,3
True and	Stries relativement régulière radiantes et courtes		Nb stries en 10µm	0	17
a cyonia	Extrémité podale pointue				
Gomphonema sp51	Extrémité apicale subrostrée		Longueur	2,7	29
	 Valve linéaire-elliptique à linéaire-lancéolée sont difficil Raphé légèrement sinueux Aire axiale elliptique 	Les vues connectives de GO50 et de GO51 sont difficilement distinguables lors du comptage	Largeur	m	4,5
	e onctuées	s vues connectives sont complees sans distinction entre les deux taxons puis ventilées en fonction de l'abondance des vues valvaires de chaque espèce	Nb stries en 10µm		16
ð	Extrémité podale cunéiforme à légèrement pointue				
Gomphonema Bourbonense GBOB	Extémité apicale arrondie	1 seule ponctuation en face chaque strie	Longueur µm	ω	28,3
	 Valve linéaire-elliptique à linéaire lancéolée Raphé droit Aire axiale elliptique à lancéolée 	0	Largeur µm	m	5,4
1111111	Stries parallèles à légèrement radiantes		Nb stries en 10µm	10	17
	Extémité podale arrondie				



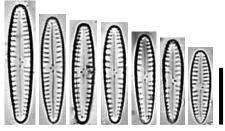


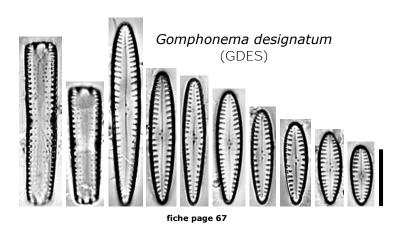
GENRE GOMPHONEMA

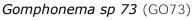
Gomphonema bourbonense (GBOB)



Gomphonema sp 51 (GO51)









TAXONS non illustrés

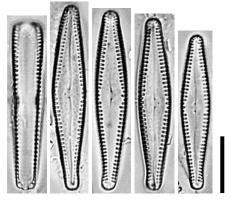
Présence de *Gomphonema sp99* (GO99).





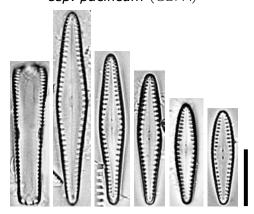
GENRE GOMPHONEMA (SUITE)

Gomphonema sp 53 (GO53)



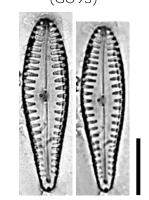
fiche page 87

Gomphonema brasiliense ssp. pacificum (GBPA)



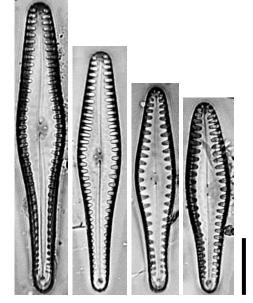
fiche page 65

Gomphonema sp93 (GO93)



Gomphonema sp 46

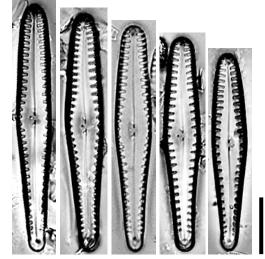
Gomphonema sp 71 (GO71)



fiche page 117



Gomphonema sp 72 (GO72)



fiche page 12

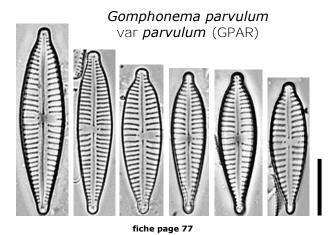
TAXONS non illustrés

Présence de Gomphonema sp90 (GO90).

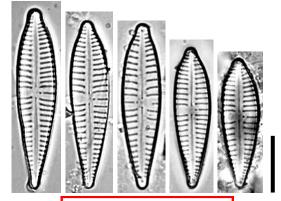




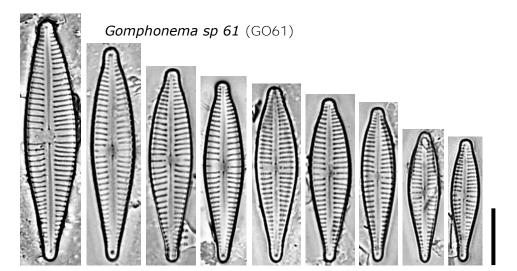
GENRE GOMPHONEMA (SUITE)



Gomphonema sp 66 (GO66)

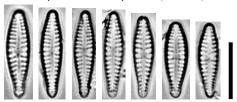


Espèce cible « 2 - » fiche page 105



fiche page 97

Gomphonema sp 49 (GO49)

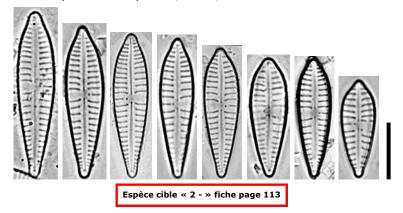




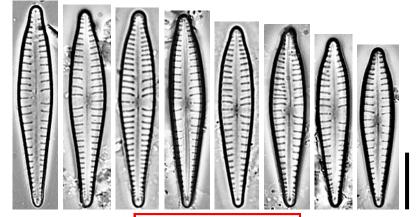


GENRE GOMPHONEMA (SUITE)

Gomphonema sp 70 (GO70)

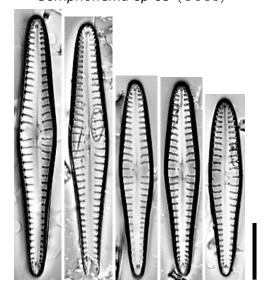


Gomphonema sp 75 (GO75)

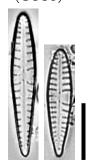


Espèce cible « - » fiche page 123

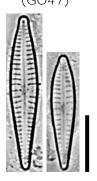
Gomphonema sp 83 (GO83)



Gomphonema sp 80 (GO80)



Gomphonema sp 47 (GO47)

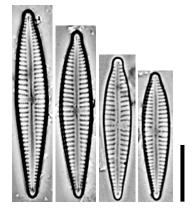






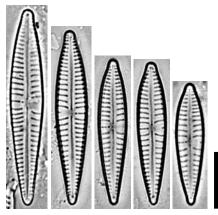
GENRE GOMPHONEMA (SUITE)

Gomphonema exillissimum (GEXL)



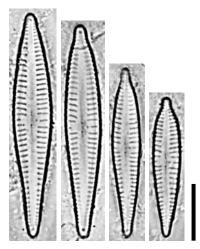
fiche page 71

Gomphonema sp91 (GO91)

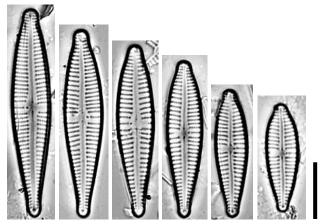


fiche page 137

Gomphonema sp48 (GO48)

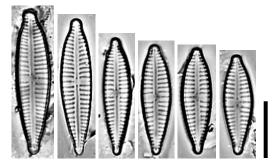


Gomphonema sp54 (GO54)



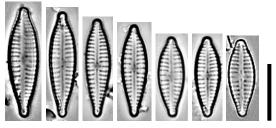
fiche page 91

Gomphonema sp63 (GO63)



fiche page 10:

Gomphonema sp81 (GO81)



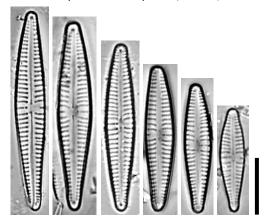
fiche page 129





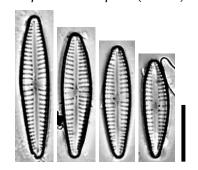
GENRE GOMPHONEMA (SUITE)

Gomphonema sp82 (GO82)

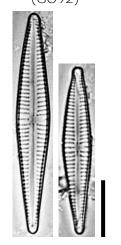


fiche page 131

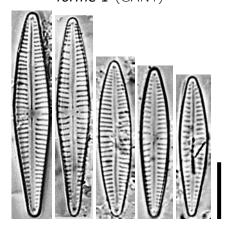
Gomphonema sp84 (GO84)



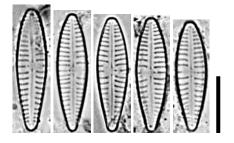
Gomphonema sp92 (GO92)



Gomphonema angustum forme 1 (GAN1)



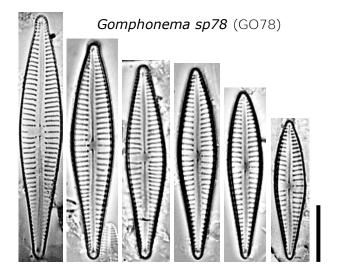
Gomphonema angustum forme 2 (GAN2)



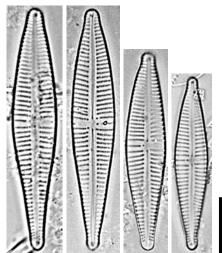




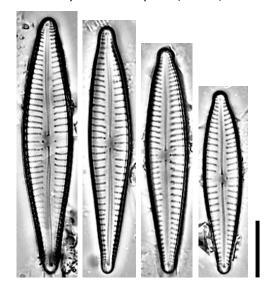
GENRE GOMPHONEMA (SUITE)

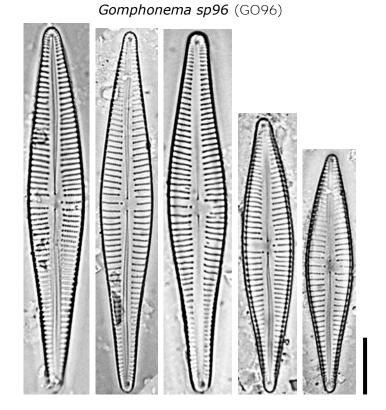


Gomphonema sp89 (GO89)

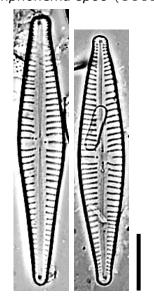


Gomphonema sp86 (GO86)





Gomphonema sp88 (GO88)

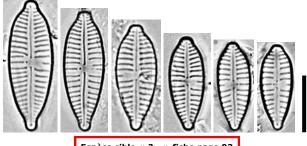






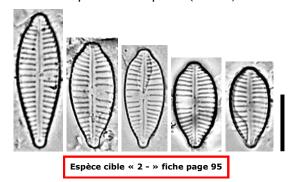
GENRE GOMPHONEMA (SUITE)

Gomphonema sp 58 (GO58)

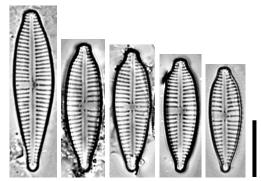


Espèce cible « 2 - » fiche page 93

Gomphonema sp 59 (GO59)

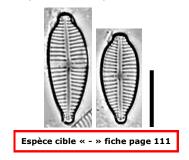


Gomphonema sp 62 (GO62)

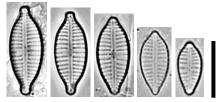


fiche page 99

Gomphonema sp 69 (GO69)

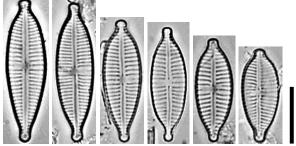


Gomphonema sp 64 (GO64)



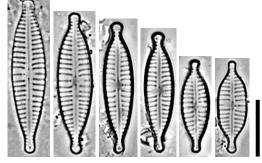
fiche page 103

Gomphonema lagenula (GLGN)



fiche page 75

Gomphonema sp85 (GO85)



fiche page 135

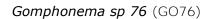


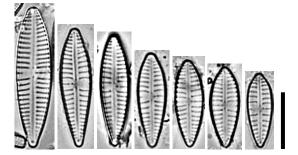


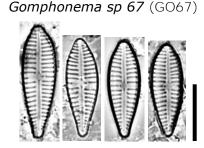
PLANCHE 26

GENRE GOMPHONEMA (SUITE)

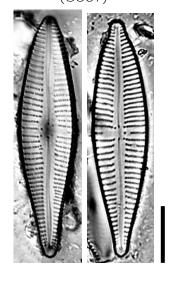
Gomphonema sp87 (GO87)



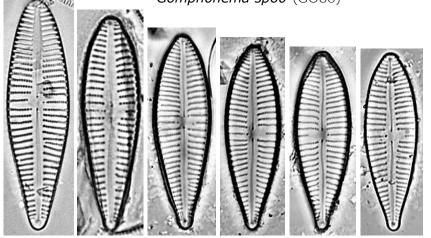




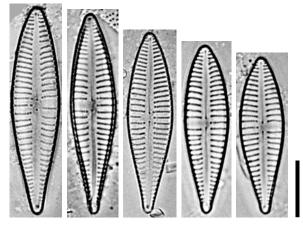
fiche page 106



Gomphonema sp60 (GO60)



Gomphonema sp77 (GO77)

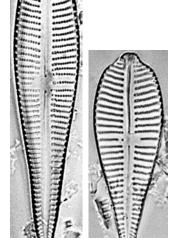


fiche page 127

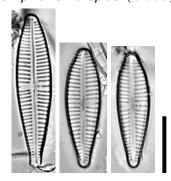
TAXONS non illustrés

Présence de Gomphonema sp97 (GO97).





Gomphonema sp68 (GO68)

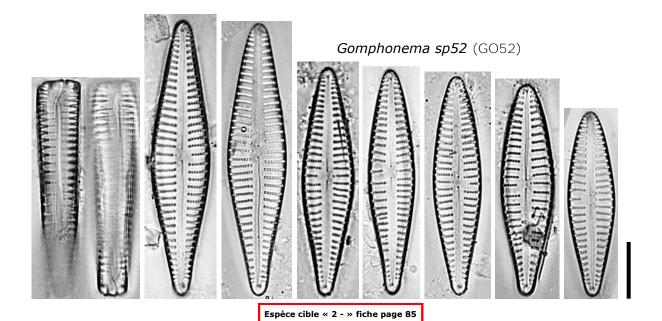


fiche page 109

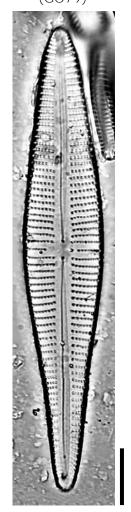




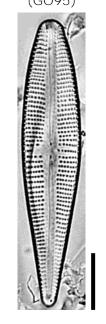
GENRE GOMPHONEMA (SUITE)



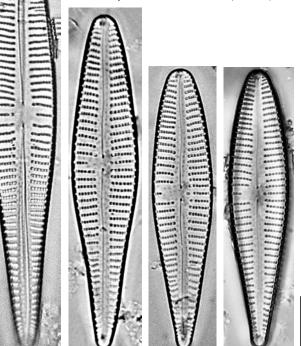
Gomphonema sp79 (GO79)



Gomphonema sp95 (GO95)



Gomphonema affine (GAFF)

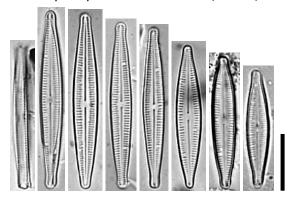






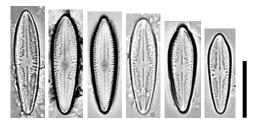
GENRE GOMPHOSPHENIA

Gomphosphenia oahuensis (GOAH)



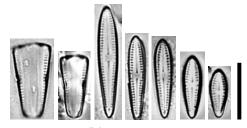
fiche page 139

Gomphosphenia tenerrima (GTNR)



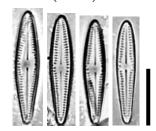
fiche page 14

Gomphosphenia sp1 (GPP1)



fiche page 143

Gomphosphenia sp3 (GPP3)



Gomphosphenia sp2 (GPP2)





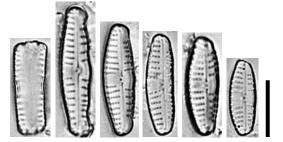


ORDRE CYMBELLALES

PLANCHE 29

GENRE REIMERIA

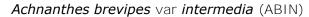
Remeria uniseriata (RUNI)



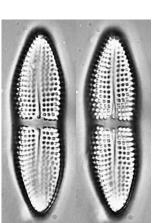


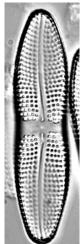


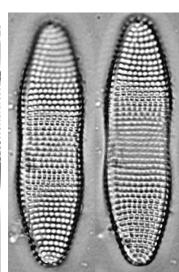
GENRE ACHNANTHES

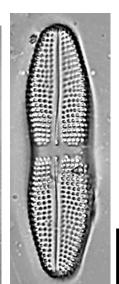








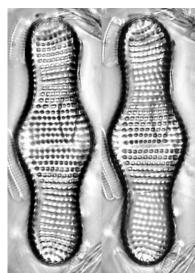




fiche page 145

Achnanthes inflata (AINF)







Achnanthes rupestoides var uniseriata (ARPU)



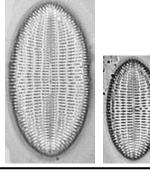
fiche page 149



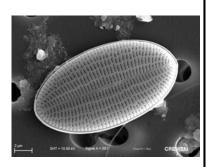


Fiche comparative des taxons du genre Cocconeis

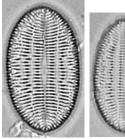
Cocconeis euglypta

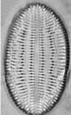


- Valve elliptique
- Stries parallèles à radiantes vers les pôles
- 2 à 5 rangées d'aréoles par stries (-> 6 à 7 chez les grands spécimens proches du stade initial)
- Aréoles linéaires surtout à proximité du bord externe de la valve
- Aire hyaline axiale linéaire et étroite



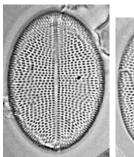
Cocconeis placentula sp.1 (var. placentula sensu Jahn & al.)





- Valve elliptique
- Stries parallèles à radiantes vers les pôles, légèrement courbées
- 3 à 4 rangées d'aréoles par stries
- Aréoles très allongées et espacées
- Aire hyaline axiale linéaire et étroite, légèrement élargie en son centre

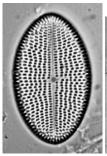
Cocconeis placentula var. placentula

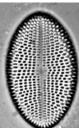




- Valve elliptique
- Stries de plus en plus radiantes et courbées vers les pôles
- Nombreuses rangées d'aréoles par stries
- Aréoles plutôt punctiformes
- Aire hyaline axiale linéaire et étroite

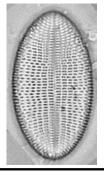
Cocconeis sp. 3

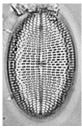




- Valve elliptique
- Stries parallèles à radiantes vers les pôles, légèrement courbées
- 6 à 7 rangées d'aréoles par stries
- Aréoles plutôt punctiformes
- Aire hyaline axiale linéaire et étroite
- Aire centrale de forme irrégulière mais remarquable

Cocconeis placentula var. lineata





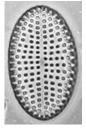
- Valve elliptique
- Stries parallèles à radiantes vers les pôles, légèrement courbées
- 3 à 10 (12) rangées d'aréoles par stries
- Aréoles étirées dans le sens transapical
- Aire hyaline axiale lancéolée, « en pupille de chat »





Fiche comparative des taxons du genre Cocconeis (suite) PLANCHE 32

Cocconeis sp.1

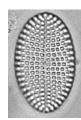




- Valve elliptique, valve sans raphé concave (aire axiale plus enfoncée que les bords de la valve)
- Stries parallèles à radiantes vers les pôles
- 4 à 6 rangées d'aréoles par stries
- Aréoles larges de forme rectangulaire à ronde du côté externe de la valve
- Aire hyaline axiale linéaire et étroite

Cocconeis sp.2

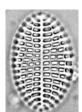




- Valve elliptique, valve sans raphé moins concave que celle de *Cocconeis* sp.1
- Stries parallèles à radiantes vers les pôles, plus denses que chez Cocconeis sp.1
- 4 à 6 rangées d'aréoles par stries
- Aréoles larges de forme rectangulaire, moins variables en fonction de la mise au point du fait de la forme de la valve plus plane
- Aire hyaline axiale linéaire et étroite

Cocconeis sp.5





- Valve elliptique, valve sans raphé concave très proche de celle de *Cocconeis* sp.1
- Stries parallèles à radiantes vers les pôles4 à 6 rangées d'aréoles par stries
- Aréoles très larges de forme rectangulaire, semblent fusionnées
- Aire hyaline axiale linéaire et étroite

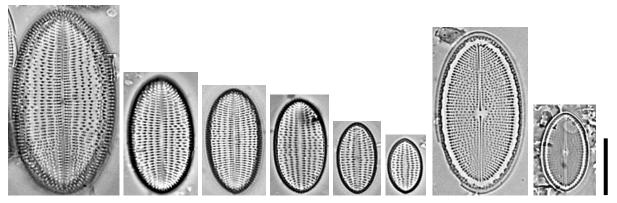




ORDRE ACHNANTHALES

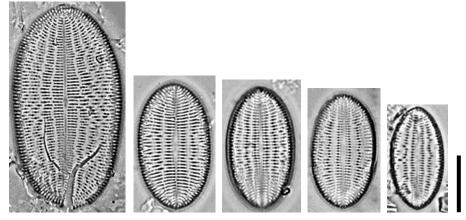
GENRE COCCONEIS

Cocconeis euglypta (CEUG)



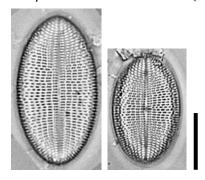
fiche page 151

Cocconeis placentula sp1 (var. placentula sensu Jahn & al.) (CPL1)



fiche page 159

Cocconeis placentula var. lineata (CPLI)



fiche page 155

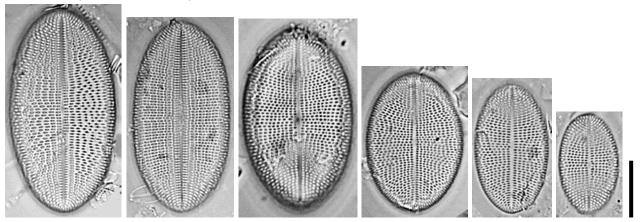




ORDRE ACHNANTHALES

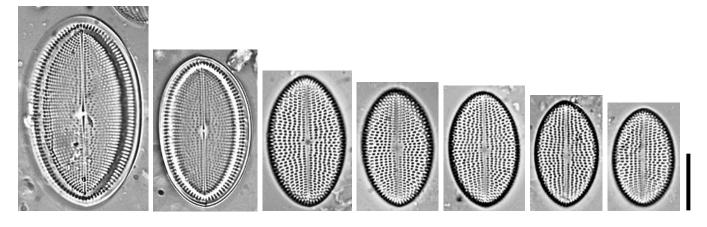
GENRE COCCONEIS (suite)

Cocconeis placentula var. placentula (CPLA)

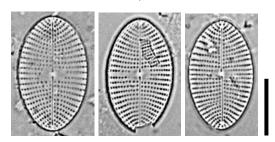


fiche page 157

Cocconeis sp3 (COO3)



Cocconeis sp6 (CO06)



Cocconeis sp7 (CO07)

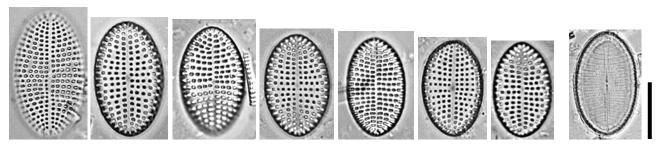






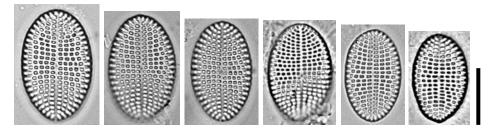
GENRE COCCONEIS (suite)

Cocconeis sp1 (CO01)



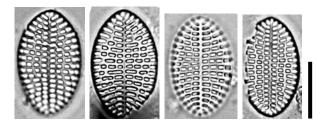
fiche page 161

Cocconeis sp2 (COO2)

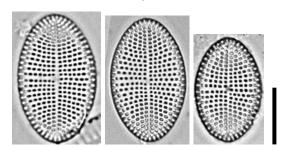


fiche page 163

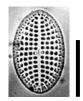
Cocconeis sp5 (CO05)



Cocconeis sp4 (COO4)



Cocconeis sp8 (CO08)



TAXONS non illustrés

Présence de *Cocconeis sp9* (CO09).

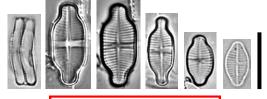




PLANCHE 36

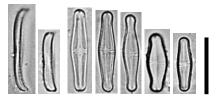
GENRE ACHNANTHIDIUM

Achnanthidium exiguum (ADEG)



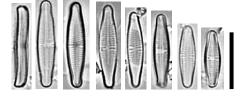
Espèce cible « 2 - » fiche page 167

Achnanthidium catenatum (ADCT)



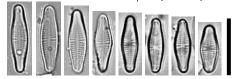
fiche page 165

Achnanthidium minutissimum (ADMI)



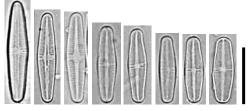
fiche page 169

Achnanthidium sp5 (AD05)



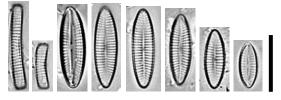
fiche page 173

Achnanthidium sp11 (AD11)



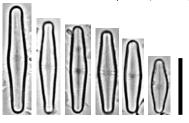
fiche page 183

Achnanthidium subhudsonis (ADSH)



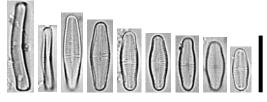
fiche page 171

Achnanthidium sp14 (AD14)



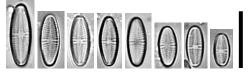
fiche page 18

Achnanthidium sp19 (AD19)



fiche page 191

Achnanthidium sp7 (AD07)



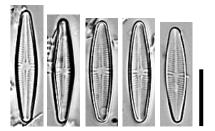
fiche page 175





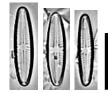
GENRE ACHNANTHIDIUM (suite)

Achnanthidium sp8 (AD08)



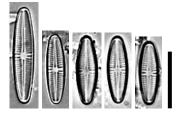
fiche page 177

Achnanthidium sp9 (AD09)



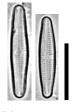
fiche page 179

Achnanthidium sp10 (AD10)



fiche page 181

Achnanthidium sp16 (AD16)



fiche page 189

Achnanthidium sp13 (AD13)



fiche page 185

Achnanthidium sp15 (AD15)



TAXONS non illustrés

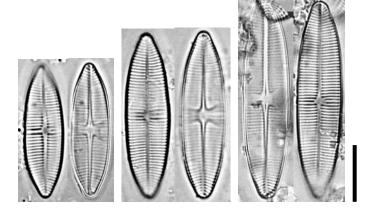
Présence de *Achnanthidium sp1* (AD01), *Achnanthidium sp2* (AD02), *Achnanthidium sp3* (AD03), *Achnanthidium sp4* (AD04), *Achnanthidium sp12* (AD12), *Achnanthidium sp17* (AD17), *Achnanthidium sp18* (AD18).





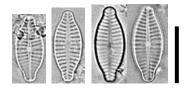
GENRE LEMNICOLA

Lemnicola hungarica (LHUN)



GENRE KOLBESIA

Kolbesia sp1 (KOL1)



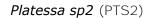
GENRE PLATESSA

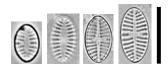
Platessa sp1 (PTS1)



TAXONS non illustrés

Présence de *Platessa sp3* (PTS3).





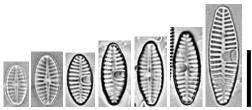




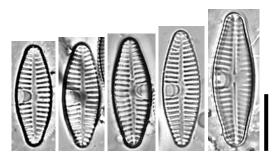
GENRE PLANOTHIDIUM

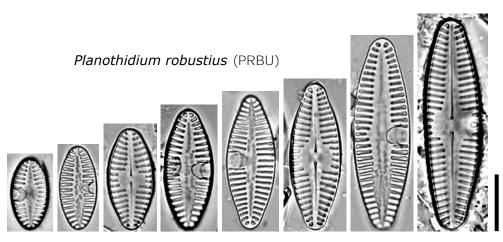
Planothidium frequentissimum (PLFR)





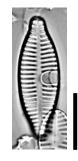






fiche page 195

Planothidium biporum (PLBI)



Planothidium rostratum (PRST)

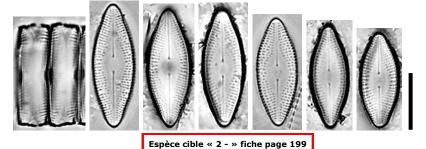




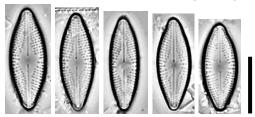


GENRE DIADESMIS

Diadesmis confervacea (DCOF)

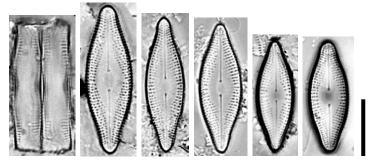


Diadesmis confervaceoides (DCFD)



fiche page 203

Diadesmis confervacea F. rostrata (DCRS)

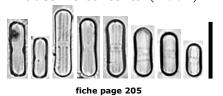


fiche page 201

Diadesmis arcuatoides (DATO)



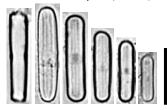
Diadesmis contenta (DCOT)



Diadesmis sp5 (DI05)



Diadesmis sp3 (DI03)



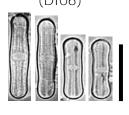
Diadesmis sp9 (DI09)



Diadesmis sp2 (DI02)



Diadesmis sp6 (DI06)



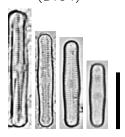
Diadesmis sp1 (DI01)



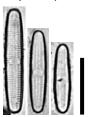
Diadesmis sp7



Diadesmis sp4 (DI04)



Diadesmis sp8 (DI08)







Luticola sp15 (LU15)

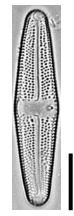
PLANCHE 41

GENRE LUTICOLA

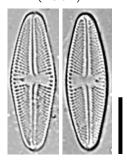
Luticola mutica (LMUT)



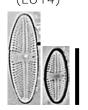
fiche page 209

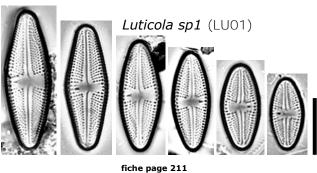


Luticola sp9 (LU09)



Luticola sp14 (LU14)





Luticola saxonica (LSAX)

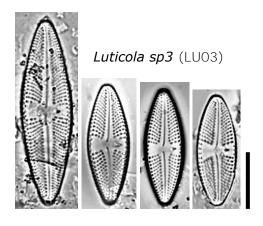


Luticola sp7 (LU07)

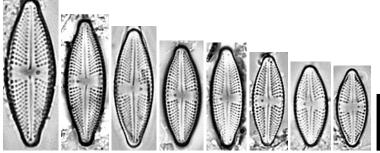


Luticola sp8 (LU08)





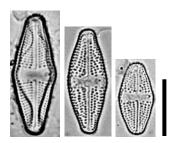
Luticola sp4 (LU04)



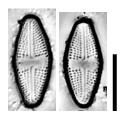
fiche page 213

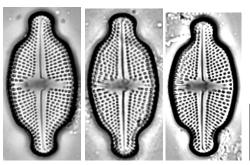
Luticola sp2 (LU02)

Luticola sp12 (LU12)



Luticola aequatorialis (LAEQ)





TAXONS non illustrés

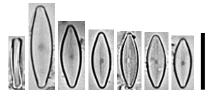
Présence de Luticola sp05 (LU05), Luticola sp06 (LU06), Luticola sp10 (LU10), Luticola sp11 (LU11), Luticola sp13 (LU13).

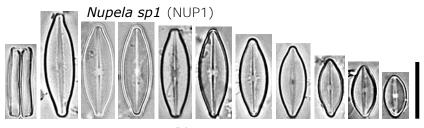




GENRE NUPELA

Nupela rumrichorum (NURU)





fiche page 21

Nupela sp4 (NUP4)



Nupela sp3 (NUP3)



Nupela sp2 (NUP2)

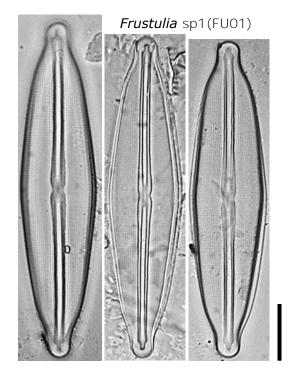


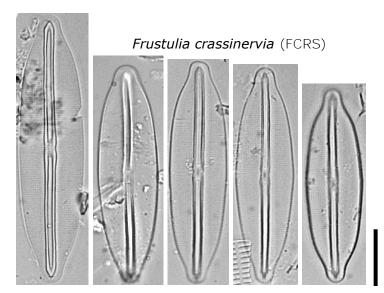
fiche page 221



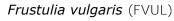


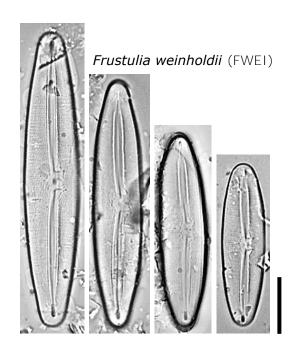
GENRE FRUSTULIA

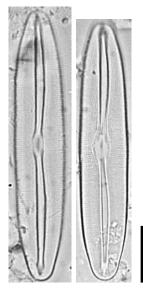


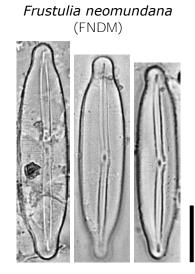


fiche page 223

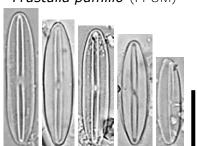








Frustulia pumilio (FPUM)







Fiche comparative des taxons du genre *Brachysira*

	Taxons	Caractéristiques générales de la valve en microscopie optique	Dimensions	minimum	maximum
		Vue valvaire			
Brachysira neoexilis forme 1 BNE1		Valve rhombique à lancéolée Extrémités rostrées Raphé droit, bordé par 2 côtes Aire axiale étroite et droite Aire centrale petite, ronde à ovale Stries denses et radiantes	Longueur µm Largeur µm Nb stries en 10µm	20 4 35	31 6 36
Brachysira neoexilis forme 2 BNE2		Valve elliptique-lancéolée Extrémités capitées Raphé droit, bordé par 2 côtes Aire axiale étroite et droite Aire centrale petite, ronde à ovale Stries denses et radiantes	Longueur µm Largeur µm Nb stries en 10µm	13 3 32	28 6 39
Brachysira sp.1 BR01		 •Valve rhombique à lancéolée •Extrémités cunéiforme à sub-rostrées •Raphé droit, bordé par 2 côtes •Aire axiale étroite et droite •Aire centrale petite, ronde à ovale •Stries denses et radiantes 	Longueur µm Largeur µm Nb stries en 10µm	10 3 32	20 4 35
Brachysira sp.2 BR02		 Valve rhombique à lancéolée Extrémités sub-rostrées à sub-capitées Raphé droit, bordé par 2 côtes Aire axiale étroite et droite Aire centrale petite, ronde à ovale Stries denses et radiantes 	Longueur µm Largeur µm Nb stries en 10µm	16 3 32	19 4 34

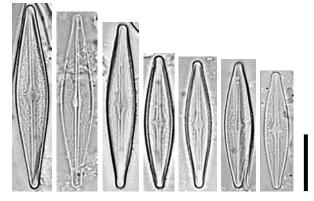




PLANCHE 45

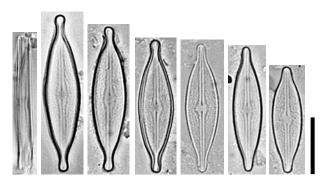
GENRE BRACHYSIRA

Brachysira neoexilis forme 1 (BNE1)



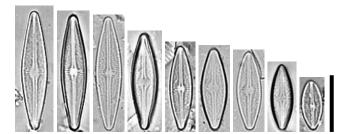
fiche page 227

Brachysira neoexilis forme 2 (BNE2)



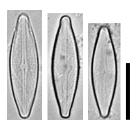
fiche page 229

Brachysira sp1 (BR01)



fiche page 231

Brachysira sp2 (BR02)



Brachysira sp3 (BR03)

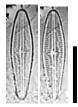






PLANCHE 46

Fiche comparative des taxons mophologiquement proche de *Sellaphora seminulum*

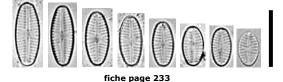
	Taxons	Caractéristiques générales de la valve en microscopie optique	— Dimensions	minimum	maximum
		Vue valvaire			
Sellaphora seminulum SSEM			Longueur µm	3	17
		 Valve linéaires-elliptiques à linéaires-lancéolées Extrémités largement arrondies 	Largeur µm	5	8
			Nb de stries en 10μm	12	30
Naviculadicta seminulum forme 2 ND02			Longueur µm	9	14
		 Valve plus linéaires Rapport longueur/largeur supérieur à celui de SSEM Extrémités arrondies 	Largeur µm	3	4
			Nb de stries en 10µ	20	21
Naviculadicta seminulum forme 3 ND03		 Valve rhombique Extrémités cunéiformes à arrondies 	Longueur µm	7	15
			Largeur µm	3	5
			Nb de stries en 10µ	18	21



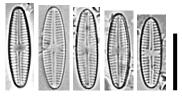


GENRE SELLAPHORA

Sellaphora seminulum (SSEM)

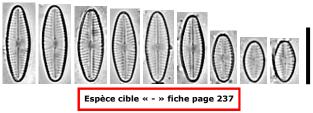


Naviculadicta seminulum forme 2 (ND02)

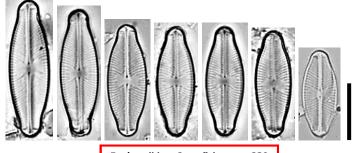


fiche page 235

Naviculadicta seminulum forme 3 (ND03)



Sellaphora sp1 (SE01)



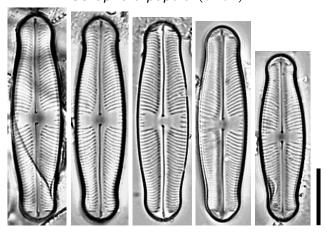
Espèce cible « 2 - » fiche page 239

Sellaphora sp2 (SE02)



fiche page 241

Sellaphora pupula (SPUP)

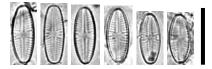






GENRE EOLIMNA

Eolimna minima (EOMI)



fiche page 243

Eolimna sp1 (EO01)



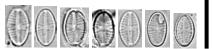
fiche page 249

Eolimna sp6 (EO06)



fiche page 257

Eolimna sp3 (EO03)

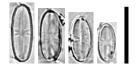


fiche page 253

Eolimna sp9 (EO09)

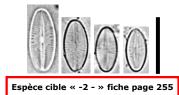


Eolimna sp8 (EO08)

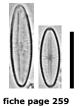


fiche page 261

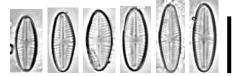
Eolimna sp5 (EO05)



Eolimna sp7 (EO07)

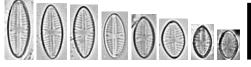


Eolimna sp11 (EO11)



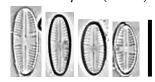
fiche page 265

Eolimna sp2 (EO02)



fiche page 251

Eolimna sp10 (EO10)



fiche page 263



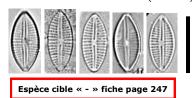


GENRE EOLIMNA (SUITE)

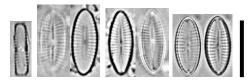
Eolimna lepidula (ELEP)



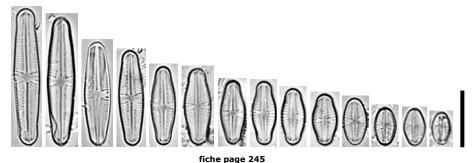
Eolimna subminuscula (ESBM)



Eolimna comperei (EOCO)



Eolimna ruttneri (EORU)



GENRE ADLAFIA

Adlafia muscora (AMUS)



Adlafia sp1 (ADS1)



fiche page 269

TAXONS non illustrés

Présence de *Adlafia minuscula* (ADMS).





GENRE MAYAMAEA

Mayamaea permitis (MPMI)



fiche page 271

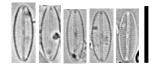
Mayamaea sp7 (MAO7)



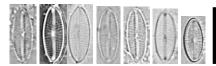
Mayamaea sp8 (MA08)



Mayamaea sp2 (MAO2)



Mayamaea sp3 (MAO3)



Mayamaea sp1 (MA01)



TAXONS non illustrés

Présence de *Mayamaea atomus* var. *alcimonica* (MALC), *Mayamaea sp5* (MAO5), *Mayamaea sp6* (MAO6).

GENRE FISTULIFERA

Fistulifera saprophila (FSAP)



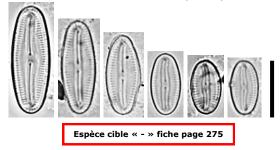
fiche page 273





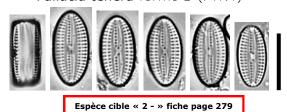
GENRE FALLACIA

Fallacia insociabilis (FINS)



Fallacia tenera (FTNR)

Fallacia tenera forme 1 (FTN1)



Fallacia sp1 (FAL1)

TAXONS non illustrés

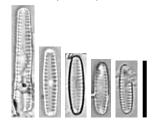
Présence de Fallacia pygmaea (Kützing) Stickle & Mann ssp. pygmaea (FPYG).





GENRE CHAMAEPINNULARIA

Chamaepinnularia sp1 (CHA1)



Chamaepinnularia sp2 (CHA2)



Chamaepinnularia sp4 (CHA4)



Chamaepinnularia sp3 (CHA3)



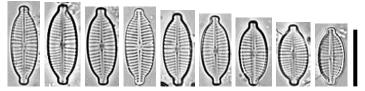
TAXONS du genre Chamaepinnularia mis à titre indicatif mais insuffisamment illustrés.





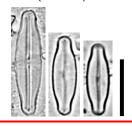
GENRE NAVICULADICTA

Naviculadicta nanogomphonema (NNGO)



fiche page 283

Naviculadicta cosmopolitana (NDCM)



Espèce cible « 2 - » fiche page 281

Naviculadicta pseudoventralis



Naviculadicta sassiana (NDSA)



TAXONS non illustrés

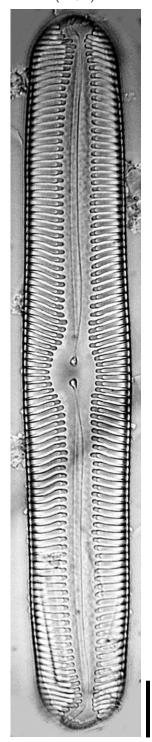
Présence de Naviculadicta absoluta (NDAB), Naviculadicta vitabunda (NDVI).



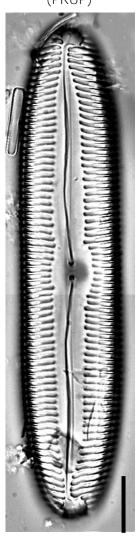


GENRE PINNULARIA

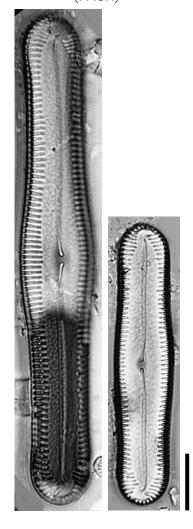
Pinnularia sp37 (PI37)



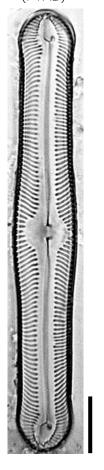
Pinnularia rupestris (PRUP)



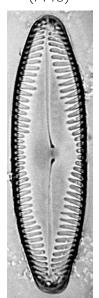
Pinnularia acrospheria (PACR)



Pinnularia tabellaria (PTAB)



Pinnularia sp45 (PI45)



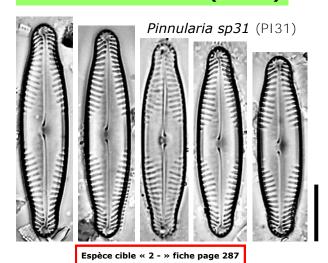
Pinnularia sp49 (PI49)

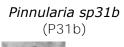


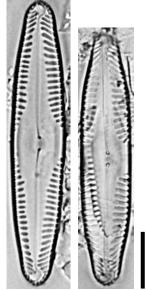




GENRE PINNULARIA (SUITE)

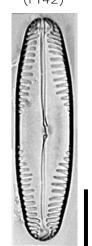


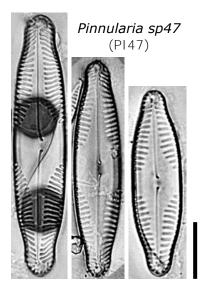


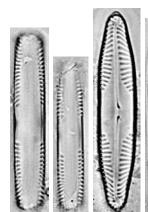


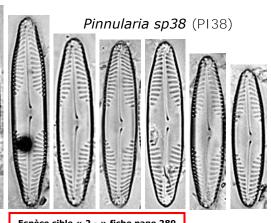
Pinnularia sp42 (PI42)

PLANCHE 55



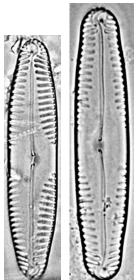


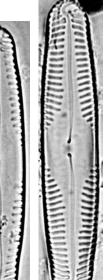




Espèce cible « 2 - » fiche page 289

Pinnularia parvulissima (PPVS)

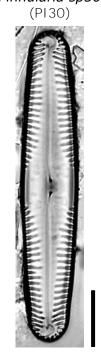








Pinnularia sp30 (PI30)



Pinnularia sp35 (PI35)

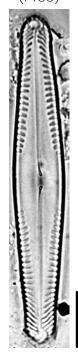


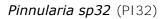


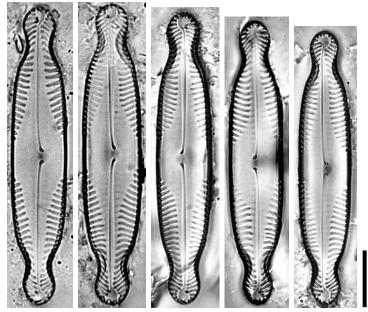


PLANCHE 56

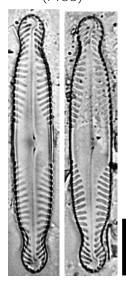
GENRE PINNULARIA (SUITE)

Pinnularia thermalis (PTHE) (forme anormale)

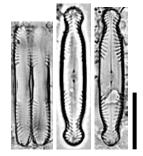




Pinnularia sp36 (PI36)



Pinnularia joculata (PJOC)



Pinnularia sp46 (PI46)



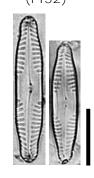
Pinnularia sp34 (PI34)



Pinnularia sp33 (PI33)



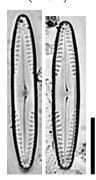
Pinnularia sp52 (PI52)



Pinnularia sp48 (PI48)

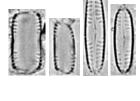


Pinnularia sp39 (PI39)



Pinnularia sp40 (PI40)



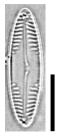


Pinnularia sp41 (PI41)

Pinnularia sp50 (PI50)



Pinnularia sp51 (PI51)

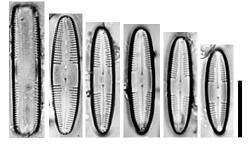




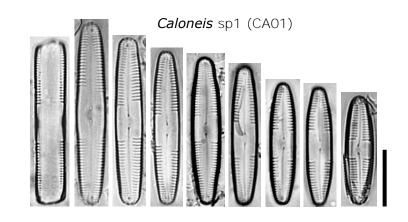


GENRE CALONEIS

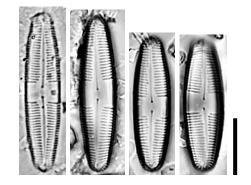
Caloneis lancetulla (CLCT)



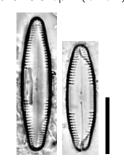
fiche page 29:



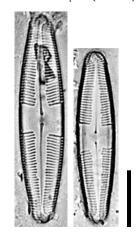
Caloneis molaris (CMOL)



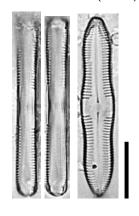
Caloneis sp2 (CA02)



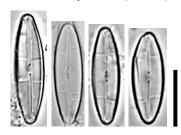
Caloneis sp4 (CAO4)



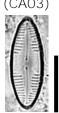
Caloneis silicula (CSIL)



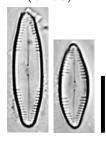
Caloneis hyalina (CHYA)



Caloneis sp3 (CAO3)



Caloneis sp5 (CAO5)

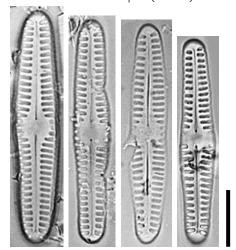






GENRE ALVEOVALLUM

Alveovallum sp1 (ALV1)

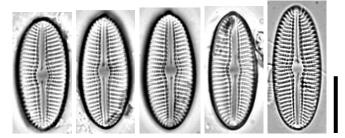




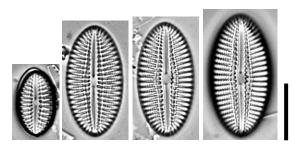


GENRE DIPLONEIS

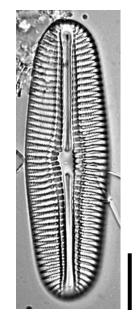
Diploneis sp1 (DP01)



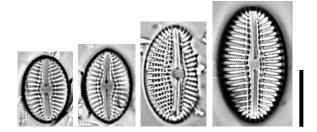
Diploneis sp2 (DP02)



Diploneis sp3 (DP03)



Diploneis sp5 (DP05)

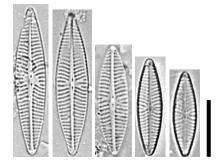




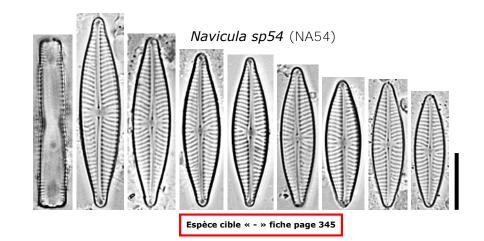


GENRE NAVICULA

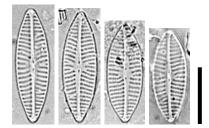
Navicula cryptotenella (NCTE)

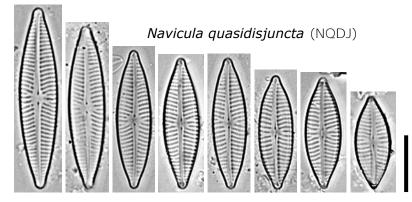


fiche page 299



Navicula antonii (NANT)



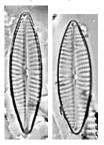


fiche page 331

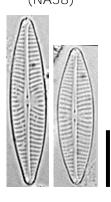
Navicula sp63 (NA63)



Navicula sp37 (NA37)



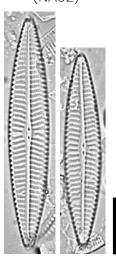
Navicula sp58 (NA58)



Navicula densilineolata



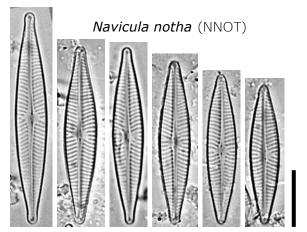
Navicula sp32 (NA32)



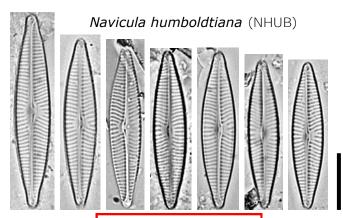




GENRE NAVICULA (SUITE)



fiche page 327

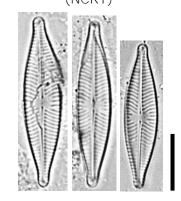


Espèce cible « - » fiche page 319

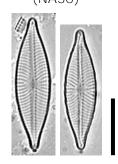
Navicula germainii



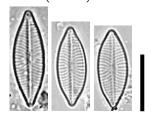
Navicula cryptocephala (NCRY)



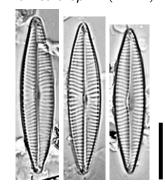
Navicula sp30 (NA30)



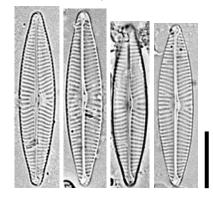
Navicula phylleptosoma (NPHP)



Navicula sp42 (NA42)



Navicula sp66 (NA66)

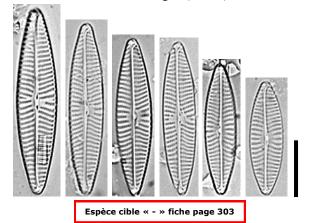


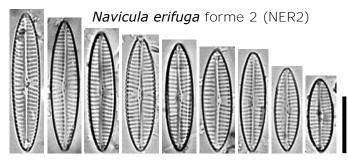




GENRE NAVICULA (SUITE)

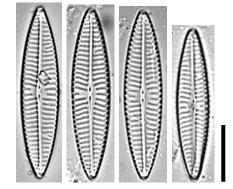
Navicula erifuga (NERI)





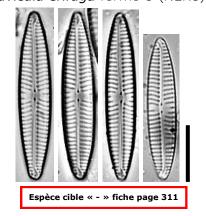
fiche page 30

Navicula erifuga forme 1 (NER1)

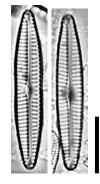


fiche page 307

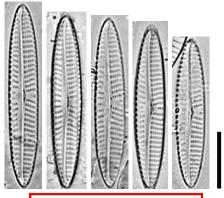
Navicula erifuga forme 3 (NER3)



Navicula sp38 (NA38)



Navicula jacobii (NJAC)



Espèce cible « 2 - » fiche page 325

TAXONS non illustrés

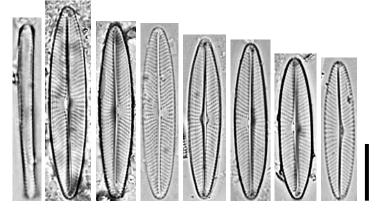
Présence de *Navicula sp64* (NA64).





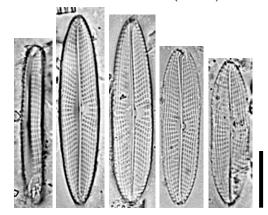
GENRE NAVICULA (SUITE)

Navicula simulata (NSIA)



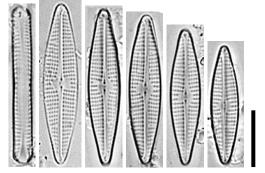
fiche page 339

Navicula escambia (NESC)



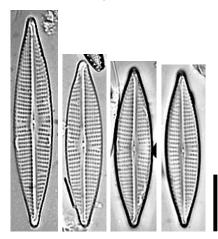
fiche page 313

Navicula incarum (NINK)

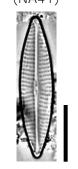


fiche page 323

Navicula sp40 (NA40)



Navicula sp41 (NA41)



Navicula sp49 (NA49)

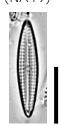
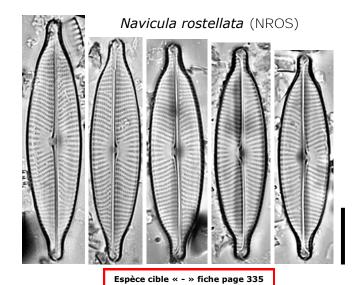




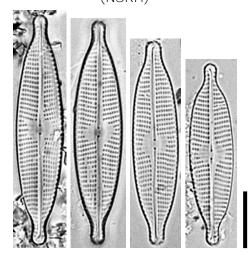


PLANCHE 64

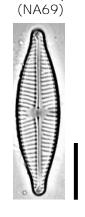
GENRE NAVICULA (SUITE)



Navicula subrhynchocephala (NSRH)



Navicula sp69

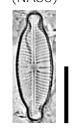


Navicula sp46 (NA46)

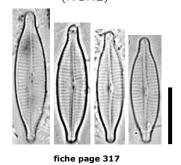
Navicula sp43 (NA43)



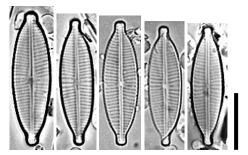
Navicula sp65 (NA65)



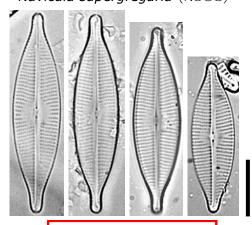
Navicula gregaria (NGRE)



Navicula sp44 (NA44)



Navicula supergregaria (NSGG)



Espèce cible « - » fiche page 343

TAXONS non illustrés

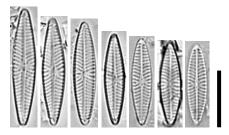
Présence de Navicula sp39 (NA39).





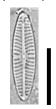
GENRE NAVICULA (SUITE)

Navicula cruxmeridionalis (NCXM)

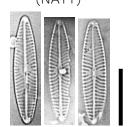


fiche page 297

Navicula sp70 (NA70)



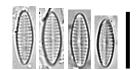
Navicula arctotenelloides (NATT)



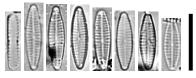
Navicula cryptotenelloïdes (NCTO)



Navicula sp33 (NA33)

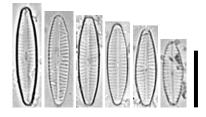


Navicula salinicola (NSLC)

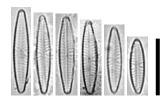


fiche page 33

Navicula rivulorum (NRVL)



Navicula vilaplanii (NVIP)



Navicula perminuta (NPNU)



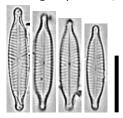
Navicula sp45 (NA45)



Navicula sp51 (NA51)



Navicula longicephala (NLGC)



Navicula sp48 (NA48)



Navicula sp56 (NA56)



Navicula sp53 (NA53)

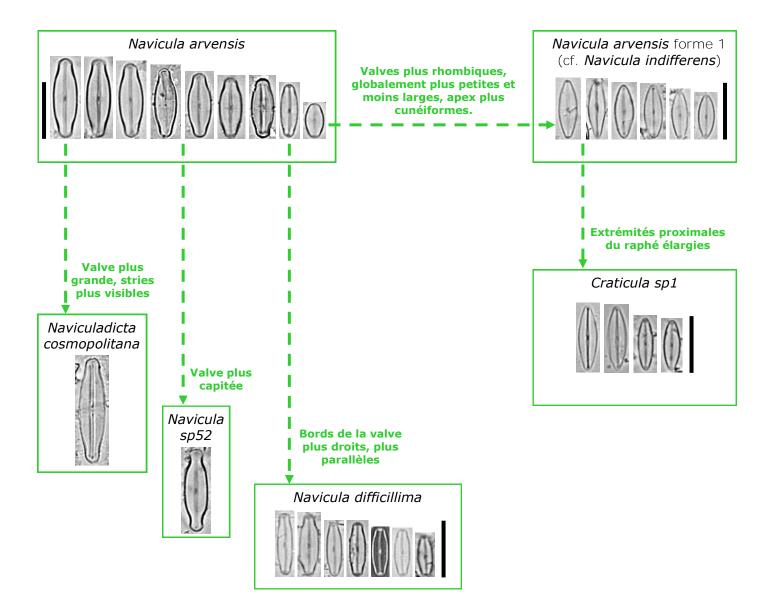






PLANCHE 66

Fiche comparative des taxons morphologiquement proche de *Navicula arvensis*

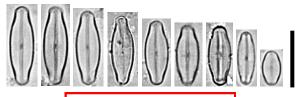






GENRE NAVICULA (SUITE)

Navicula arvensis (NARV)



Espèce cible « 2 - » fiche page 293

Navicula arvensis forme 1 (NAR1)



Navicula difficillima (NDIF)



fiche page 301

Navicula sp62 (NA62)



Inconnue 3 (INO3) Navicula ou Germainiella



TAXONS non illustrés

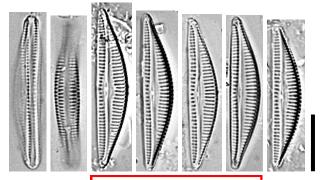
Présence de Navicula sp52 (NA52), Navicula sp67 (NA67), Navicula sp68 (NA68).





GENRE SEMINAVIS

Seminavis strigosa (SMST)



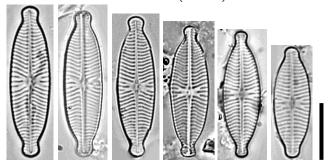
Espèce cible « - » fiche page 349





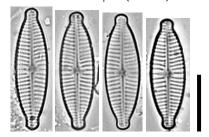
GENRE GEISSLERIA

Geissleria decussis (GDEC)



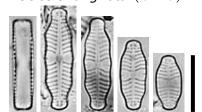
fiche page 353

Geissleria sp1 (GE01)



fiche page 355

Geissleria ignota (GINO)





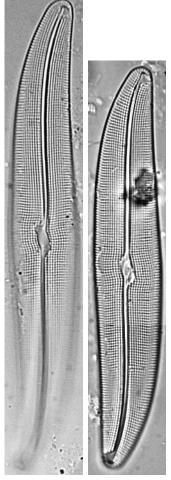


GENRE GYROSIGMA

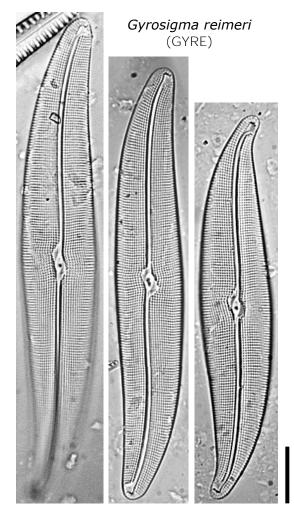
Gyrosigma obtusatum (GYOB)



Gyrosigma sciotense (GSCI)



fiche page 363



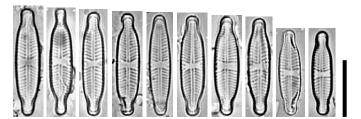
fiche page 359



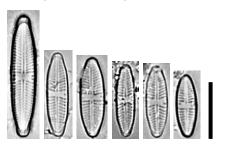


GENRE STAURONEIS

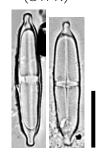
Stauroneis thermicola (STHE)



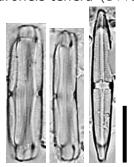
Stauroneis pseudosuboptusoides (STPO)



Stauroneis prominula (STPR)

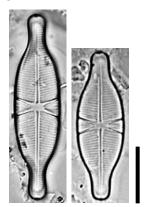


Stauroneis tenera (STTE)



GENRE CAPARTOGRAMMA

Capartogramma crucicula (CCRU)

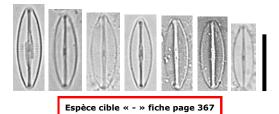




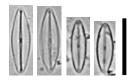


GENRE CRATICULA

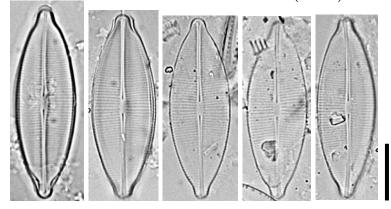
Craticula molestiformis (CMLF)



Craticula sp1 (CRA1)



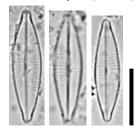
Craticula accomodiformis (CACM)



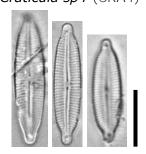
Craticula sp2 (CRA2)



Craticula sp3 (CRA3)



Craticula sp4 (CRA4)







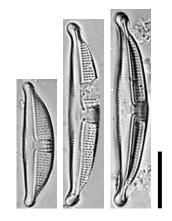
GENRE AMPHORA

TAXONS non illustrés

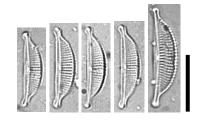
Présence de Amphora pediculus (APED), Amphora sp4 (AMO4), Amphora sp10 (AM10).

GENRE HALAMPHORA

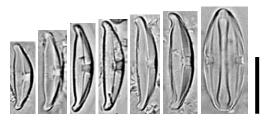
Halamphora fontinalis (HFON)



Halamphora sp1 (AMO1)

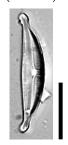


Halamphora montana (HLMO)

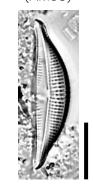


fiche page 369

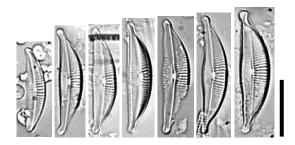
Halamphora sp7 (AMO7)



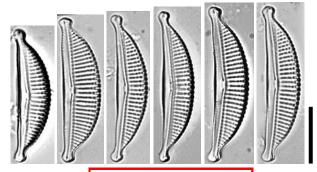
Halamphora sp3 (AMO3)



Halamphora sp5 (AMO5)



Halamphora subturgida (HSTU)



Espèce cible « - » fiche page 373

Halamphora sp6 (AMO6)

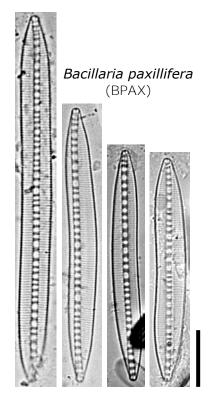
TAXONS non illustrés

Présence de Halamphora sp 9 (AMO9).





GENRE BACILLARIA

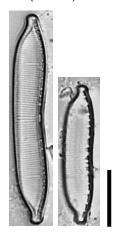




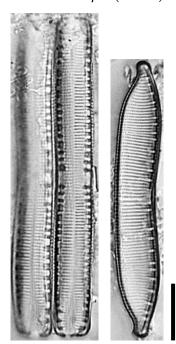


GENRE HANTZSCHIA

Hantzschia amphioxys (HAMP)



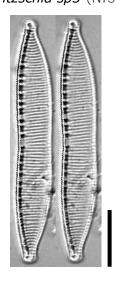
Hantzschia sp1 (HAM1)



Hantzschia sp2 (HAM2)



Hantzschia sp3 (NI53)



TAXONS non illustrés

Présence de *Hantzschia sp3* (HAM3).

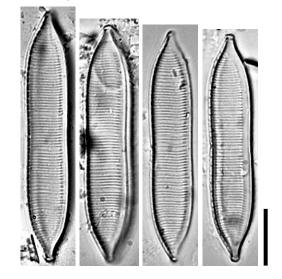




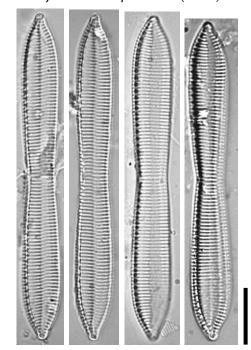
PLANCHE 76

GENRE TRYBLIONELLA

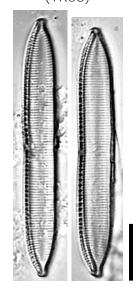
 $\textit{Tryblionella calida} \,\,(\texttt{TCAL})$



Tryblionella apiculata (TAPI)

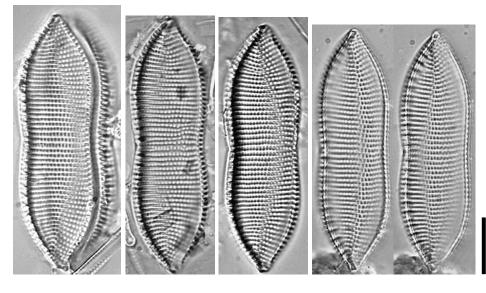


Tryblionella sp6 (TR06)

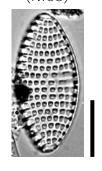


fiche page 377

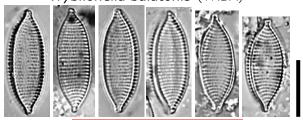
Tryblionella sp5 (TR05)



Tryblionella sp7 (NI58)



Tryblionella balatonis (TRBA)



Espèce cible « - » fiche page 381

Tryblionella sp8 (NI65)

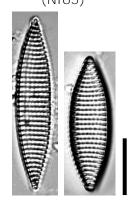




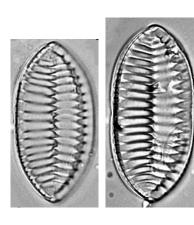


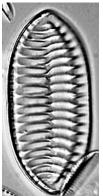
PLANCHE 77

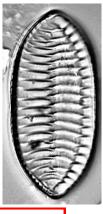
ORDRE BACILLARIALES

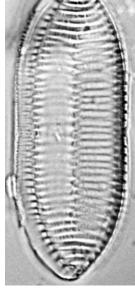
GENRE TRYBLIONELLA (SUITE)

Tryblionella levidensis (TLEV)

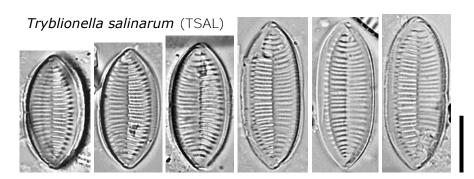






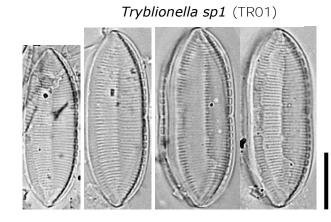


Espèce cible « - » fiche page 385

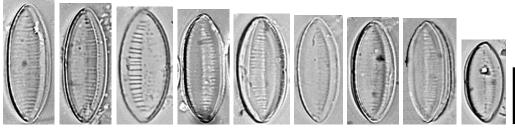


Tryblionella sp3 (TR03)

Tryblionella sp2 (TR02)



Tryblionella debilis (TDEB)



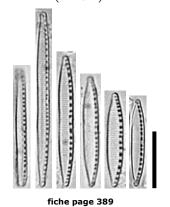
fiche page 383



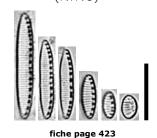


GENRE NITZSCHIA

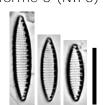
Nitzschia acidoclinata (NACD)



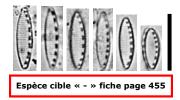
Nitzschia inconspicua (NINC)



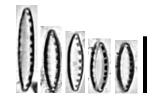
Nitzschia frustulum forme 3 (NIF3)



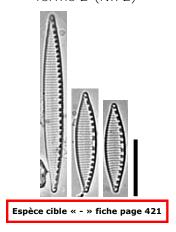
Nitzschia sp78 (NI78)



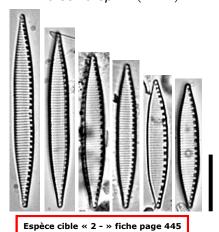
Nitzschia sp79 (NI79)



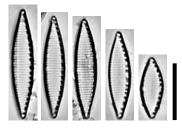
Nitzschia frustulum forme 2 (NIF2)



Nitzschia sp44 (NI44)

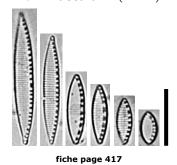


Nitzschia sp45 (NI45)

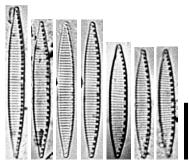


fiche page 447

Nitzschia frustulum var. frustulum (NIFR)

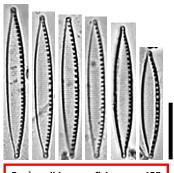


Nitzschia sp76 (NI76)



fiche page 457

Nitzschia sp64 (NI64)



Espèce cible « - » fiche page 455

TAXONS non illustrés

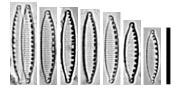
Présence de *Nitzschia subacicularis* (NSUA).





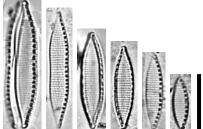
GENRE NITZSCHIA (SUITE)

Nitzschia sp41 (NI41)



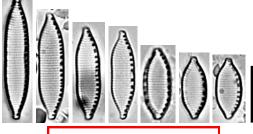
fiche page 443

Nitzschia sp47 (NI47)



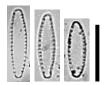
fiche page 4

Nitzschia sp50 (NI50)



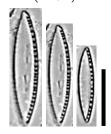
Espèce cible « 2 - » fiche page 453

Nitzschia aurariae (NAUR)

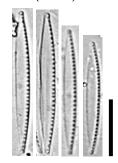


fiche page 397

Nitzschia sp67 (NI67)

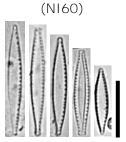


Nitzschia sp49 (NI49)



fiche page 451

Nitzschia sp60



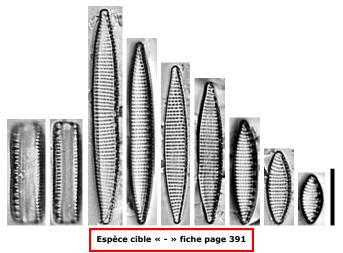
TAXONS non illustrés

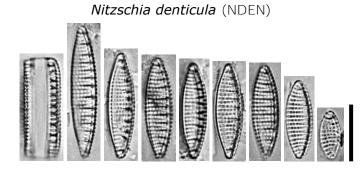
Présence de *Nitzschia pusilla* (NIPU).





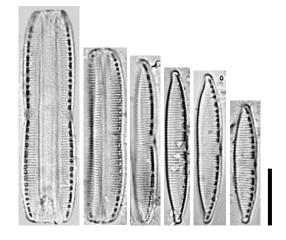
Nitzschia amphibia (NAMP)



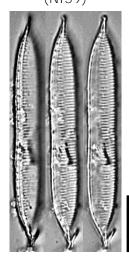


fiche page 40

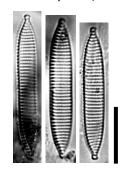
Nitzschia serrata (NISE)



Nitzschia sp59 (NI59)



Nitzschia sp66 (NI66)







Fiche comparative des taxons du groupe *Nitzschia palea* PLANCHE 81

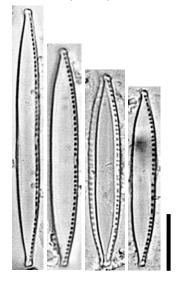
	Taxons	Caractéristiques générales de la valve en microscopie optique	Dimensions	minimum	maximum
		Vue valvaire			
	A	\wedge	Longueur µm	16	62
Nitzschia palea	1	●Valve lancéolée	Largeur µm	2	5
var. <i>palea</i> NPAL		 Extrémités abruptes, subcapitées à capitées Stries pratiquement indiscernables 	Nb de stries en 10µm	37	44
			Nb de fibules en 10µm	9	18
	A	\bigwedge	Longueur µm	22	24
Nitzschia palea forme 2		◆Valve lancéolée, plus effilée	Largeur µm	2	3
NP02		Extrémités rostrées Stries indiscernables	Nb de stries en 10µm		
			Nb de fibules en 10µm	11	16
	1	V	Longueur µm	22	37
			Largeur µm	4	5
Nitzschia palea forme 3 NP03	9	 Valve lancéolée, très robuste Stries discernables mais non comptables Extrémités rostrées, 	Nb de stries en 10µm		
		dans le prolongement de la valve	Nb de fibules en 10µm	11	14
	A	\wedge	Longueur µm	25	44
Nitzschia palea		■ Valve elliptiques à lancéolée	Largeur µm	4	5
forme 5 NP05		 Extrémités cunéiformes à subrostrées, dans le prolongement de la valve Stries à peine discernables 	Nb de stries en 10µm		
			Nb de fibules en 10µm	12	14
		igwedge	Longueur µm	18	33
Nitzschia palea		■ Valve linéaires à bords parallèles	Largeur µm	33	4
forme 6 NP06		Extrémités subcapitées à capitéesStries à peine discernables	Nb de stries en 10µm		
	- The state of the		Nb de fibules en 10µm	10	16



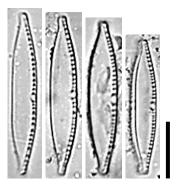


PLANCHE 82

Nitzschia capitellata (NCPL)

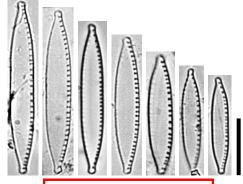


Nitzschia amplectens (NAMC)



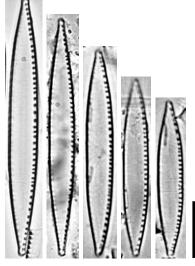
fiche page 395

Nitzschia palea var. palea (NPAL)



Espèce cible « 2 - » fiche page 431

Nitzschia palea forme 5 (NP05)

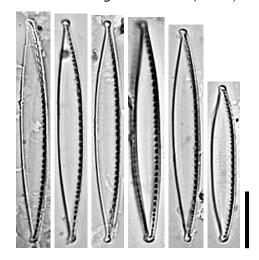


fiche page 439

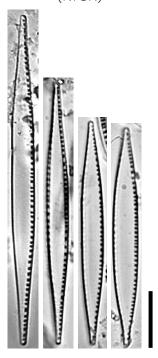
Nitzschia palea forme 3 (NPO3)

Espèce cible « - » fiche page 437

Nitzschia lange-bertalotii (NZLB)



Nitzschia gracilis (NIGR)



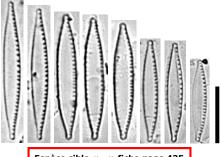
Nitzschia sp57 (NI57)





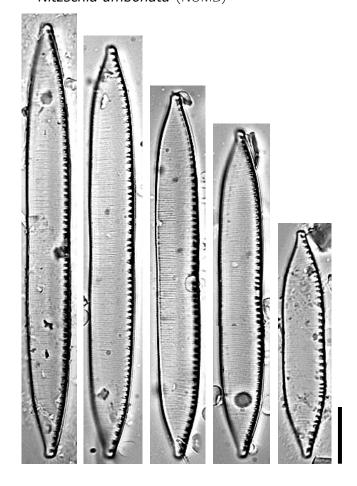


Nitzschia palea forme 2 (NPO2)

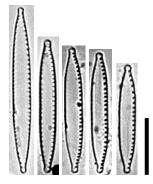


Espèce cible « - » fiche page 435

Nitzschia umbonata (NUMB)

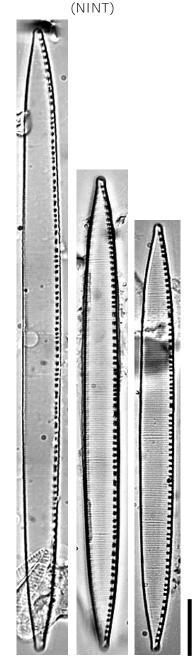


Nitzschia palea forme 6 (NP06)

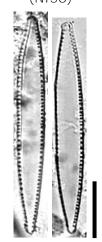


fiche page 441

Nitzschia intermedia



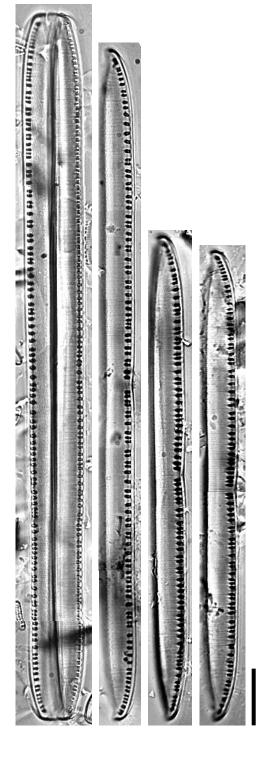
Nitzschia sp56 (NI56)

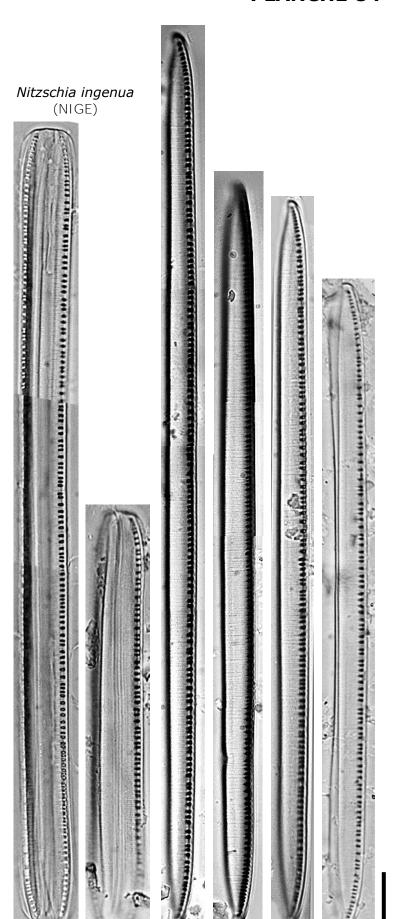






Nitzschia linearis (NLIN)



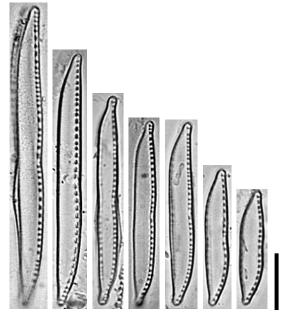






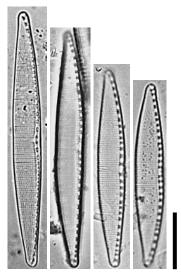
GENRE NITZSCHIA (SUITE)

Nitzschia clausii (NCLA)



fiche page 399

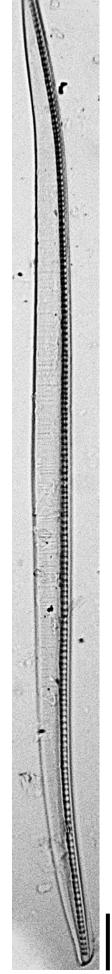
Nitzschia filiformis (NFIL)



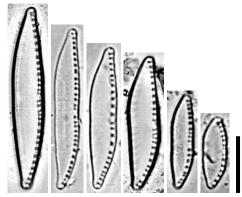
fiche page xx

TAXONS non illustrés

Présence de *Nitzschia brevissima* (NBRE).

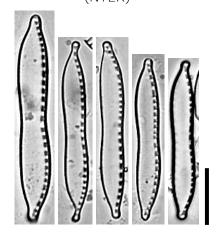


Nitzschia filiformis var. conferta (NFIC)



fiche page 413

Nitzschia terrestris (NTER)



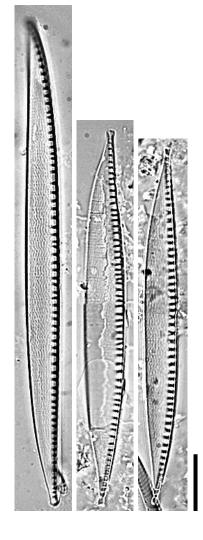




GENRE NITZSCHIA (SUITE)

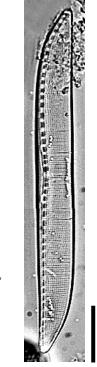
Nitzschia dissipata f. *maewensis* (NDMA)

Nitzschia fasciculata (NFAS)

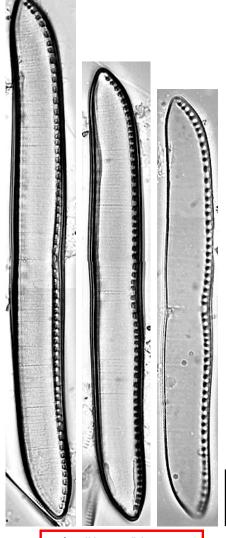


Nitzschia scalpelliformis (NISC)

fiche page 405



Nitzschia kurzii (NKUZ)



Espèce cible « - » fiche page 427

TAXONS non illustrés

Présence de *Nitzschia Iorenziana* (NLOR), *Nitzschia sp40* (NI40).





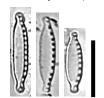
GENRE NITZSCHIA (SUITE)

TAXONS DU GENRE NITZSCHIA PRÉSENTS MAIS INSUFFISAMMENT ILLUSTRÉS

Nitzschia sp42 (NI42)



Nitzschia sp43 (NI43)



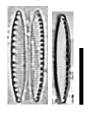
Nitzschia sp51 (NI51)



Nitzschia sp54 (NI54)



Nitzschia sp61 (NI61)



Nitzschia sp62 (NI62)



Nitzschia sp63 (NI63)



Nitzschia sp68 (NI68)



Nitzschia sp69 (NI69)



Nitzschia sp71 (NI71)



Nitzschia sp72 (NI72)



Nitzschia sp73 (NI73)



Nitzschia sp74 (N74)



Nitzschia sp75 (N75)



Nitzschia sp77 (NI77)

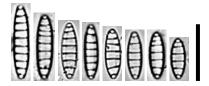


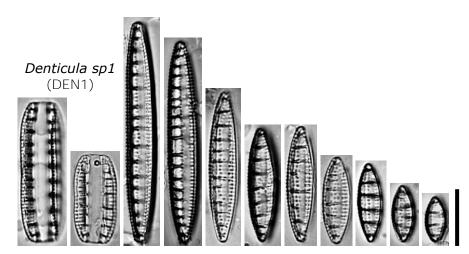




GENRE DENTICULA

Denticula sundaysensis (DSUN)

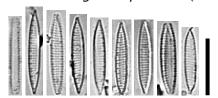




fiche page 461

GENRE SIMONSENIA

Simonsenia delognei ssp. rossii (SDRO)



fiche page 465

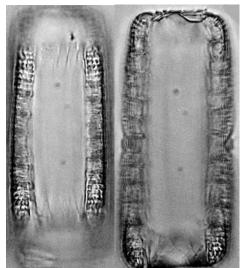




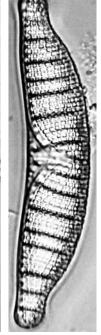
ORDRE RHOPALODIALES

GENRE EPITHEMIA

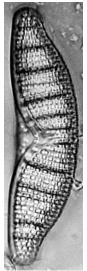
Epithemia adnata (EADN)

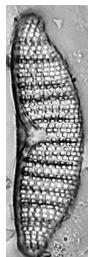












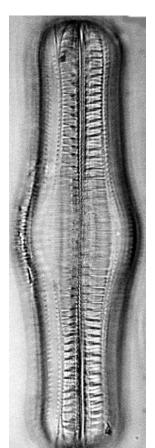
fiche page 467

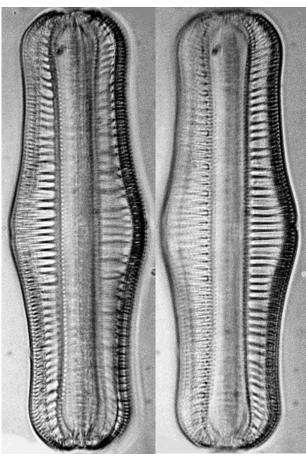


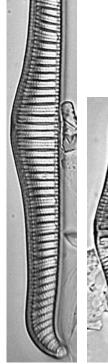
ORDRE RHOPALODIALES

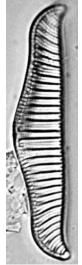
GENRE RHOPALODIA

Rhopalodia gibba (RGIB)

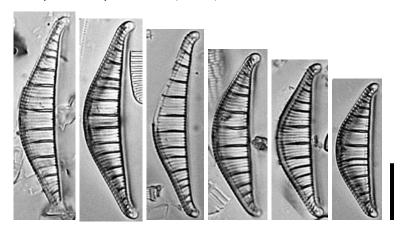




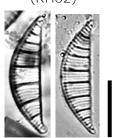




Rhopalodia operculata (ROPE)



Rhopalodia sp2 (RH02)



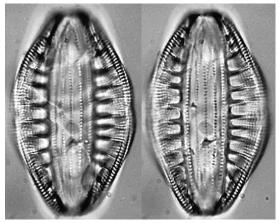


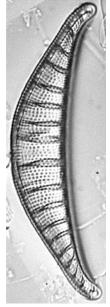


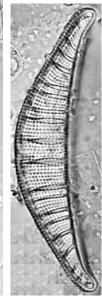
ORDRE RHOPALODIALES

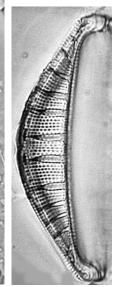
GENRE RHOPALODIA

Rhopalodia gibberula (RGBL)

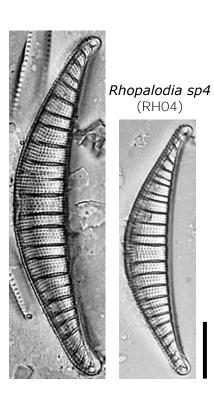


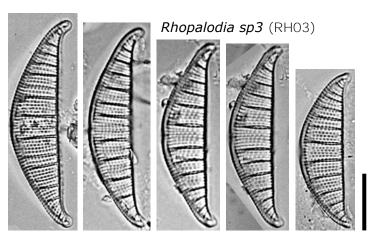






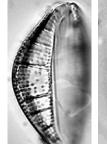


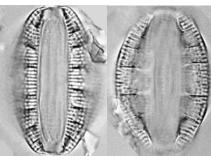


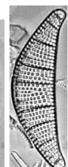


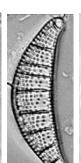
fiche page 473

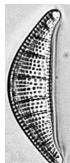
Rhopalodia sp1 (RH01)



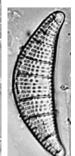












fiche page 469

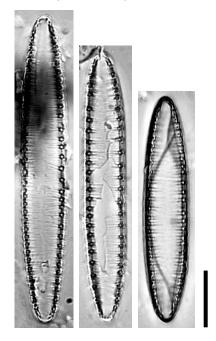




ORDRE SURIRELLALES

GENRE STENOPTEROBIA

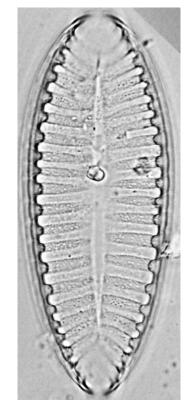
Stenopterobia sp1 (SU01)



GENRE SURIRELLA

Surirella stalagma (SSTG)





Surirella sp2 (SU02)



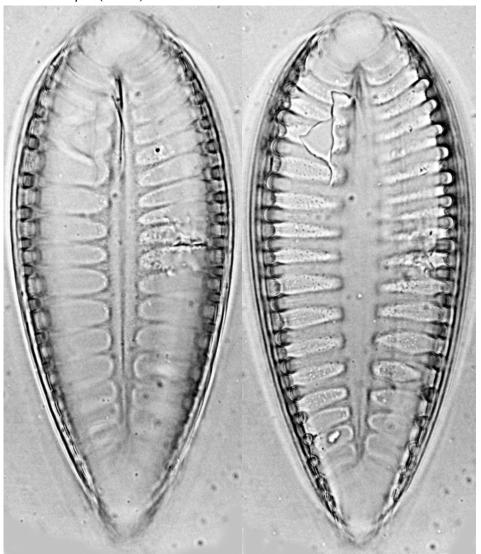




ORDRE SURIRELLALES

GENRE SURIRELLA (SUITE)

Surirella sp3 (SU03)

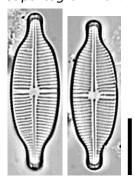






GENRE INCONNU INSUFFISAMMENT ILLUSTRÉS

Inconnu n°1 (INO1) Capartogramma?



Inconnu n°6 (INO6) Capartogramma allorgei?



Inconnu n°2 (INO2) Mayamaea ?



Inconnu n°4 (INO4)



Inconnu n°7 (INO7)



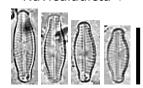
Inconnu n°13 (IN13)



Inconnu n°25 (IN25)



Inconnu n°5 (1N05) Naviculadicta?



Inconnu n°8 (INO8)
Naviculadicta?



Inconnu n°12 (IN12) Naviculadicta?



Inconnu n°16 (IN16)



Inconnu n°09 (INO9)



Inconnu n°11 (IN11)



TAXONS non illustrés

Présence de Inconnu n°10 (IN10), Inconnu n°14 (IN14), Inconnu n°15 (IN15), Inconnu n°17 (IN17), Inconnu n°18 (IN18), Inconnu n°19 (IN19), Inconnu n°20 (IN20), Inconnu n°21 (IN21), Inconnu n°22 (IN22), Inconnu n°23 (IN23).





Références bibliographiques

Acs E., Borsodi A. K., Kröpfl K., Vladar P. & Zaray G. 2007 Changes in the algal composition, bacterial metabolic activity and element content of biofilms developed on artificial substrata in the early phase of colonization. <u>Acta Botanica Croatica</u>. 66 (2): 89-100

Bertolli L.M. 2010 Diatomacea sperifiticas em substrates natural e artificial, reservatorio do rio passauna, regiao metropolitan de Curitiba, Parana. Dissertação apresentada ao Curso de Pós-Graduação em Botânica, Departamento de Botânica, Setor de Ciências Biológicas, Universidade Federal do Paraná. pp229

Blanco S., Cjugo-Figueiras C., Alvarez-Blanco I., Bécares E., Hoffmann L. & Ector L. 2010 Atlas de las diatomeas de la Cuenca del Duero. Universitad de Leon - Centre de Recherche Public Gabriel Lippmann. p.49-52 et 180-191

Bourrelly, P. et Manguin, E. 1952 Algues **d'eau douce de la Guadeloupe.** Centre National de la Recherche Scientifique, Société d'Edition d'Enseignement Supérieur, Paris. 281 pp

Chandesris A., Wasson J-G, Pella H. 2005 Hydro-écorégions de la Martinique. Proposition de régionalisation des écosystèmes aquatiques en vue de l'application de la Directive Cadre sur l'Eau. Rapport Cemagref

Compère P. et Riaux-Gobin C. 2009 Diatomées de quelques biotopes marins, saumâtres et dulçaquicoles de Guinée (Afrique occidentale). <u>Systematics and Geography of Plants</u> 79: 33-66

Coste M., Boutry S., Tison-Rosebery J. et Delmas F. 2008 Improvements of the Biological Diatom Index (BDI): Description and efficiency of the new version (BDI-2006). <u>Ecol. Indicat.</u> pp27. doi: 10.1016/j.ecolind.2008.06.003

Danielidis D.B. and Mann D.G. 2002 The systematics of Seminavis (Bacillariophyta): the lost identities of Amphora angusta, A. ventricosa and A. macilenta. <u>European Journal of Phycology</u> 37(3): 429-448

Danielidis Daniel B. and Mann David G. 2003 New species and new combinations in the genus Seminavis (Bacillariophyta). <u>Diatom Research</u> 18(1): 21-39

Dufrêne M. and Legendre P. 1997 Species assemblages and indicator species: the need for a flexible asymmetrical approach. <u>Ecological Monographs</u> 67: 345-66

Hlubikova D., Ector L. & Hoffmann L. 2011 Examination of the type material of some diatom species related to Achnanthidium minutissimum (Kütz) Czarn. (Bacillariophyceae). Algological Studies 136/137: 19-43

Jahn R., Kusber W-H & Romero O.E. 2009 *Cocconeis pediculus* Ehrenberg and *C. placentula* Ehrenberg var. *placentula* (Bacillariophyta): Typification et taxonomy. <u>Fottea</u> 9(2): 275-288

Jüttner I., Chimonides J. & Cox E.J. 2011 Morphology, ecology and biogeography of diatom species related to *Achnanthidium pyrenaicum* (Hustedt) Kobayasi (Bacillariophyceae) in streams of the Indian and Nepalese Himalaya. <u>Algological Studies</u> 136/137: 45-76

Kermarrec L. 2012 Apport des outils de la biologie moléculaire pour l'utilisation des diatomées comme bioindicateurs de la qualité des écosystèmes aquatiques lotiques et pour l'étude de leur taxonomie. Thèse de doctorat de l'Université de Grenoble





Krammer K. 1988 The *Gibberula*-group in the genus *Rhopalodia* O. Müller (Bacillariophyceae) II. Revision of the group and new taxa. <u>Nova Hedwigia</u> 47(1-2): 159-205

Lange-Bertalot H. and Krammer K. 1993 Observations on *Simonsenia* and some small species of *Denticula* and *Nitzschia*. Nova Hedwigia 106: 121-131

Lavoie I., Hamilton P.B., Campeau S., Grenier M. et Dillon P.J. 2008 Guide d'identification des Diatomées des rivières de l'Est du Canada. Ed : Presses de l'Université du Québec, Québec. 252 p.

Lefrançois E. 2008 Le biofilm épilithique, un élément fondamental du fonctionnement des milieux aquatiques antillais: Recherche de modifications de ses caractéristiques selon la qualité du milieu. Rapport de Master de l'Université Antilles Guyane, laboratoire DYNECAR pp.40

Melo L. F. & Bott T. R. 1997 Biofouling in water systems. <u>Experimental Thermal and Fluid Science</u>. 14 (4): 375-381

Mann D.G. & Droop S.J.M. (1996) Biodiversity, biogeography and conservation of diatoms. <u>Hydrobiologia</u> 336: 19-32

Monnier O., Coste M. & Rosebery J. 2009 Une classification des taxons de l'Indice Biologique Diatomées (IBD, norme AFNOR NF T90-354, décembre 2007). <u>DIATOMANIA</u> 13: 17-47

Monnier O., Lange-Bertalot H., Bertrand J. 2002 La flore des diatomées d'un aquarium d'eau douce tropicale I. Observations taxinomiques. <u>Actes du 21ème Colloque de l'ADLaF</u>

Morales E. A. 2005 Observations of the morphology of some know and new fragilaroid diatoms (Bacillariophyceae) from rivers in the USA. <u>Phycological Research</u> 53: 113-133

Morales E.A., Ector L., Fermandez E., Novais M.H., Hlubikova D., Hamilton P.B., Blanco S., Vis M.L., Kociolek J.P. 2011 The genus *Achnanthidium* Kütz (Achnanthales, Bacillariophyceae) in Bolivian streams: a report of taxa found in recent investigations. <u>Algological Studies</u> 136/137: 89-130

Morales E.A., Vis M.L. 2007 Epilithic diatoms (bacillariophyceae) from cloud forest and alpine streams in Bolivia, South America. <u>Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia</u> 156: 123-155.

Mosisch T.D. & Bunn S.E. 1997 Temporal patterns in stream epilithic algae in response to discharge regime. <u>Aquatic Botany</u> 58: 181-193

Nisbet M. et Verneaux J. 1970 Composantes chimiques des eaux courantes. Discussion et proposition de classe en tant que bases d'interprétation des analyses chimiques. <u>Annales de Limnologie</u> 6(2) : 161-190

Quinn J.M., Steele G.L., Hickey C.W. & Vickers M.L. 1994 Upper thermals tolerances of twelve Nex-Zealand stream invertebrate species. <u>New Zealand Journal of Marine and Freshwater Research</u> 28: 391-397

Reichardt E. 1997 Taxonomische Revision des Artenkomplexes um *Gomphonema pumilum* (Bacillariophyceae). <u>Nova Hedwigia</u> 65 (1-4): 99-129

Reichardt E. 2005 Die Identität von *Gomphonema entolejum* Ostrup (Bacillariophyceae) sowie Revision ähnlicher Arten mit weiter Axialarea. <u>Nova Hedwigia</u> 81(1-2): 115-144





Rott E., Pipp E. & Pfister P. 2003 Diatom methods developed for river quality assessment in Austria and a cross-check against numerical trophic indication methods used in Europe. <u>Arch. Hydrobiol. Suppl. /Algological Studies</u> 110: 91-115. Schoeman F.R. & Archibald R.E.M. 1979 The Diatom Flora of Southern Africa N°5: *Navicula tenera*. CSIR Special Report WAT 50

Segura-Garcia V., Israde-Alcantara I., Maidana N.I The genus *Navicula sens stricto* in the upper Lerma basin, México.I

Siver P.A. & Kling H. 1997 Morphological observations of *Aulacoseira* using scanning electron microscopy. <u>Can. J. Bot.</u> 75: 1807-1835

Snoeijs P. 1992 Studies in the *Tabularia fasciculata* complex. <u>Diatom Research</u> 7 (2): 313-344

Soininen J. & Könönen K. 2004 Comparative study of monitoring South-Finnish rivers and streams using macro-invertebrate and benthic diatom community structure. <u>Aquatic Ecology</u> 38: 79-83

Sterrenburg F.A.S. 2001 Studies on the genera *Pleurosigna* and *Gyrosigma*. <u>Academy of Naturel Sciences of Philadelphia</u> 151: 121-127

Stevenson R. J., Peterson B. J., Kirschtel D. B., King C. C. & Tuchman N. C. 1991 Density-dependent growth, ecological strtegies, and effects of nutrients and shading on benthic diatom succession in streams. <u>Journal of Phycology</u> 27 (1): 59-69

Tison J., Coste M., Delmas F., Chandesris A., Mengin N. et Wasson J.G. 2005 Flores diatomiques des cours d'eau: Typologie des assemblages de référence au niveau du territoire Français. Proposition de valeurs limites du « Bon Etat » pour l'IPS et l'IBD. Rapport Cemagref

Trobaro R., Mann A.G. & Cox E.J. 2012 Studies on the type material of *Nitzschia abbreviata* (Bacillariophyta). <u>Nova Hedwigia</u> 141: 185-200

Trobajo R., Rovira L., Ector L., Wetzel C.E., Kelly M. and Mann D.G. 2012 Morphology and identity of some ecologically important small *Nitzschia* species. <u>Diatom Research</u> 27: 1-23

Tuji A. & Williams D.M. 2008 Typification and type examination of *Synedra familiaris* Kütz. And related taxa. <u>Diatom</u> 24: 25-29

Ueda A., Watanaba T., Akaneya K. and Katano N. 2009 Diatoms in Akita Prefecture, northern part of Japan, part 1—Diatoms in strongly acidic hot springs. <u>Diatom</u> 25: 116-119

Van Dam H., Mertens A. & Sinkeldam J. 1994 A coded checklist and ecological indicator values of freshwater diatoms from the Netherlands. <u>Netherlands J. Aquatic Ecol.</u> 28 (1): 117-133

Wasson J-G, Chandesris A., Pella H. 2004 Hydro-écorégions de la Guadeloupe. Proposition de régionalisation des écosystèmes aquatiques en vue de l'application de la Directive Cadre sur l'Eau. <u>Rapport Cemagref</u>

Williams D.M. and Round F.E. 1987 Revision of the genus *Fragilaria*. <u>Diatom Research</u>, 2 (2): 267-288





Wydrzycka U., Lange-Bertalot H. 2001 Las diatomeas (Bacillariophyceae) acidofilas del rio Agrio y sitios vinculados can su cuenca, volcan Poas, Costa Rica. BRENESIA 55-56. pp68





	Guide méth	nodologique
	Vol1	Vol2
Achnanthes brevipes var. intermedia (Kützing) Cleve 1895	PI.30	p.145
Achnanthes inflata (Kützing) Grunow 1880	PI.30	-
Achnanthes rupestoides Hohn var. uniseriata Lange-Bertalot & Monnier 2003	PI.30	p.149
Achnanthidium catenatum (Bily & Marvan) Lange-Bertalot 1999	PI.36	p.165
Achnanthidium exiguum (Grunow) Czarnecki 1994 «2-»	PI.36	p.167
Achnanthidium minutissimum (Kützing) Czarnecki 1994	PI.36	p.169
Achnanthidium sp1	-	-
Achnanthidium sp2	-	-
Achnanthidium sp3 Achnanthidium sp4		_
Achnanthidium sp5	Pl.36	p.173
Achnanthidium sp7	Pl.36	p.175
Achnanthidium sp8	PI.37	p.177
Achnanthidium sp9	PI.37	p.179
Achnanthidium sp10	PI.37	p.181
Achnanthidium sp11	PI.36	p.183
Achnanthidium sp12	-	-
Achnanthidium sp13	PI.37	p.185
Achnanthidium sp14	Pl.36	p.187
Achnanthidium sp15	Pl.37	-
Achnanthidium sp16	Pl.37	p.189
Achnanthidium sp17	-	-
Achanthidium sp18	- DI 26	- n 101
Achnanthidium sp19 Achnanthidium subhudsonis (Hustedt) Kobayasi in Kobayasi et al. 2006	PI.36 PI.36	p.191 p.171
Adlafia minuscula (Grunow) Lange-Bertalot	-	p.1/1
Adlafia muscora (Kociolek & Reviers) Moser, Lange-Bertalot & Metzeltin 1998	PI.49	p.267
Adlafia sp1		p.269
Alveovallum sp1	PI.58	-
Amphora pediculus (Kützing) Grunow 1880	-	-
Amphora sp4	-	-
Amphora sp10	-	-
Aulacoseira ambigua (Grunow) Simonsen 1979	Pl.1	-
Aulacoseira granulata (Ehr.) Simonsen var.angustissima (O.M.) Simonsen	Pl.1	-
Bacillaria paxillifera (O.F. Müller) T.Marsson	PI.74	-
Brachysira neoexilis forme 1	PI.45	p.227
Brachysira neoexilis forme 2	Pl.45	p.229
Brachysira sp1	PI.45	p.231
Brachysira sp2	PI.45	-
Brachysira sp3 Caloneis hyalina Hustedt 1938	PI.45 PI.57	_
Caloneis Invalina Tusteut 1936 Caloneis Iancetulla (Schulz) Lange-Bertalot & 1996	PI.57	p.291
Caloneis molaris (Grunow) Krammer 1985	PI.57	p.251 -
Caloneis silicula (Ehr.)Cleve 1894	PI.57	-
Caloneis sp1	PI.57	-
Caloneis sp2	PI.57	-
Caloneis sp3	PI.57	-
Caloneis sp4	PI.57	-
Caloneis sp5	PI.57	-
Capartogramma crucicula (Grun.ex Cl.) Ross 1963	PI.71	-
Chamaepinnularia sp1	PI.52	-
Chamaepinnularia sp2	PI.52	-
Chamaepinnularia sp3	PI.52	-
Cocconeis placentula var lineata (Ehrenberg) Van Heursk 1885	PI.52 PI.33	p.155
Cocconeis placentula var. lineata (Ehrenberg) Van Heurck 1885 Cocconeis euglypta Ehrenberg 1854	PI.33	p.155 p.151
Cocconeis placentula var. placentula (Ehrenberg) 1838	PI.33	p.151 p.157
Cocconeis placentula var. placentula (Ehrenberg) sensu Jahn & al. 2009	Pl.33	p.159
Cocconeis sp1	PI.35	p.161
Cocconeis sp2	PI.35	p.163
Cocconeis sp3	Pl.34	
Cocconeis sp4	Pl.35	-
Cocconeis sp5	Pl.35	-
Cocconeis sp6	PI.34	-
Cocconeis sp7	PI.34	-
Cocconeis sp8	PI.35	-
Cocconeis sp9	-	-
Craticula accomodiformis Lange-Bertalot 1993	PI.72	-
Craticula molestiformis (Hustedt) Mayama 1999 «-»	PI.72	p.367
Craticula sp1 Craticula sp2	PI.72	-
u raucina sn7	PI.72	i -

	Guide méth	odologique
	Vol1	Vol2
Craticula sp3	PI.72	-
Craticula sp4	PI.72	-
Cyclostephanos sp1	-	-
Cyclotella atomus Hustedt 1937 «2-»	PI.2	p.7
Cyclotella atomus var. gracilis Genkal & Kiss 1993 «2-»	PI.2	p.9
Cyclotella cf. gamma Sovereign 1963	PI.2	-
Cyclotella meneghiniana Kützing 1844 Cyclotella sp1	PI.2 PI.2	-
Cyclotella sp2	PI.2	_
Cyclotella sp3	-	
Cyclotella sp4	-	_
Cyclotella sp5	_	-
Cymbella sp1	Pl.14	p.53
Cymbella tropica Krammer 2002	Pl.14	p.49
Denticula sp1	PI.88	p.461
Denticula sundaysensis Archibald 1980	PI.88	-
Diadesmis arcuatoides Lange-Bertalot 2004	PI.40	-
Diadesmis confervacea f. rostrata (Krasske) D. Metzeltin & H. Lange-Bertalot 2007	PI.40	p.201
Diadesmis confervacea Kützing 1844 «2-»	PI.40	p.199
Diadesmis confervaceoides H. Lange-Bertalot & Rumrich in U. Rumrich, H. Lange-Bertalot & M. Rumrich 2000	Pl.40	p.203
Diadesmis contenta (Grunow ex Van Heurck) Mann in Round, Crawford & Mann 1990	PI.40	p.205
Diadesmis paracontenta Lange-Bertalot & Werum ssp.paracontenta 1999	-	-
Diadesmis sp1	PI.40	-
Diadesmis sp2	PI.40	ı
Diadesmis sp3	PI.40	-
Diadesmis sp4	PI.40	-
Diadesmis sp5	Pl.40	p.207
Diadesmis sp6	PI.40	-
Diadesmis sp7	PI.40	-
Diadesmis sp8	PI.40	-
Diadesmis sp9	PI.40	-
Diploneis sp1	PI.59	-
Diploneis sp2	PI.59	-
Diploneis sp3	PI.59	-
Diploneis sp5	Pl.59	-
Discostella pseudostelligera (Hustedt) Houk & Klee 2004	-	-
Encyonema minutum (Hilse in Rabh.) D.G. Mann in Round Crawford & Mann	Pl.15	-
Encyonema silesiacum (Bleisch in Rabenhorst) Mann in Round, Crawford & Mann 1990	Pl.15	p.57
Encyonema sp1	Pl.15	
Encyonema sp2	Pl.15 Pl.16	p.61
Encyonopsis sp3 Encyonopsis sp4	P1.16	
Encyonopsis sp5	-	-
Encyonopsis subminuta Krammer & Reichardt 1997	Pl.16	_
Eolimna comperei Ector Coste et Iserentant in Coste & Ector 2000	Pl.49	_
Eolimna lepidula (Manguin in Bourrelly & Manguin) D. Metzeltin & H. Lange-Bertalot 2007	PI.49	_
Eolimna minima (Grunow in Van Heurck) Lange-Bertalot in Moser, Lange-Bertalot & Metzeltin 1998	PI.48	p.243
Eolimna ruttneri (Hustedt) Lange-Bertalot & Monnier in Monnier et al. 2003	PI.49	p.245
Eolimna sp1	PI.48	p.249
Eolimna sp2	PI.48	p.251
Eolimna sp3	PI.48	p.253
Eolimna sp5 «2-»	PI.48	p.255
Eolimna sp6	PI.48	p.257
Eolimna sp7	PI.48	p.259
Eolimna sp8	PI.48	p.261
Eolimna sp9	PI.48	-
Eolimna sp10	PI.48	p.263
Eolimna sp11	PI.48	p.265
Eolimna subminuscula (Manguin) Moser, Lange-Bertalot & Metzeltin 1998 «-»	PI.49	p.247
Epithemia adnata (Kützing) Brébisson 1838	PI.89	p.467
Eunotia bilunaris (Ehr.) Mills var. bilunaris 1934	PI.7	
Eunotia exigua (Brébisson in Kützing) Rabenhorst 1864	Pl.12	p.34
Eunotia exigua forme 1	Pl.12	p.36
Eunotia exigua forme 2	Pl.12	-
Eunotia incisa Gregory var. Incisa 1854	Pl.11	-
Eunotia minor (Kützing) Grunow in Van Heurck 1881	Pl.11	-
Eunotia monodon Ehrenberg var. monodon 1843	PI.8	-
Eunotia mucophila (Lange-Bert.&Norpel Schempp) Lange-Bertalot 2005	-	-
Eunotia muscicola Krasske var. muscicola 1939	Pl.12	-
Eunotia muscicola Krasske var. tridentula Norpel et Lange-Bertalot 1993	Pl.12	-
Eunotia naegeli Migula 1907	PI.7	_

	Guide méth	odologique
	Vol1	Vol2
Eunotia sp20	Pl.9	p.41
Eunotia sp21	Pl.11	- 45
Eunotia sp22	Pl.11 Pl.11	p.45
Eunotia sp23 Eunotia sp24	PI.11 PI.9	p.47 -
Eunotia sp25	Pl.8	<u> </u>
Eunotia sp26	Pl.11	_
Eunotia sp27	Pl.11	-
Eunotia sp28	PI.9	-
Eunotia sp29	Pl.10	-
Eunotia sp31	PI.10	-
Eunotia sp32	Pl.10	-
Eunotia sp33	Pl.9	-
Eunotia subarcuatoides Alles Nörpel & Lange-Bertalot 1991	Pl.11	p.39
Fallacia insociabilis (Krasske) Mann in Round, Crawford & Mann 1990 «-»	PI.51 -	p.275 -
Fallacia pygmaea (Kützing) Stickle & Mann ssp.pygmaea in Lange-Bertalot & al 2003 Fallacia sp1	PI.51	
Fallacia tenera (Hustedt) Mann in Round, Crawford & Mann 1990	Pl.51	p.277
Fallacia tenera forme 1 «2-»	Pl.51	p.279
Fistulifera saprophila (Lange-Bertalot & Bonik) Lange-Bertalot 1997	PI.50	p.273
Fragilaria fonticola Hustedt 1938	PI.5	p.15
Fragilaria goulardii (Brébisson) Lange-Bertalot 1981	Pl.4	p.19
Fragilaria rumpens (Kütz.) G.W.F.Carlson 1915	-	
Fragilaria sp1 «-»	PI.5	p.23
Fragilaria sp2 «2-»	Pl.5	p.25
Fragilaria sp3	-	-
Fragilaria sp4	-	-
Fragilaria sp5	-	-
Fragilaria sp6	-	-
Fragilaria sp7	Pl.4	-
Fragilaria sp8	Pl.5	- 222
Frustulia crassinervia (Brébisson) Lange-Bertalot et Krammer in Lange-Bertalot & Metzeltin 1996 Frustulia neomundana Lange-Bertalot & Rumrich 2000	PI.43 PI.43	p.223
Frustulia pumilio Lange-Bertalot & Rumrich 2000	Pl.43	_
Frustulia sp1	Pl.43	_
Frustulia vulgaris (Thwaites) De Toni 1891	Pl.43	-
Frustulia weinholdii Hustedt1937	Pl.43	_
Geissleria decussis (Østrup) Lange-Bertalot et Metzeltin 1996	Pl.69	p.353
Geissleria ignota (Krasske)Lange-Bertalot & Metzeltin 1996	Pl.69	-
Geissleria sp1	Pl.69	p.355
Gomphonema affine Kützing 1844	PI.27	-
Gomphonema angustatum (Kützing) Rabenhorst 1864	PI.23	-
Gomphonema augur Ehrenberg 1840	Pl.26	-
Gomphonema bourbonense Reichardt 1997	Pl.18	p.63
Gomphonema brasiliense subsp. pacificum Moser, Lange-Bertalot & Metzeltin 1998	Pl.19	p.65
Gomphonema designatum Reichardt 1997	Pl.18	p.67
Gomphonema exilissimum (Grunow) Lange-Bertalot & Reichardt 1996	PI.22	p.71
Gomphonema lagenula Kützing 1844	PI.25	p.75
Gomphonema parvulum var. parvulum (Kützing) Kützing 1849 Gomphonema sp46	PI.20 PI.19	p.77 -
Gomphonema sp47	Pl.21	_
Gomphonema sp48	Pl.22	_
Gomphonema sp49	PI.20	-
Gomphonema sp51	Pl.18	p.81
Gomphonema sp52 «2-»	Pl.27	p.85
Gomphonema sp53	Pl.19	p.87
Gomphonema sp54	Pl.22	p.91
Gomphonema sp58 «2-»	Pl.25	p.93
Gomphonema sp59 <mark>«2-»</mark>	Pl.25	p.95
Gomphonema sp60	Pl.26	-
Gomphonema sp61	Pl.20	p.97
Gomphonema sp62	Pl.25	p.99
Gomphonema sp63	PI.22 PI.25	p.101
Gomphonema sp64 Gomphonema sp66 «2-»	PI.25 PI.20	p.103 p.105
Gomphonema sp67 Gomphonema sp67	PI.20 PI.26	p.105 p.106
Gomphonema sp68	PI.26	p.106 p.109
Gomphonema sp69 «-»	PI.25	p.109 p.111
Gomphonema sp70 «2-»	Pl.21	p.111
Gomphonema sp71	Pl.19	p.117
		F

	Guide méth	nodologique
	Vol1	Vol2
Gomphonema sp73	Pl.18	-
Gomphonema sp75 «-»	Pl.21	p.123
Gomphonema sp76	PI.26	p.125
Gomphonema sp77	PI.26	p.127
Gomphonema sp78	Pl.24	-
Gomphonema sp79	PI.27	-
Gomphonema sp80	Pl.21	- 120
Gomphonema sp81 Gomphonema sp82	PI.22 PI.23	p.129
Gomphonema sp83	PI.23	p.131
Gomphonema sp84	Pl.23	-
Gomphonema sp85	PI.25	p.135
Gomphonema sp86	Pl.24	-
Gomphonema sp87	Pl.26	-
Gomphonema sp88	Pl.24	-
Gomphonema sp89	Pl.24	-
Gomphonema sp90	-	-
Gomphonema sp91	PI.22	p.137
Gomphonema sp92	Pl.23	-
Gomphonema sp93	Pl.19	-
Gomphonema sp95	PI.27	-
Gomphonema sp96	Pl.24	-
Gomphonema sp97	-	-
Gomphonema sp99	- DI 20	- 120
Gomphosphenia oahuensis Gomphosphenia sp1	PI.28 PI.28	p.139
Gomphosphenia sp2	P1.28	p.143
Gomphosphenia sp3	PI.28	_
Gomphosphenia tenerrima (Hustedt) Reichardt 1999	Pl.28	p.141
Gyrosigma obtusatum (Sullivan & Wormley) Boyer 1922	PI.70	-
Gyrosigma reimeri Sterrenburg 1994	PI.70	p.359
Gyrosigma sciotense (Sullivant & Wormley) Cleve 1894	PI.70	p.363
Halamphora fontinalis (Hustedt) Levkov 2009	PI.73	-
Halamphora montana (Krasske) Levkov 2009	PI.73	p.369
Halamphora sp1	PI.73	-
Halamphora sp3	PI.73	-
Halamphora sp5	PI.73	-
Halamphora sp6	PI.73	-
Halamphora sp7	PI.73	-
Halamphora sp9		- 272
Halamphora subturgida (Hustedt) Levkov 2009 «-» Hantschia sp3	PI.73	p.373
Hantschia sp4	PI.75	-
Hantzschia amphioxys (Ehr.) Grunow in Cleve et Grunow 1880	PI.75	-
Hantzschia sp1	PI.75	-
Hantzschia sp2	PI.75	-
Inconnu N°1	Pl.94	-
Inconnu №2	Pl.94	-
Inconnu N°3	PI.67	-
Inconnu N°4	Pl.94	-
Inconnu N°5	Pl.94	-
Inconnu №6	Pl.94	-
Inconnu №7	Pl.94	-
Inconnu N°8	Pl.94	-
Inconnu Nº9	Pl.94	-
Inconnu N°10	- DI 04	-
Inconnu Nº11	PI.94	-
Inconnu N°12 Inconnu N°13	Pl.94 Pl.94	-
Inconnu N°14		-
Inconnu N°15	-	-
Inconnu N°16	Pl.94	-
Inconnu N°17	-	-
Inconnu N°18	-	-
	-	-
Inconnu N°19	_	-
Inconnu N°20	-	-
Inconnu №21	-	-
Inconnu N°19 Inconnu N°20 Inconnu N°21 Inconnu N°22 Inconnu N°23		
Inconnu №20 Inconnu №21 Inconnu №22	-	-

	Guide méth	odologique
	Vol1	Vol2
Lemnicola hungarica (Grunow) Round & Basson1997	PI.38	-
Luticola aequatorialis (Heiden)Lange-Bertalot et Ohtsuka 2000	Pl.41	-
Luticola mutica (Kützing) Mann in Round, Crawford & Mann 1990	Pl.41	p.209
Luticola saxophila (Bock ex Hustedt) D.G. Mann in Round Crawford & Mann 1990	Pl.41	-
Luticola sp1	Pl.41	p.211
Luticola sp2	Pl.41	-
Luticola sp3	Pl.41	-
Luticola sp4	Pl.41	p.213
Luticola sp5	-	-
Luticola sp6	-	-
Luticola sp7	Pl.41	-
Luticola sp8	Pl.41	-
Luticola sp9	Pl.41	-
Luticola sp10	-	<u>-</u>
Luticola sp11	- DI 41	
Luticola sp12 Luticola sp13	Pl.41 -	
Luticola sp13 Luticola sp14	PI.41	-
Luticola sp14 Luticola sp15	PI.41 PI.41	-
Mayamaea atomus var. alcimonica (Reichardt) Reichardt 1997	P1.41	
Mayamaea permitis (Hustedt) Bruder & Medlin 2008	PI.50	p.271
Mayamaea sp1	PI.50 PI.50	p.271 -
Mayamaea sp2	PI.50	
Mayamaea sp3	PI.50	-
Mayamaea sp5	-	-
Mayamaea sp6	-	-
Mayamaea sp7	PI.50	_
Mayamaea sp8	PI.50	_
Navicula antonii Lange-Bertalot 2000	Pl.60	-
Navicula arctotenelloides Lange-Bertalot et Metzeltin 1996	Pl.65	-
Navicula arvensis forme 1 «2-»	Pl.67	p.295
Navicula arvensis Hustedt 1937 «2-»	Pl.67	p.293
Navicula cruxmeridionalis Metzeltin, Lange-Bertalot & Garcia-Rodriguez 2005	Pl.65	p.297
Navicula cryptocephala Kützing1844	Pl.61	· -
Navicula cryptotenella Lange-Bertalot in Krammer & Lange-Bertalot 1985	PI.60	p.299
Navicula cryptotenelloides Lange-Bertalot 1893	PI.65	· -
Navicula densilineolata (Lange-Bertalot) Lange-Bertalot 1993	Pl.60	-
Navicula difficillima Hustedt 1950	Pl.67	P.301
Navicula erifuga forme 1	Pl.62	p.307
Navicula erifuga forme 2	Pl.62	p.309
Navicula erifuga forme 3 «-»	Pl.62	p.311
Navicula erifuga Lange-Bertalot in Krammer & Lange-Bertalot 1985 «-»	Pl.62	p.303
Navicula escambia (Patrick) Metzeltin & Lange-Bertalot 2007	PI.63	p.313
Navicula germainii Wallace 1960	Pl.61	-
Navicula gregaria Donkin 1861	Pl.64	p.317
Navicula humboldtiana H. Lange-Bertalot & Rumrich in U. Rumrich, H.Lange-Bertalot and M. Rumrich 2000 «-»	Pl.61	p.319
Navicula incarum H. Lange-Bertalot & Rumrich in U. Rumrich, H. Lange-Bertalot and M. Rumrich 2000	Pl.63	p.323
Navicula jacobii Manguin in Bourrelly & Manguin 1952 «2-»	Pl.62	p.325
Navicula longicephala Hustedt var.longicephala 1944	Pl.65	-
Navicula notha Wallace 1960	Pl.61	p.327
Navicula perminuta Grunow in Van Heurck 1880	PI.65	-
Navicula phyllepta Kützing 1844	-	-
Navicula phylleptosoma Lange-Bertalot 1999	Pl.61	-
Navicula quasidisjuncta Rumrich & Lange-Bertalot in Rumrich, Lange-Bertalot & Rumrich 2000	PI.60	p.331
Navicula rivulorum Lange-Bertalot & Rumrich 2000	PI.65	-
Navicula rostellata Kützing 1844 «-»	Pl.64	p.335
Navicula salinicola Hustedt 1939	PI.65	p.337
Navicula simulata Manguin 1942	Pl.63	p.339
SNOVICULO OD AL	Pl.61	-
Navicula sp30		-
Navicula sp32	Pl.60	
Navicula sp32 Navicula sp33	PI.65	-
Navicula sp33 Navicula sp36	PI.65 -	-
Navicula sp32 Navicula sp36 Navicula sp37	Pl.65 - Pl.60	-
Navicula sp32 Navicula sp36 Navicula sp37 Navicula sp38	Pl.65 - Pl.60 Pl.62	-
Navicula sp32 Navicula sp36 Navicula sp37 Navicula sp38 Navicula sp38 Navicula sp39	PI.65 - PI.60 PI.62 -	-
Navicula sp32 Navicula sp33 Navicula sp36 Navicula sp37 Navicula sp38 Navicula sp38 Navicula sp39 Navicula sp39 Navicula sp39 Navicula sp40	PI.65 - PI.60 PI.62 - PI.63	- - - -
Navicula sp32 Navicula sp33 Navicula sp36 Navicula sp37 Navicula sp38 Navicula sp38 Navicula sp39 Navicula sp39 Navicula sp40 Navicula sp41	PI.65 - PI.60 PI.62 - PI.63 PI.63	- - - -
Navicula sp32 Navicula sp33 Navicula sp36 Navicula sp37 Navicula sp38 Navicula sp38 Navicula sp39 Navicula sp40 Navicula sp41 Navicula sp42	PI.65 - PI.60 PI.62 - PI.63 PI.63 PI.63	- - - -
Navicula sp32 Navicula sp33 Navicula sp36 Navicula sp37 Navicula sp38 Navicula sp38 Navicula sp39 Navicula sp39 Navicula sp40 Navicula sp41	PI.65 - PI.60 PI.62 - PI.63 PI.63	- - - -

	Guide méth	odologiano
	Vol1	Vol2
Navicula sp46	Pl.64	-
Navicula sp48	Pl.65	_
Navicula sp49	Pl.63	-
Navicula sp51	PI.65	-
Navicula sp52	-	-
Navicula sp53	Pl.65	_
Navicula sp54 «-»	Pl.60	p.345
Navicula sp56	Pl.65	-
Navicula sp58	Pl.60	-
Navicula sp61	-	-
Navicula sp62	Pl.67	-
Navicula sp63	Pl.60	-
Navicula sp64	-	-
Navicula sp65	Pl.64	-
Navicula sp66	Pl.61	-
Navicula sp67	-	-
Navicula sp68	-	-
Navicula sp69	Pl.64	-
Navicula sp70	Pl.65	-
Navicula subrhynchocephala Hustedt 1935	Pl.64	- 242
Navicula supergregaria Rumrich & Lange-Bertalot in U. Rumrich, H. Lange-Bertalot, & M. Rumrich 2000 «-»	Pl.64	p.343
Navicula tridentula Krasske 1923	- DI CE	-
Navicula vilaplanii (Lange-Bert. & Sabater) Lange-Bertalot & Sabater 2000	PI.65 -	<u>-</u>
Naviculadicta absoluta (Hustedt) Lange-Bertalet 1994		
Naviculadicta cosmopolitana H. Lange-Bertalot in U. Rumrich, H.Lange-Bertalot, & M. Rumrich 2000 «2-» Naviculadicta nanogomphonema H. Lange-Bertalot in U. Rumrich, H.Lange-Bertalot, & M. Rumrich 2000	PI.53 PI.53	p.281
	PI.53 PI.53	p.283
Naviculadicta pseudoventralis (Hustedt) Lange-Bertalot in Lange-Bertalot & Moser 1994	PI.53	
Naviculadicta sassiana Metzeltin & Lange-Bertalot 1998 Naviculadicta seminulum sp2	PI.53	p.235
Naviculadicta seminulum sp3 «-»	PI.47	p.237
Naviculadicta seminarum sps (*-) Naviculadicta vitabunda (Hustedt) Lange-Bertalot in Lange-Bertalot & Moser 1994	P1.47	p.237
Nitzschia acidoclinata Lange-Bertalot 1976	PI.78	p.389
Nitzschia amphibia Grunow 1862 «-»	PI.80	p.391
Nitzschia amplectens Hustedt 1957	Pl.82	p.395
Nitzschia aurariae Cholnoky 1965	Pl.79	p.397
Nitzschia brevissima Grunow in Van Heurck 1881	-	p.597 -
Nitzschia capitellata Hustedt in A.Schmidt & al. 1922	Pl.82	
Nitzschia clausii Hantzsch 1860	Pl.85	p.399
Nitzschia denticula Grunow 1880	PI.80	p.403
Nitzschia dissipata f. maewensis Foged 1971	Pl.86	p.405
Nitzschia fasciculata (Grunow) Grunow in V.Heurck 1881	Pl.86	-
Nitzschia filiformis (Smith) Van Heurck 1896	PI.85	p.409
Nitzschia filiformis var. conferta (Richter) Lange-Bertalot in Lange-Bertalot & Krammer 1987	PI.85	p.413
Nitzschia frustulum (Kützing) Grunow var. frustulum 1880	PI.78	p.417
Nitzschia frustulum forme 2 «-»	PI.78	p.421
Nitzschia frustulum forme 3	PI.78	-
Nitzschia gracilis Hantzsch 1860	PI.82	-
Nitzschia inconspicua Grunow 1862	PI.78	P.423
Nitzschia ingenua Hustedt 1935	Pl.84	-
Nitzschia intermedia Hantzsch ex Cleve & Grunow 1880	Pl.83	-
Nitzschia kurzii Rabenhorst in Grunow 1880 «-»	Pl.86	p.427
Nitzschia lange-bertalotii Coste & Ricard 1982	Pl.82	-
Nitzschia linearis (Agardh) W.M.Smith var.linearis 1853	Pl.84	-
Nitzschia Iorenziana Grunow in Cleve et Möller 1879	-	-
Nitzschia palea (Kützing) W. Smith 1856 «2-»	Pl.82	p.431
Nitzschia palea forme 2 «-»	Pl.83	p.435
Nitzschia palea forme 3 «-»	Pl.82	p.437
Nitzschia palea forme 5	Pl.82	p.439
Nitzschia palea forme 6	Pl.83	p.441
Nitzschia pusilla (Kützing) Grunow emend Lange-Bertalot 1976	-	-
Nitzschia scalpelliformis (Grunow) Grunow in Cleve & Grunow 1881	Pl.86	-
Nitzschia serrata Manguin in Bourrelly & Manguin 1952	PI.80	-
Nitzschia sp40	-	-
Nitzschia sp41	PI.79	p.443
	Pl.87	-
·	+	
Nitzschia sp42 Nitzschia sp43	PI.87	-
Nitzschia sp43 Nitzschia sp44 «2-»	Pl.87 Pl.78	p.445
Nitzschia sp43 Nitzschia sp44 «2-» Nitzschia sp45	PI.87 PI.78 PI.78	p.445 p.447
Nitzschia sp43 Nitzschia sp44 «2-» Nitzschia sp45 Nitzschia sp47	PI.87 PI.78 PI.78 PI.79	p.445 p.447 p.449
Nitzschia sp43 Nitzschia sp44 «2-» Nitzschia sp45	PI.87 PI.78 PI.78	p.445 p.447

	Guido máth	odologique
	Vol1	Vol2
Nitzschia sp51	PI.87	-
Nitzschia sp54	PI.87	_
Nitzschia sp56	PI.83	_
Nitzschia sp57	PI.82	_
Nitzschia sp59	PI.80	_
Nitzschia sp60	PI.79	_
Nitzschia sp61	PI.87	_
Nitzschia sp62	PI.87	-
Nitzschia sp63	PI.87	-
Nitzschia sp64 «-»	PI.78	p.455
Nitzschia sp66	PI.80	-
Nitzschia sp67	PI.79	-
Nitzschia sp68	PI.87	-
Nitzschia sp69	PI.87	-
Nitzschia sp71	PI.87	-
Nitzschia sp72	PI.87	-
Nitzschia sp73	PI.87	-
Nitzschia sp74	PI.87	-
Nitzschia sp75	Pl.87	-
Nitzschia sp76	PI.78	p.457
Nitzschia sp77	PI.87	-
Nitzschia sp78 «-»	PI.78	p.459
Nitzschia sp79	PI.78	- -
Nitzschia subacicularis Hustedt in A.Schmidt et al. 1874	-	-
Nitzschia terrestris (Petersen) Hustedt 1934	PI.85	_
Nitzschia umbonata (Ehrenberg) Lange-Bertalot 1978	PI.83	-
Nitzschia vermicularis (Kützing) Hantzsch in Rabenhorst 1848	PI.85	-
Nupela rumrichorum Lange-Bertalot in Lange-Bertalot & Moser 1994	Pl.42	p.217
Nupela sp1	Pl.42	p.217
Nupela sp2	Pl.42	p.221
Nupela sp3	Pl.42	p.221 -
Nupela sp4	PI.42	
Orthoseira sp1	-	-
Pinnularia acrospheria W. Smith var. Acrospheria 1853	PI.54	
Pinnularia joculata (Manguin) Krammer 2000	PI.	
Pinnularia parvulissima Krammer 2000	PI.55	<u> </u>
Pinnularia rupestris Hantzsch in Rabenhorst 1861	PI.54	
Pinnularia sp30	P1.55	-
Pinnularia sp31 «2-»	PI.55	p.287
Pinnularia sp32	PI.56	p.267
Pinnularia sp33	PI.56	
Pinnularia sp34	PI.56	-
,		
Pinnularia sp35	PI.55	-
Pinnularia sp36	PI.56	-
Pinnularia sp37	PI.54	
Pinnularia sp38 «2-»	PI.55	p.289
Pinnularia sp39	PI.56	-
Pinnularia sp40	PI.56	-
Pinnularia sp41	PI.56	-
Pinnularia sp42	PI.55	-
Pinnularia sp45	PI.54	-
Pinnularia sp46	PI.56	-
Pinnularia sp47	PI.55	-
Pinnularia sp48	PI.56	-
Pinnularia sp49	PI.54	-
Pinnularia sp50	PI.56	-
Pinnularia sp51	Pl.56	-
Pinnularia sp52	PI.56	-
Pinnularia sp53	PI.55	-
Pinnularia tabellaria Ehrenberg 1843	PI.54	-
Pinnularia thermalis Manguin in Bourrelly & Manguin 1952	Pl.56	-
Placoneis sp1	-	-
Placoneis sp2	Pl.13	-
Placoneis sp3	Pl.13	-
Placoneis sp4	-	-
	Pl.13	-
Placoneis sp6	-	-
Placoneis sp6 Placoneis symmetrica (Hustedt) Lange-Bertalot 2005	- Pl.13	-
Placoneis sy6 Placoneis symmetrica (Hustedt) Lange-Bertalot 2005 Planothidium biporomum (Hohn & Hellerman) Lange-Bertalot 1999		
Placoneis sp5 Placoneis sp6 Placoneis symmetrica (Hustedt) Lange-Bertalot 2005 Planothidium biporomum (Hohn & Hellerman) Lange-Bertalot 1999 Planothidium frequentissimum (Lange-Bertalot in Krammer & Lange-Bertalot) Lange-Bertalot 1999	Pl.13	-

	Guide méth	odologique
	Vol1	Vol2
Planothidium lanceolatum (Brebisson ex Kützing) Lange-Bertalot 1999	-	-
Planothidium robustius (Hustedt) Lange-Bertalot et Genkal 1999	PI.39	p.195
Planothidium rostratum (Oestrup) Lange-Bertalot 1999	Pl.39	-
Platessa sp1	Pl.38	-
Platessa sp2	Pl.38	-
Platessa sp3	-	-
Pleurosira laevis (Ehrenberg) Compere f. laevis Ehrenberg 1982 «-»	Pl.3	p.11
Reimeria uniseriata Sala Guerrero & Ferrario 1993	Pl.29	-
Rhopalodia gibba (Ehr.) O.Muller var.gibba 1895	Pl.90	-
Rhopalodia gibberula (Ehrenberg) O.Muller 1895	Pl.91	-
Rhopalodia operculata (Agardh) Hakansson 1979	Pl.90	-
Rhopalodia sp1	Pl.91	p.469
Rhopalodia sp2	Pl.90	-
Rhopalodia sp3	Pl.91	p.473
Rhopalodia sp4	Pl.91	-
Sellaphora pupula (Kützing) Mereschkowksy 1902	PI.47	-
Sellaphora seminulum (Grunow) Mann 1989	PI.47	p.233
Sellaphora sp1 «2-»	PI.47	p.239
Sellaphora sp2	PI.47	p.241
Seminavis strigosa (Hustedt) D.G. Mann & A. Economou-Amilii 2003 «-»	PI.68	p.349
Simonsenia delognei Lange-Bertalot ssp. rossii 1993	PI.88	p.465
Skeletonema sp1	-	-
Stauroneis prominula (Grun.) Hustedt 1959	Pl.71	-
Stauroneis pseudosuboptusoides Germain 1981	PI.71	-
Stauroneis tenera Hustedt 1937	Pl.71	-
Stauroneis thermicola (Petersen) Lund 1946	Pl.71	_
Stenopterobia sp1	PI.92	-
Stephanodiscus hantzschii Grunow in Cleve & Grunow 1880	-	-
Stephanodiscus parvus Stoermer et Hakansson 1984	-	-
Surirella sp2	PI.93	-
Surirella sp3	PI.93	-
Surirella stalagma Hohn & Hellerman1963	PI.92	-
Terpsinoë musica Ehrenberg 1843	-	-
Thalassiosira sp1	Pl.3	_
Thalassiosira sp2	Pl.3	p.5
Thalassiosira sp3	PI.3	-
Thalassiosira weissflogii (Grunow) Fryxell & Hasle 1977	Pl.3	_
Tryblionella apiculata Gregory 1857	PI.76	p.377
Tryblionella balatonis (Grunow in Cl. & Grun.)D.G.Mann 1880 «-»	PI.76	p.381
Tryblionella calida (grunow in Cl. & Grun.) D.G. Mann 1853	PI.76	-
Tryblionella debilis Arnott ex O'Meara 1873	PI.77	p.383
Tryblionella levidensis W. Smith 1856 «-»	PI.77	p.385
Tryblionella salinarum (Grunow in Cleve & Grunow) Pelletan 1889	PI.77	-
Tryblionella sp1	PI.77	_
Tryblionella sp2	PI.77	_
Tryblionella sp3	PI.77	_
Tryblionella sp5	PI.76	_
Tryblionella sp6	PI.76	_
Tryblionella sp7	PI.76	_
Tryblionella sp8	PI.76	_
Ulnaria lanceolata (Kützing) Compère 2001	PI.6	p.31
Ulnaria pseudogaillonii (Kobayasi & Idei) Idei 2006	PI.6	p.27
Fiche comparative des taxons du genre <i>Brachysira</i>	PI.44	- P.E.
Fiche comparative des taxons du genre <i>Cocconeis</i>	Pl.31-32	-
Fiche comparative des taxons du groupe Gomphonema pumilum	PI.17	-
Fiche comparative des taxons du groupe <i>Somphonema puminum</i>	PI.81	_
Fiche comparative des taxons du groupe <i>Mizschia palea</i> Fiche comparative des taxons morphologiquement proche de <i>Navicula arvensis</i>	PI.66	
Fiche comparative des taxons morphologiquement proche de Sellaphora seminulum	PI.46	

Résumé :

Dans le cadre de l'obligation de mise en application de la DCE dans les DOM, un programme de Recherche-Développement visant à mettre en place un indice diatomique pour l'évaluation d'état des cours d'eau des Antilles Françaises, initié et financé par les Offices de l'Eau et les DEAL de Martinique et de Guadeloupe, a été réalisé de 2009 à 2012, avec un appui financier de l'ONEMA. Ce programme a été pris en charge par le consortium Asconit - Irstea, qui en a également autofinancé une partie. Afin de résoudre quelques points perfectibles repérés sur la base de la première version d'IDA, ce programme initial a été complété par de nouvelles acquisitions de données en 2013, certaines acquises dans le cadre des campagnes classiques d'échantillonnages des réseaux de surveillance actuellement en place, d'autres plus ciblées visant à préciser certains points insuffisamment renseignés dont une approche plus précise de l'écologie de l'espèce Nitzschia inconspicua (NINC) aux Antilles. Ces acquisitions de données additionnelles ont donné l'occasion de compléter les listes taxonomiques et de consolider l'information écologique acquise sur les taxons suffisamment trouvés en Guadeloupe et Martinique lors de ces 5 années couvertes par des campagnes de terrain.

Le contenu du présent Volume 1 du « Guide méthodologique et iconologique » contient :

- les principaux éléments relatifs à la biologie et l'écologie des diatomées, utiles à la compréhension des principes de fonctionnement de la bio-indication diatomique en général, et de ce nouvel indice en particulier,
- le résumé des étapes de la mise au point de l'indice,
- la méthodologie élaborée pour calculer cet indice,
- les données taxonomiques acquises au cours de ce programme de Recherche-Développement, qui pourront se révéler utiles à la détermination des espèces de diatomées échantillonnées aux Antilles. Les éléments concernant la classification des espèces trouvées lors de notre étude comprennent un glossaire, une clé de détermination originale des diatomées, le positionnement iconologique des taxons trouvés lors de l'étude, ainsi qu'un système pratique de petits tableaux récapitulatifs indiquant la référence des planches photographiques ou on peut trouver le taxon dans ce premier et dans le 2ème volume.
- enfin, il inclut 94 planches iconologiques et iconographiques permettant de présenter les clichés acquis sur la plupart des taxons rencontrés au cours de l'étude.

Le 2^{ème} volume, pour sa part, est un recueil de planches contenant notamment les éléments taxonomiques, iconographiques, chorologiques et auto-écologiques des taxons suffisamment rencontrés en cours d'étude et qui interviennent au dans le calcul du nouvel indice diatomique des Antilles (IDA).

Les 2 volumes du présent guide méthodologique synthétisent donc toutes les informations utiles à la mise en œuvre du nouvel IDA par les gestionnaires de l'eau et les intervenants de Marchés Publics

Abstract:

As part of the obligation to implement the WFD in the French overseas departments, a research and development program, aiming at setting-up a diatom index for the ecological status assessment of the streams of the French West Indies, initiated and financed by the Water Offices and the DEALs of Martinique and Guadeloupe with financial support from ONEMA, has been realized between 2009 and 2012. This program was carried out by the Asconit-Irstea consortium, which also self-financed part of it. In order to solve some improvement points identified on the basis of the first version of IDA, the initial program was supplemented by new data acquisitions done in 2013, some of them issued from the traditional sampling campaigns of the monitoring networks currently in place, others being more targeted in order to clarify certain insufficiently detailed aspects, including a more precise approach to clarify the ecology of the *Nitzschia inconspicua* (NINC) species in the West Indies. These acquisitions of additional data provided an opportunity to supplement the taxonomic lists and to consolidate the ecological information acquired on the taxa sufficiently found in Guadeloupe and Martinique during the 5 years covered by field campaigns.

The content of this Volume 1: "Methodological and Iconological Guide", contains:

- the main elements relating to the biology and ecology of diatoms, useful for understanding the operating principles of the diatomic bio-indication in general, and of this new index in particular,
 - a summary of the different steps of development of the IDA,
 - the methodology developed to calculate this index,
 - the taxonomic data acquired during this Research-Development program, which may prove useful for the determination of the diatom species sampled in the French West Indies. Elements related to the classification of species found during our study include a glossary, an original diatom determination key, the iconological positioning of the taxa found in the study, and a practical system of small summary tables indicating the reference of photographic plates where one can find the taxon in this first and in the 2nd volume.
 - finally, Volume 1 includes 94 iconological and iconographic plates allowing to present the photographs acquired on most of the taxa encountered during the study.

The 2nd volume, for its part, is a collection of plates containing the iconographic, chorological and auto-ecological information about the taxa sufficiently encountered during the study and involved in the calculation of the new diatomic index of the Antilles (IDA).

The 2 volumes of this methodological guide therefore synthesize all the information needed for the implementation of the new IDA by water managers and public contractors