



Suivi des diatomées des 8 stations de référence du réseau Corse, et des 19 stations du réseau de surveillance : Résultats des campagnes été 2007

Michel Coste, M. de Basquiat, Juliette Tison-Rosebery, François Delmas

► To cite this version:

Michel Coste, M. de Basquiat, Juliette Tison-Rosebery, François Delmas. Suivi des diatomées des 8 stations de référence du réseau Corse, et des 19 stations du réseau de surveillance : Résultats des campagnes été 2007. irstea. 2007, pp.27. hal-02590819

HAL Id: hal-02590819

<https://hal.inrae.fr/hal-02590819>

Submitted on 15 May 2020

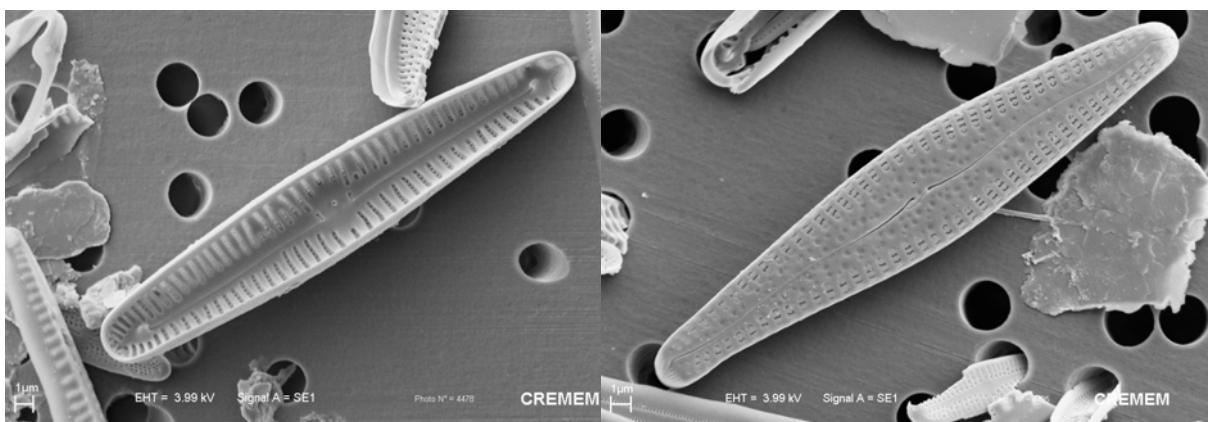
HAL is a multi-disciplinary open access archive for the deposit and dissemination of scientific research documents, whether they are published or not. The documents may come from teaching and research institutions in France or abroad, or from public or private research centers.

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.



DIREN
Service de l'eau et des
Milieux Aquatiques (SEMA)
Route d'Aglianu MONTESORO
20 620 BASTIA

**SUIVI DES DIATOMEES DES 8 STATIONS DE
REFERENCE DU RESEAU CORSE, ET DES 19
STATIONS DU RESEAU DE SURVEILLANCE**
Résultats des Campagnes Eté 2007



Gomphonema lateripunctatum,, Gomphonema curvipedatum photos MEB E. Sellier CREMEM

M. COSTE,⁽¹⁾ J., M. de BASQUIAT⁽²⁾, J. ROSEBERY⁽¹⁾

⁽¹⁾ Cemagref, 50 av. de Verdun 33610 Cestas

⁽²⁾ DIREN (SEMA) Route d'Aglianu Montesoro 20600 Bastia

Département Gestion des Milieux
Aquatiques

Unité de Recherche Réseaux, Epuration et Qualité
des Eaux

**Groupement de
BORDEAUX**

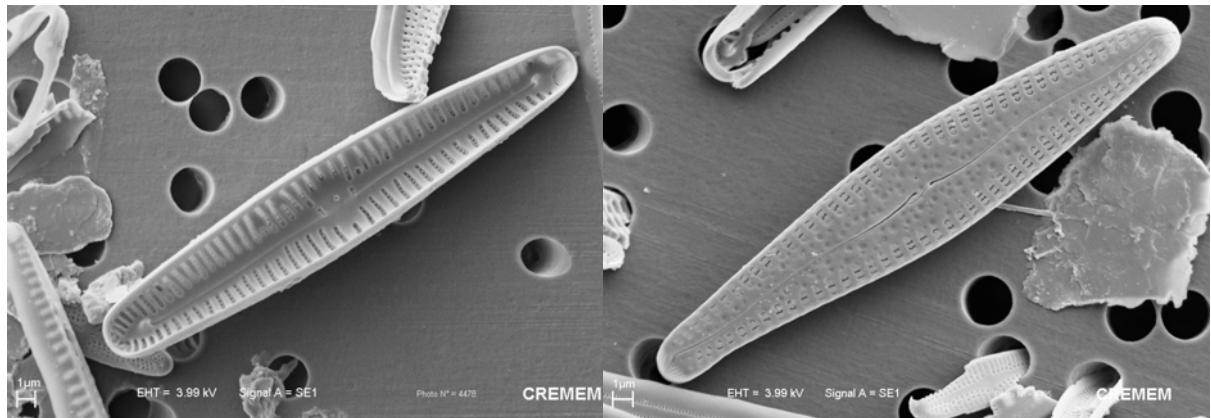
50, avenue de Verdun
33612 CESTAS Cedex

Tel. (33) 5 57 89 08 00

Fax (33) 5 57 89 08 01

DECEMBRE 2007

SUIVI DES DIATOMEES DES 8 STATIONS DE REFERENCE DU RESEAU CORSE, ET DES 19 STATIONS DU RESEAU DE SURVEILLANCE
Résultats des Campagnes Eté 2006



Gomphonema lateripunctatum, *Gomphonema curvipedatum* photos MEB E. Sellier CREMEM

M. COSTE⁽¹⁾ J., M. de BASQUIAT⁽²⁾, J. ROSEBERY⁽¹⁾

⁽¹⁾ Cemagref, 50 av. de Verdun 33610 Cestas

⁽²⁾ DIREN (SEMA) Route d'Aglianu Montesoro 20600 Bastia

SOMMAIRE

	Page
I- Introduction	4
II- Matériel et méthodes	4
III- Résultats	7
1. Caractéristiques floristiques générales	7
a) Taxons remarquables	7
b) Richesse spécifique et diversité	8
c) Affinités avec le pH, les nutriments et la matière organique	9
2. Qualité de l'eau	10
3. Conclusions	11
Littérature citée	12
ANNEXE 1 : Liste des taxons recensés	14
ANNEXE 2 : Tableau des résultats d'inventaires taxinomiques (abondances en effectifs comptés)	18
ANNEXE 3 : Tableau des résultats d'application des indices diatomiques	22
ANNEXE 4 : Tableau des caractéristiques écologiques dominantes	23
ANNEXE 5 : Grille d'évaluation de l'Etat Ecologique des cours d'eau	25
PLANCHES ICONOGRAPHIQUES	26

LISTE DES TABLEAUX ET FIGURES

Tableaux

Tableau 1 : Liste des relevés examinés	4
Tableau 2 : Valeurs pour l'IBD des limites de Très Bon Etat (TBE) et de Bon Etat (BE) écologique, exprimées en note/20 et en EQR.	6

Figures

Figure 1 : Distribution des principales « familles » de diatomées	7
Figure 2 : Richesse et diversité spécifiques des 28 stations étudiées	8
Figure 3 : Affinité des espèces rencontrées avec le pH	9
Figure 4 : Tolérance des espèces rencontrées à la matière organique	9
Figure 5 : Tolérance des espèces rencontrées aux nutriments	10
Figure 6 : Valeurs de l'IPS et de l'IBD calculées pour les 28 stations étudiées	11

SUIVI DES DIATOMEEES DES 8 STATIONS DE REFERENCE DU RESEAU CORSE, ET DES 19 STATIONS DU RESEAU DE SURVEILLANCE - ETE 2007

I. Introduction

L'utilisation des diatomées comme descripteurs de la qualité des eaux courantes a déjà fait l'objet de nombreuses investigations en Corse à l'initiative de la DIREN. La Directive Cadre Européenne qui recommande une estimation des écarts à la référence rend nécessaire la définition de ces situations et implique une meilleure connaissance de l'écologie des espèces et des pressions auxquelles elles sont soumises.

Cette deuxième prospection, comme la précédente, s'est heurtée à quelques problèmes floristiques imputables à l'apparition de formes récemment décrites à caractère plus ou moins exotique.

II. Matériel et méthodes

Les prélèvements de flores diatomiques sur le terrain ont été réalisés par le Service de l'Eau et des Milieux Aquatiques de la DIREN Corse (Tableau 1).

PREP	ST.	DATES	RIVIERE-SITE	RNB
15106	AITO	08/10/03	AITONE pont de Pompeani RCS g.c.	9
15103	ASCO	19/09/03	ASCO Mulindina RCS g.c.	213300
14865	ASIN	29/08/03	Asinao pont de Criviscia Rref	217910
14853	BEVI	18/09/03	Bevinco pont D82 RCS	215000
14854	CASA	26/09/03	Casaluna pont RD39RCS	217400
15104	CAVO	09/10/03	CAVO forêt Ospedale RCS g.c.	219100
14870	CALA	10/09/03	Cruzzini pont d'Azzana Rref	215850
14861	FATR	16/09/03	Fango parking de Truccia RCS	12
14868	FAVE	27/08/03	Fango ponte Vecchio Rref	222600
15100	FIAL	03/10/03	FIUM ALTO pont d'Acitaja RCS g.c.	219000
14871	SOUC	06/09/03	Fiumorbu a Finosa Rref	215640
15105	GOAL	24/09/03	GOLO aval ponte altu RCS g.c.	213500
15108	GOVA	30/09/03	GOLO Valpajola pont RD15 RCS g.c.	213800
15101	GRSE	15/10/03	GRAVONA pont Sellola RCS g.c.	215900
14867	LIBE	10/09/03	Liamone pont de Belfiore Rref	215790
15107	LITR	07/10/03	LIAMONE pont de Truja RCS g.c.	215800
15102	PRUN	05/11/03	PRUNELLI pont de la Pierre RCS g.	217000
14860	REGI	17/09/03	Regino Tesa RD113 RCS	222214
14856	REST	27/09/03	Restonica camping RCS	215250
14869	FERO	29/08/03	Rizzanese pont spina cavallu RCB	218000
14858	RIZZ	01/10/03	Rizzanese Pont Spina cavallu RCS	218000
14866	TAAB	28/08/03	Taravo pont d'Abra Rref	217490
14855	TACA	02/10/03	Taravo pont de Cassone RCS	217500
14864	TARA	28/08/03	Taravo pont RD26 Rref	217470
14862	TAAN	04/09/03	Tavigano rte d'Antisanti RCS	215600
14859	TAAL	09/10/03	Tavignano pont Altiani RN200 RCS	215540
14863	TAFA	04/09/03	Tavignano pont Faio Rref	215580
14857	TRAV	20/09/03	Travo RD645 RCS	222195

Tableau 1 : Liste des relevés examinés

Ces prélèvements ont été réalisés selon les recommandations des normes françaises et européennes privilégiant les substrats durs (épilithon) (AFNOR, 2000) et/ou en leur absence les expressions de macrophytes aquatiques ou les raclages de racines ou bois morts encombrant le lit des cours d'eau. Préparation et comptages ont été réalisés au Cemagref de Bordeaux selon la norme précitée (attaque H₂O₂ à chaud et montage dans du Naphrax (Brunel Microscopes Ltd) ; observation sur photo-microscope Leitz DMRB à contraste Nomarski et sous objectif 100 à immersion. Les numérisations ont porté sur 400 individus et plus sauf pour un relevé pour lequel la quantité de matériel collecté s'est avérée insuffisante (Taravo pont RD26). Les photos ont été réalisées par capture d'image à l'aide d'une caméra triccd Dampisha. Des observations complémentaires ont été menées en microscopie électronique à balayage au CREMEM de l'université de Bordeaux I sous microscope environnemental ZEISS EVO50 en collaboration avec E. SELLIER responsable du Centre de Microscopie.

L'analyse floristique a été réalisée à partir des flores européennes classiques (Krammer et Lange-Bertalot, 1986-1991) et de divers ouvrages récents parus dans « Diatoms of Europe » ou « Iconographia Diatomologica ». Des informations complémentaires ont pu être obtenues à partir de nombreuses publications sur les flores algales européennes.

L'interprétation des résultats d'inventaires a fait appel à la floristique, la biodiversité des communautés, ainsi qu'à leur capacité de bio-indication illustrée à partir des caractéristiques autoécologiques extraites des compilations de la littérature scientifique (van Dam et al., 1994). La qualité biologique a été évaluée à l'aide du logiciel Omnidia (Lecointe et al., 1993) permettant le calcul des indices IBD (AFNOR 2000) et IPS.

La plupart des indices diatomiques s'appuient sur une pondération entre l'abondance relative des taxons, leur sensibilité spécifique (s) et leur valeur indicatrice (v) d'autant plus élevée que l'amplitude écologique est étroite ou restreinte.

L'IPS est dérivé de la formule de Zelinka & Marvan (1961) :

$$IPS = \frac{\sum_{X=1}^n A_x * S_x * V_x}{\sum_{X=1}^n A_x * V_x}$$

où A_x = abondance(relative) de l'espèce x ; S_x sensibilité (1-5) de l'espèce x et V_x = valeur indicatrice de l'espèce x. Cet indice qui varie entre 1 et 5 est ramené à une note sur 20 par relation linéaire. L>IDG a la même formulation.

L'indice biologique diatomées ou **IBD** utilise des profils de distribution pré-établis en probabilités de présence pour 7 classes (physico-chimiques) de qualité d'eau à partir de jeux de données conséquents.

$$F(i) = \frac{\sum_{X=1}^n A_x * P_{classe_i} * V_x}{\sum_{X=1}^n A_x * V_x}$$

Où : $F(i)$: A_x : est l'abondance du taxon apparié X exprimé en %.

P_{classe_i} : est l'abondance de présence du taxon apparié X pour la classe de qualité i.

V_X : est la valeur écologique de taxons apparié X.

n : est le nombre de taxons appariés retenus après l'application du seuil de présence.

$$B = F(1) * 1 + F(2) * 2 + F(3) * 3 + F(4) * 4 + F(5) * 5 + F(6) * 6 + F(7) * 7$$

Où : B : est le barycentre qui correspond à la valeur de l'IBD sur 7.

La note sur 7 est ensuite transformée en note sur 20 de la manière suivante afin de mieux atteindre les valeurs extrêmes (très basses et très hautes).

Valeur de B	[0;2]]2;6[[6;7]
Valeur de l'IBD	1	(4,75*B)-8,5	20

Les résultats bruts d'IBD fournis dans ce documents devront être interprétés en fonction de la grille nationale d'évaluation de l'Etat Ecologique (circulaire ministérielle de juillet 2005), prenant en compte le groupe bio-typologique d'appartenance des rivières prospectées (Tableau 2 et Annexe 5).

Les notes d'IBD devront au préalable être transformés en Ratios de Qualité Ecologique (EQR). Les formules de calcul de l'EQR sont les suivantes :

EQR = indice diatomique observé -1/ indice diatomique de référence-1 pour les groupes 2, 4

EQR = indice diatomique observé -5/ indice diatomique de référence-5 pour les groupes 1, 3, 5

Type	IBD					
	note			EQR		
	Référence	limite TBE	limite BE	référence	limite TBE	limite BE
1	20	19	17	1	0,93	0,80
2	16	15	13	1	0,93	0,80
3	18	17	15	1	0,92	0,77
4	16	15	13	1	0,93	0,80
5	19	17	15	1	0,86	0,71

Tableau 2 : Valeurs pour l'IBD des limites de Très Bon Etat (TBE) et de Bon Etat (BE) écologique, exprimées en note/20 et en EQR.

III. Résultats

1. Caractéristiques floristiques générales

a) Taxons remarquables

La microflore diatomique de Corse qui a fait l'objet d'investigations plus ou moins récentes (Reichardt 2007, Krammer 2003) s'est enrichie de quelques dénominations peut être confondues lors d'investigations précédentes. C'est probablement le cas de *Gomphonema corsicum* Reichardt décrit en 2007 qui figure dans les travaux antérieurs sous le nom de *G. clevei* (Loudiki 1986) ou *G. rhombicum* (Coste & al. 2006). En revanche un cortège de formes parfois qualifiées «d'invasives» (Coste & Ector 2000) persiste sur de nombreuses rivières où elles sont alors dominantes ; c'est le cas d'*Achnanthidium catenatum* sur le Fango à Truccia ou d'*Achnanthidium subhudsonis* sur la Liamone à Truja. Les taxons dominants sont généralement des Monoraphidées oxybiontes (*Achnanthidium*, *Planothidium*) ou épiphytes (*Cocconeis*) et plus rarement des Naviculacées (*Gomphonema*) comme sur le Prunelli ou le Tavignano à Altiani. Certaines espèces récemment décrites en France, comme *Cymbopleura kuelbsii* Krammer (2003) dans les Gorges de Galamus et déjà observée en 2006 ont été retrouvées abondantes dans le Tavignano à Antisanti. L'observation la plus surprenante est celle de *Gomphonema curvipedatum* Kobayasi ex Osada (2006) dans le Tavignano au pont Faio pour la première fois décrit et recensé seulement au Japon (à ce jour) dans l'Atlas des Diatomées du Japon (Kobayasi & al 2006).

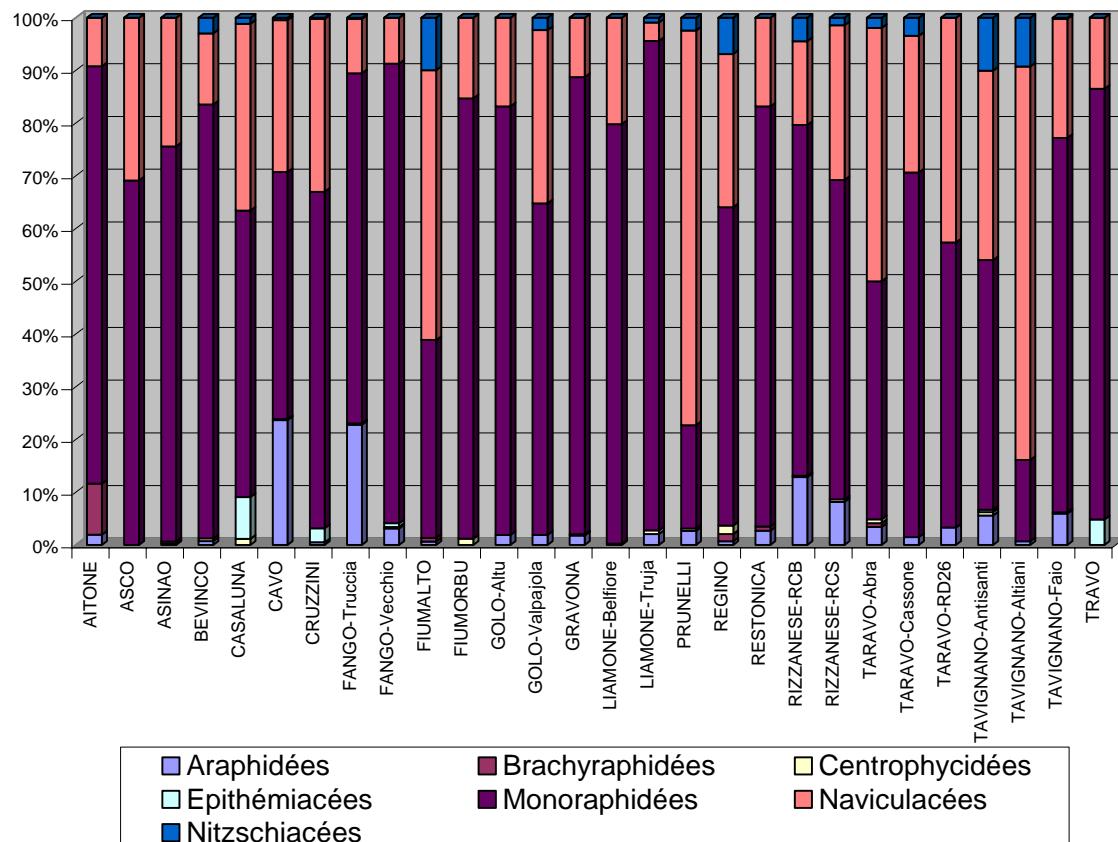


Figure 1. Distribution des principales « familles » de diatomées dans les rivières corses

b) Richesse spécifique et diversité

La richesse spécifique (nombre d'espèces présentes) et la diversité (indice de Shannon-Weaver), permettent d'appréhender la biodiversité des stations étudiées (Figure 2, Annexe 3 pour les valeurs brutes).

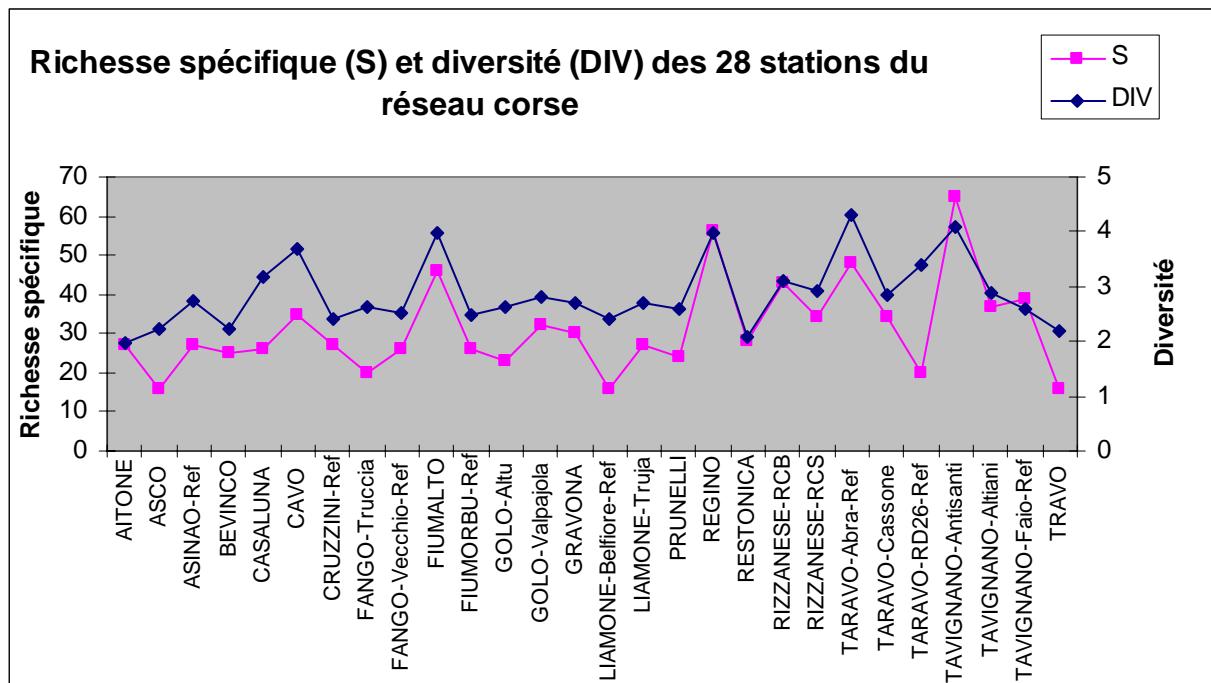


Figure 2 : Richesse et diversité spécifiques des 28 stations étudiées

Globalement ces 2 indices sont bien sûr corrélés, ce qui traduit des populations bien équilibrées.

On observe parfois de faibles valeurs de diversité et richesse floristique, notamment sur les stations « ASCO à Mulindina », « Liamone à Belfiore » ou « Travo RD645 ».

c) Affinités avec le pH (Figure 3), les nutriments (Figure 4) et la matière organique (Figure 5)

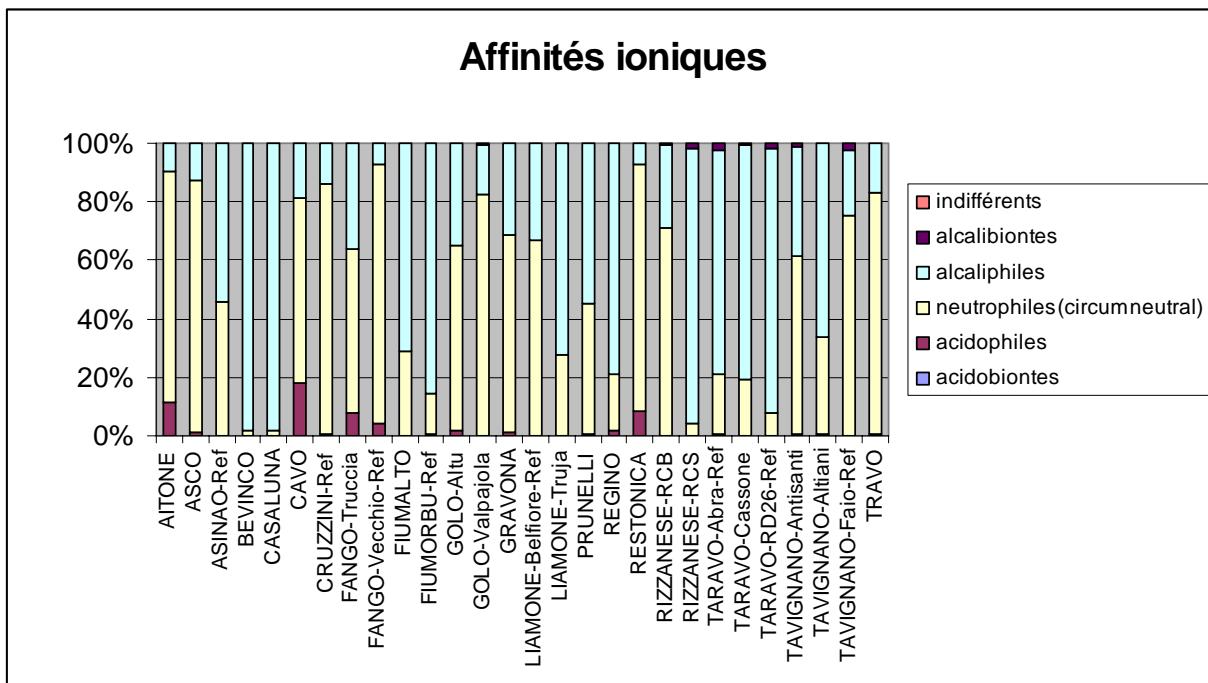


Figure 3 : Affinité des espèces rencontrées avec le pH

Les affinités ioniques mettent en évidence 2 groupes de stations de référence, comme il avait été montré dans le précédent rapport (campagne 2006) : un groupe correspondant à un contexte naturel peu minéralisé (prédominance des formes neutrophiles) et l'autre à un contexte bien minéralisé (prédominance des formes alcaliphiles). Ceci est à mettre en relation avec la nature géologique sous-jacente.

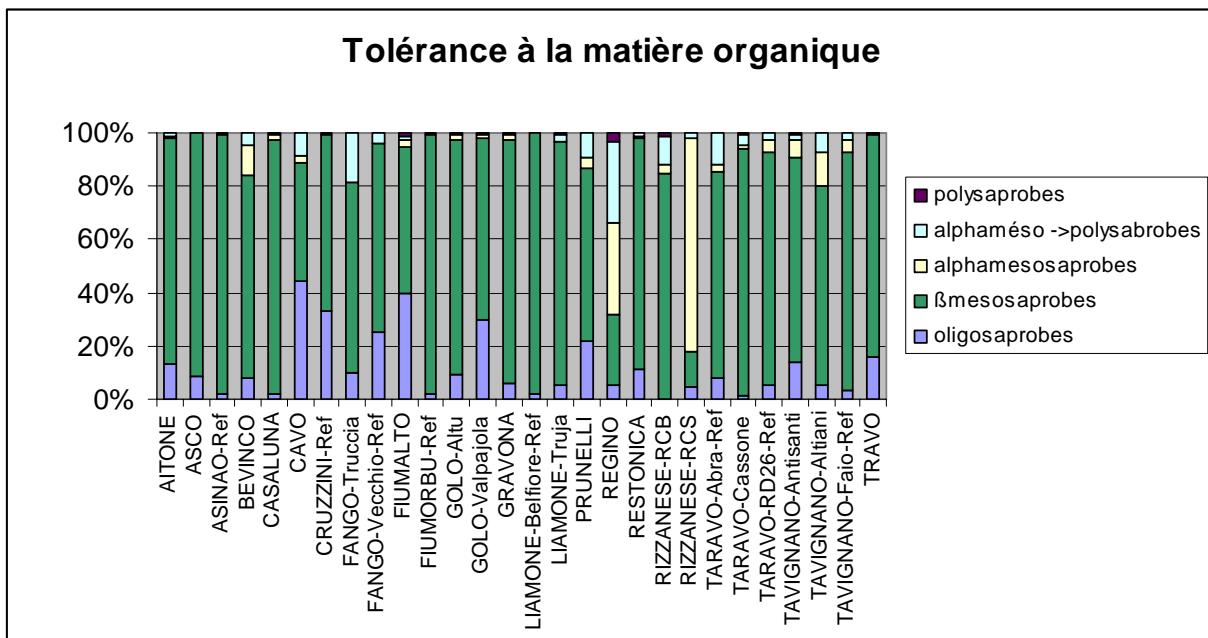


Figure 4 : Tolérance des espèces rencontrées à la matière organique

D'après l'étude de la tolérance à la matière organique des espèces rencontrées, on note une bonne qualité générale de l'eau avec la prédominance des espèces béta-mésosaprobes. Il est à noter que ce n'est pourtant pas dans les stations de référence que l'on trouve le plus de formes oligosaprobes. Deux stations paraissent davantage impactées par la matière organique : le Regino à Tesa et la station RCS du Rizzanese.

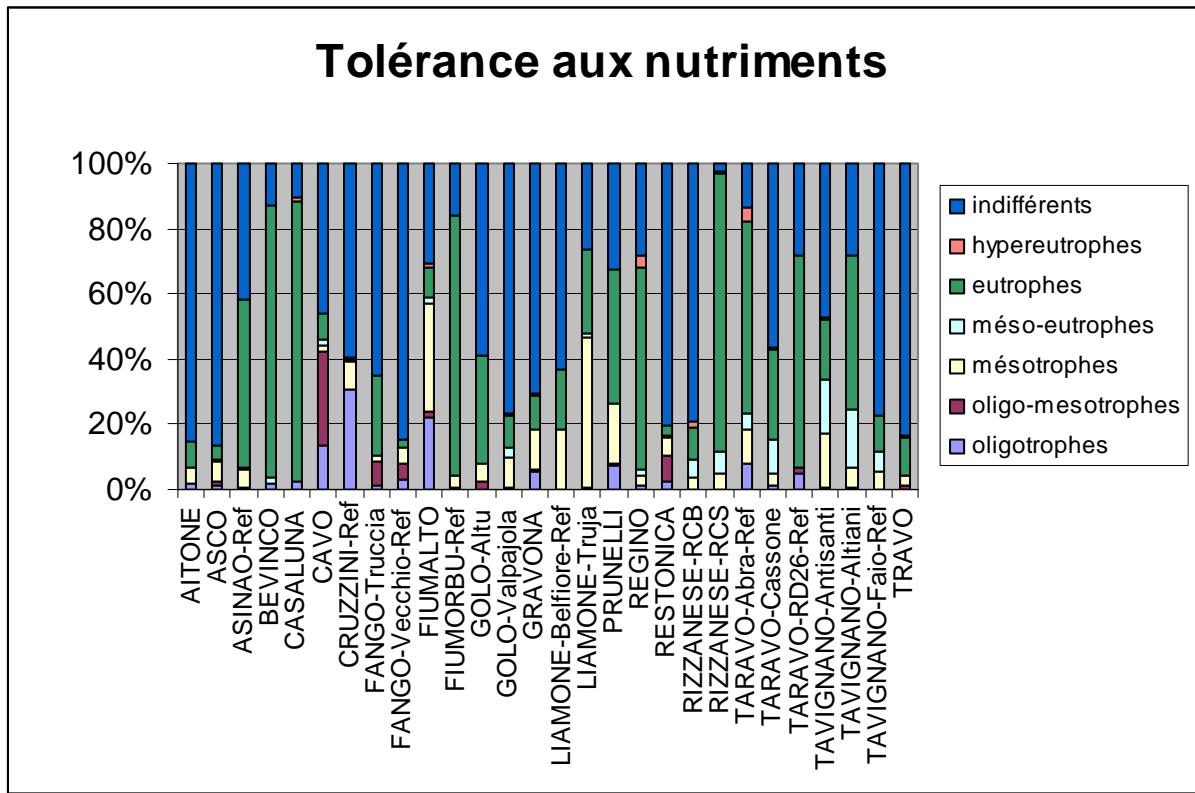


Figure 5 : Tolérance des espèces rencontrées aux nutriments

Les formes eutrophes sont largement représentées, sauf sur les stations au contexte peu minéralisé. Cela ne signe donc pas forcément une pression anthropique particulière, sauf dans le cas de la station RCS du Rizzanese.

2.Qualité de l'eau

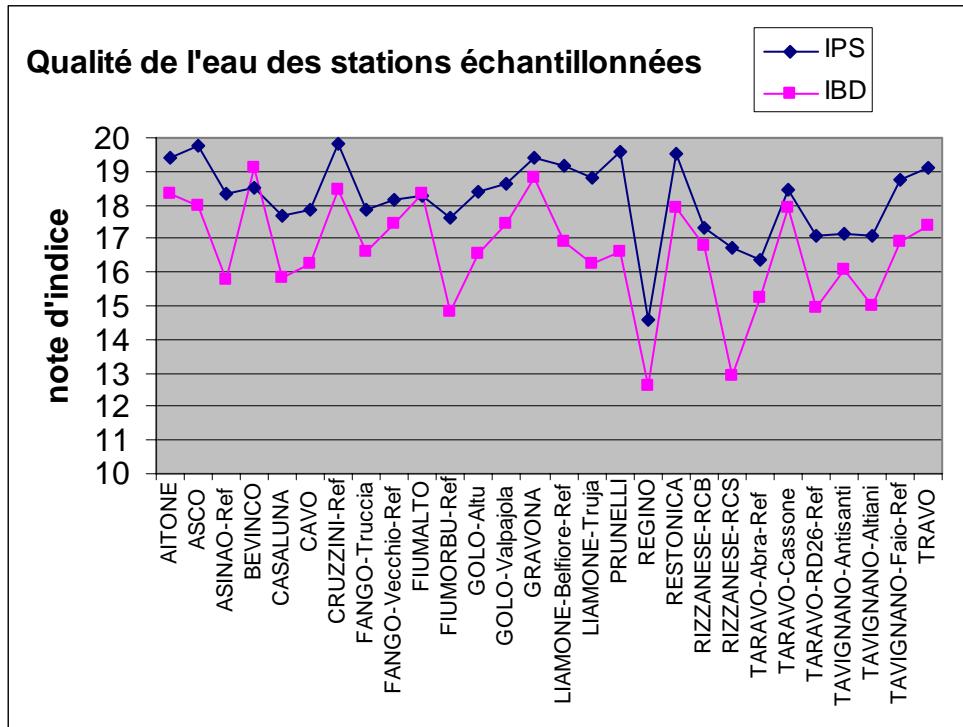


Figure 6 : Valeurs de l'IPS et de l'IBD calculées pour les 28 stations étudiées

Les valeurs d'indices reflètent bien les résultats de tolérance à la matière organique. La qualité générale des stations étudiées est bonne, puisqu'elle s'échelonne de 15/20 à 20/20, sauf 2 points de qualité moyenne sur le Regino et le Rizzanese. Il est à noter que ce ne sont pas forcément les stations de référence qui présentent les meilleures qualité d'eau, mais cela peut être davantage lié au contexte typologique (rivière peu courante de basse altitude) qu'à une pression de pollution, car ce sont les références des milieux les plus minéralisés qui présentent les plus basses notes d'indices. Ceci reste à vérifier avec les données typologiques et de pression.

IV. Conclusion

La microflore diatomique Corse est apparue diversifiée avec une persistance de taxons sensibles et originaux (*Gomphonema corsicum*, *G.curvipedatum*, *G.lateripunctatum*, *Cymbopleura kuelbsii* déjà évoqués) caractéristiques de biotopes également fragiles qui confortent la nécessité et l'intérêt d'une préservation et d'une surveillance biologique accrue.

La typologie des stations de référence selon la minéralisation de l'eau semble se confirmer. Cela peut entraîner deux échelles de valeurs indicielles différentes. Nous recommandons donc de transformer les valeurs d'indices en EQR et de se reporter à la grille d'évaluation de l'Etat Ecologique (Annexe 5) afin de gommer cet effet typologique et d'obtenir une vision plus objective de la qualité de l'eau.

Qualité qui, de manière générale est bonne, sauf pour 2 stations (Regino et Rizzanese) pour lesquelles elle semble moyenne.

Littérature citée

- AFNOR (2000) - Qualité de l'Eau. Détermination de l'indice biologique diatomées (IBD) - Norme NF T90-354 : 63 pages.
- Circulaire DCE n°2005-11 du 29 avril 2005 relative à la typologie nationale des eaux de surface (cours d'eau, plans d'eau, eau de transition et eaux côtières) en application de la directive 2000/60/DCE du 23 octobre 2000 du Parlement et du Conseil établissant un cadre pour une politique communautaire dans le domaine de l'eau
- COSTE in Cemagref (1982) - Etude des méthodes biologiques d'appréciation quantitative de la qualité des eaux. Rapport Q.E.Lyon-A.F.Bassin Rhône-Méditerranée-Corse, 218p
- COSTE, M., J. M. d. BASQUIAT, J. TISON and F. DELMAS (2006). Qualité des eaux des stations de référence du réseau Corse estimée à l'aide des inventaires diatomiques., Rapport Cemagref, REQUE Bordeaux, DIREN Corse Bastia: 13 p.
- COSTE, M. and L. ECTOR (2000). Diatomées invasives exotiques ou rares en France : principales observations effectuées au cours des dernières décennies.*Syst. Geogr. Pl.* **70**: 373-400.
- CAZAUBON, A. and M. LOUDIKI (1986). Microrépartition des algues épilithiques sur les cailloux d'un torrent Corse, le Rizzanèse. *Annls. Limnol.* **22**(1): 3-16.
- KOBAYASI, H., M. IDEI, S. MAYAMA, T. NAGUMO and K. OSADA (2006). *H.Kobayasi's Atlas of Japanese Diatoms based on electron microscopy Vol. 1.1* Tokyo, Uchida Rokakuho Publishing Co.,Ltd.531p.
- KRAMMER, K. & H. LANGE-BERTALOT (1986 - 1991) - *Bacillariophyceae* 1.Teil:*Naviculaceae*. 876 p.; 2 Teil :*Bacillariaceae, Epithemiaceae, Surirellaceae*, 596 p.; 3 Teil :*Centrales, Fragilariaeae, Eunotiaceae*, 576 p.; 4 Teil :*Achnanthaceae. Kritische Ergänzungen zu Navicula (Lineolatae) und Gomphonema*. 437 p. In Süßwasserflora von Mitteleuropa. Band 2/1-4 - H. ETTL, J. GERLOFF, H. HEYNIG & D. MOLLENHAUER (Ed.), G. Fischer verlag., Stuttgart.
- KRAMMER, K., Ed. (2003). *Cymbopleura, Delicata, Navicymbula, Gomphocymbula, Gomphocymbelopsis, Afrocymbella.4 Diatoms of Europe*. Diatoms of the European Inland waters and comparable habitats, A.R.G. Gantner Verlag K.G.: 530 p.
- LECOINTE, C, COSTE M., PRYGIEL, J. (1993) - « OMNIDIA » : a software for taxonomy, calculation of diatom indices and inventories management, *Hydrobiologia* 269/270: 509-513.
- LOUDIKI, M. (1985). *Contribution a l'étude des peuplements d'algues des rivières de montagne de Corse. Communautés des secteurs naturels et perturbés.*, Thèse 3^{ème} Cycle, Univ. Aix Marseille III.: 180 p. annexes.
- REICHARDT, E. (2007). Neue und wenig bekannte *Gomphonema*-Arten (Bacillariophyceae) mit areolen in Doppelreihen.*Nova Hedwigia*. **85**(1-2): 103-137.

VAN DAM, H., A. MERTENS & J. SINKELDAM (1994) - A coded checklist and ecological indicator values of freshwater diatoms from the Netherlands. *Netherlands J. Aquatic Ecol.* **28** (1): 117-133.

ZELINKA, M. and P. MARVAN (1961). Zur prazisierung der biologischen klassifikation des Reinheit fliessender gewasser. *Arch. Hydrobiol.* **57**: 389-407.

ANNEXE 1 : Liste des taxons recensés

Code	Liste taxinomique (ordre alphabétique)
ATAI	Achnanthes taiaensis Carter in Carter & Denny
ATHE	Achnanthes thermalis (Rabenhorst) Schoenfeld var. thermalis Schoenfeld
ABRT	Achnanthidium bioretii (Germain) Edlund
ADCT	Achnanthidium catenatum (Bily & Marvan) Lange-Bertalot
ADEU	Achnanthidium eutrophilum (Lange-Bertalot) Lange-Bertalot
ADEG	Achnanthidium exiguum (Grunow) Czarnecki
ADGL	Achnanthidium gracillimum (Meister) Lange-Bertalot
ADLA	Achnanthidium latecephalum Kobayasi
ADMF	Achnanthidium minutissima (Kütz.) Czarn. var. affinis (Grun.) Bukht.
ADMI	Achnanthidium minutissimum (Kütz.) Czarnecki
AMII	Achnanthidium minutissimum (Kützing) Czarnecki var. inconspicua Oestrup
ADPY	Achnanthidium pyrenaeicum (Hustedt) Kobayasi
ADRI	Achnanthidium rivulare Potapova & Pona der
ADSA	Achnanthidium saprophilum (Kobayasi et Mayama) Round & Bukhtiyarova
ADSB	Achnanthidium straubianum (Lange-Bertalot) Lange-Bertalot
ADSO	Achnanthidium subatomoides (Hustedt) Monnier, Lange-Bertalot et Ector
ADSU	Achnanthidium subatomus (Hustedt) Lange-Bertalot
ADSH	Achnanthidium subhudsonis (Hustedt) H. Kobayasi
ADTH	Achnanthidium thienemannii (Hustedt) Lange-Bertalot
ABRY	Adlafia bryophila (Petersen) Moser Lange-Bertalot & Metzeltin
ADLS	Adlafia suchlandii (Hustedt) Moser Lange-Bertalot & Metzeltin
APEL	Amphipleura pellucida Kützing
ACOP	Amphora copulata (Kütz) Schoeman & Archibald
APED	Amphora pediculus (Kützing) Grunow
ANTU	Aneumastus tusculus (Ehrenberg) D.G. Mann & Stickle
AAMB	Aulacoseira ambigua (Grunow) Simonsen
BNEO	Brachysira neoexilis Lange-Bertalot
CBAC	Caloneis bacillum (Grunow) Cleve
CDIS	Cocconeis disculus (Schumann) Cleve in Cleve & Jentzsch
CEUG	Cocconeis euglypta Ehrenberg
CEUO	Cocconeis euglyptoides (Geitler) Lange-Bertalot
CNTH	Cocconeis neothumensis Krammer
CPED	Cocconeis pediculus Ehrenberg
CPLA	Cocconeis placentula Ehrenberg var. placentula
CPLI	Cocconeis placentula Ehrenberg var. lineata (Ehr.) Van Heurck
COPL	Cocconeis pseudolineata (Geitler) Lange-Bertalot
CMEN	Cyclotella meneghiniana Kützing
CPLT	Cyclotella planctonica Brunnthaler
CAFF	Cymbella affinis Kützing var. affinis
CAEX	Cymbella excisa Kützing var. excisa
CEPR	Cymbella excisa var. procera Krammer
CHEL	Cymbella helvetica Kützing
CPAR	Cymbella parva (W.Sm.) Kirchner in Cohn
CTRO	Cymbella sp. aff. tropica Krammer var. tropica Krammer
CTUM	Cymbella tumida (Brebisson) Van Heurck
CTGL	Cymbella turgidula Grunow 1875 in A.Schmidt & al. var. turgidula
CBCU	Cymbopleura cuspidata (Kützing) Krammer
CBKU	Cymbopleura kuelbsii Krammer var. kuelbsii
DKUE	Denticula kuetzingii Grunow var. kuetzingii
DTEN	Denticula tenuis Kützing
DPER	Diadesmis perpusilla (Grunow) D.G. Mann in Round & al.
DMES	Diatoma mesodon (Ehrenberg) Kützing
DITE	Diatoma tenuis Agardh

Code	Liste taxinomique (ordre alphabétique)
DVUL	<i>Diatoma vulgaris</i> Bory
DMAR	<i>Diploneis marginestriata</i> Hustedt
DOBL	<i>Diploneis oblongella</i> (Naegeli) Cleve-Euler
DOVA	<i>Diploneis ovalis</i> (Hilse) Cleve
DPUE	<i>Diploneis puella</i> (Schumann) Cleve
DSTE	<i>Discostella stelligera</i> (Cleve et Grun.) Houk & Klee
EARE	<i>Ellerbeckia arenaria</i> (Moore) Crawford
ENME	<i>Encyonema mesianum</i> (Cholnoky) D.G. Mann
ENMI	<i>Encyonema minutum</i> (Hilse in Rabh.) D.G. Mann
ENNG	<i>Encyonema neogracile</i> Krammer
ENRE	<i>Encyonema reichardtii</i> (Krammer) D.G. Mann
ESLE	<i>Encyonema silesiacum</i> (Bleisch in Rabh.) D.G. Mann
ENVE	<i>Encyonema ventricosum</i> (Agardh) Grunow
ECKR	<i>Encyonopsis</i> sp.aff. <i>krammeri</i> Reichardt
ENCM	<i>Encyonopsis microcephala</i> (Grunow) Krammer
ECPM	<i>Encyonopsis minuta</i> Krammer & Reichardt
ESUM	<i>Encyonopsis subminuta</i> Krammer & Reichardt
EADN	<i>Epithemia adnata</i> (Kützing) Brebisson
EGOE	<i>Epithemia goeppertiana</i> Hilse
ETUR	<i>Epithemia turgida</i> (Ehr.) Kützing var. <i>turgida</i>
EULA	<i>Eucocconeis laevis</i> (Oestrup) Lange-Bertalot
EARC	<i>Eunotia arcus</i> Ehrenberg var. <i>arcus</i>
EEXI	<i>Eunotia exigua</i> (Brebisson ex Kützing) Rabenhorst
EFOR	<i>Eunotia formica</i> Ehrenberg
EMP	<i>Eunotia implicata</i> Nörpel. Lange-Bertalot & Alles
EINC	<i>Eunotia incisa</i> Gregory var. <i>incisa</i>
EMIN	<i>Eunotia minor</i> (Kützing) Grunow in Van Heurck
FSBH	<i>Fallacia subhamulata</i> (Grunow in V. Heurck) D.G. Mann
FARC	<i>Fragilaria arcus</i> (Ehrenberg) Cleve var. <i>arcus</i>
FBID	<i>Fragilaria bidens</i> Heiberg
FCRP	<i>Fragilaria capucina</i> Desm. ssp. <i>rumpens</i> (Kütz.) Lange-Bert. ex Bukht.
FCAP	<i>Fragilaria capucina</i> Desmazieres var. <i>capucina</i>
FCVA	<i>Fragilaria capucina</i> Desmazieres var. <i>vaucheriae</i> (Kützing)Lange-Bertalot
FGRA	<i>Fragilaria gracilis</i> Østrup
FTEN	<i>Fragilaria tenera</i> (W.Smith) Lange-Bertalot
GACC	<i>Geissleria acceptata</i> (Hust.) Lange-Bertalot & Metzeltin
GDEC	<i>Geissleria decussis</i> (Ostrup) Lange-Bertalot & Metzeltin
GMMI	<i>Gomphoneis minuta</i> (Stone) Kocielek & Stoermer var. <i>minuta</i>
GACU	<i>Gomphonema acuminatum</i> Ehrenberg
GACO	<i>Gomphonema acuminatum</i> Ehrenberg var. <i>coronata</i> (Ehr.)W.Smith
GANT	<i>Gomphonema angustum</i> Agardh
GAUR	<i>Gomphonema auritum</i> A.Braun ex Kützing
GCLA	<i>Gomphonema clavatum</i> Ehr.
GCRS	<i>Gomphonema corsicum</i> Reichardt
GCUN	<i>Gomphonema cuneolus</i> E. Reichardt
GCUV	<i>Gomphonema</i> sp. aff. <i>curvipedatum</i> H.Kobayasi ex Osada
GDES	<i>Gomphonema designatum</i> E. Reichardt
GEXL	<i>Gomphonema exilissimum</i> (Grun.) Lange-Bertalot & Reichardt
GGRA	<i>Gomphonema gracile</i> Ehrenberg
GLGN	<i>Gomphonema lagenula</i> Kützing
GLAT	<i>Gomphonema lateripunctatum</i> Reichardt & Lange-Bertalot
GMIN	<i>Gomphonema minutum</i> (Ag.)Agardh f. <i>minutum</i>
GPVL	<i>Gomphonema parvulus</i> Lange-Bertalot & Reichardt

Code	Liste taxinomique (ordre alphabétique)
GPAR	<i>Gomphonema parvulum</i> (Kützing) Kützing var. <i>parvulum</i> f. <i>parvulum</i>
GRPC	<i>Gomphonema procerum</i> Reichardt & Lange-Bertalot
GSPA	<i>Gomphonema pseudoaugur</i> Lange-Bertalot
GPUM	<i>Gomphonema pumilum</i> (Grunow) Reichardt & Lange-Bertalot
GPEL	<i>Gomphonema pumilum</i> var. <i>elegans</i> Reichardt & Lange-Bertalot
GPRI	<i>Gomphonema pumilum</i> var. <i>rigidum</i> Reichardt & Lange-Bertalot
GRHB	<i>Gomphonema rhombicum</i> M. Schmidt
GROS	<i>Gomphonema rosenstockianum</i> Lange-Bertalot & Reichardt
GTER	<i>Gomphonema tergestinum</i> Fricke
GTRU	<i>Gomphonema truncatum</i> Ehr.
GYAT	<i>Gyrosigma attenuatum</i> (Kützing) Rabenhorst
HCAP	<i>Hippodonta capitata</i> (Ehr.) Lange-Bertalot & Metzeltin & Witkowski
HSUT	<i>Hippodonta subtilissima</i> Lange-Bertalot Metzeltin & Witkowski
KCLE	<i>Karayevia clevei</i> (Grunow) Bukhtiyarova
KOBG	<i>Karayevia oblongella</i> (Oestrup) M. Aboal
LACD	<i>Luticola aciclinata</i> Lange-Bertalot
LMUT	<i>Luticola mutica</i> (Kützing) D.G. Mann
MAAT	<i>Mayamaea atomus</i> (Kützing) Lange-Bertalot
MPMI	<i>Mayamaea permitis</i> (Hustedt) Monnier & Ector
MVAR	<i>Melosira varians</i> Agardh
MCCO	<i>Meridion circulare</i> (Greville) Agardh var. <i>constrictum</i> (Ralfs) Van Heurck
NAAM	<i>Navicula amphiceropsis</i> Lange-Bertalot & Rumrich
NANT	<i>Navicula antonii</i> Lange-Bertalot
NCPR	<i>Navicula capitatoradiata</i> Germain
NCAR	<i>Navicula cari</i> Ehrenberg
NCCT	<i>Navicula concentrica</i> Carter
NCRY	<i>Navicula cryptocephala</i> Kützing
NCTE	<i>Navicula cryptotenella</i> Lange-Bertalot
NCTO	<i>Navicula cryptotenelloides</i> Lange-Bertalot
NGRE	<i>Navicula gregaria</i> Donkin
NHMD	<i>Navicula heimansioides</i> Lange-Bertalot
NLAN	<i>Navicula lanceolata</i> (Agardh) Ehrenberg
NNOT	<i>Navicula notha</i> Wallace
NPRA	<i>Navicula praeterita</i> Hustedt
NRAD	<i>Navicula radiosa</i> Kützing
NRFA	<i>Navicula radiosafallax</i> Lange-Bertalot
NRCH	<i>Navicula reichardtiana</i> Lange-Bertalot var. <i>reichardtiana</i>
NRHY	<i>Navicula rhynchocephala</i> Kützing
NROS	<i>Navicula rostellata</i> Kützing
NSRH	<i>Navicula subrhynchocephala</i> Hustedt
NTPT	<i>Navicula tripunctata</i> (O.F. Müller) Bory
NTRV	<i>Navicula trivalis</i> Lange-Bertalot var. <i>trivalis</i>
NVEN	<i>Navicula veneta</i> Kützing
NVDS	<i>Navicula(dicta) seminulum</i> (Grunow) Lange Bertalot
NACD	<i>Nitzschia acidoclinata</i> Lange-Bertalot
NACU	<i>Nitzschia acula</i> Hantzsch
NAMP	<i>Nitzschia amphibia</i> Grunow f. <i>amphibia</i>
NDIS	<i>Nitzschia dissipata</i> (Kützing)Grunow var. <i>dissipata</i>
NFON	<i>Nitzschia fonticola</i> Grunow in Cleve et Möller
NIFR	<i>Nitzschia frustulum</i> (Kützing)Grunow var. <i>frustulum</i>
NINC	<i>Nitzschia inconspicua</i> Grunow
NZLB	<i>Nitzschia lange-bertalotii</i> Coste & Ricard
NLIN	<i>Nitzschia linearis</i> (Agardh) W.M.Smith var. <i>linearis</i>

Code	Liste taxinomique (ordre alphabétique)
NMIC	<i>Nitzschia microcephala</i> Grunow in Cleve & Moller
NPAL	<i>Nitzschia palea</i> (Kützing) W. Smith
NREC	<i>Nitzschia recta</i> Hantzsch in Rabenhorst
NSIO	<i>Nitzschia sigmoidea</i> (Nitzsch) W. Smith
NSIT	<i>Nitzschia sinuata</i> (Thwaites) Grunow var. <i>tabellaris</i> Grunow
NTRO	<i>Nitzschia tropica</i> Hustedt
NUPR	<i>Nupela praecipua</i> (Reichardt) Reichardt
PKUT	<i>Pinnularia kuetzingii</i> Krammer
PPVS	<i>Pinnularia parvulissima</i> Krammer
PPLC	<i>Placoneis placentula</i> (Ehr.) Heinzerling
PLFR	<i>Planothidium frequentissimum</i> (Lange-Bertalot)Lange-Bertalot
PTLA	<i>Planothidium lanceolatum</i> (Brebisson ex Kützing) Lange-Bertalot
PMTC	<i>Psammothidium curtissimum</i> (Carter) Aboal
PMRG	<i>Psammothidium marginatum</i> (Grun) Bukhtiyarova & Round
RSIN	<i>Reimeria sinuata</i> (Gregory) Kocielek & Stoermer
RUNI	<i>Reimeria uniseriata</i> Sala Guerrero & Ferrario
RABB	<i>Rhoicosphenia abbreviata</i> (C. Agardh) Lange-Bertalot
SEBA	<i>Sellaphora bacillum</i> (Ehrenberg) D.G.Mann
SEMN	<i>Sellaphora minima</i> (Grunow) Mann
SSTM	<i>Sellaphora stroemii</i> (Hustedt) Mann
SPHO	<i>Stauroneis phoenicenteron</i> (Nitzsch) Ehrenberg
TFLO	<i>Tabellaria flocculosa</i> (Roth)Kützing
TAPI	<i>Tryblionella apiculata</i> Gregory
UBIC	<i>Ulnaria biceps</i> (Kützing) Compère
ULAN	<i>Ulnaria lanceolata</i> (Kütz.) Compère
UULN	<i>Ulnaria ulna</i> (Nitzsch.) Compère
UUAC	<i>Ulnaria ulna</i> (Nitzsch.) Compère var. <i>acus</i> (Kütz.) Lange-Bertalot
Formes anomalies	
ADMT	<i>Achnanthidium minutissimum</i> (Kütz.) Czarnecki fo.teratogene
FCVT	<i>Fragilaria capucina</i> var. <i>vaucheriae</i> (Kütz.)Lange-Bertalot fo. teratogene
GPUF	<i>Gomphonema pumilum</i> (Grunow) Reichardt & Lange-Bertalot fo. anomale

Annexe 5 : Grille typologique des cours d'eau pour l'évaluation de l'Etat Ecologique.

		Typologie Diatomées		1	acide		
				2	plaine granitique		
				3	montagne granitique		
				4	plaine calcaire		
				5	montagne calcaire		
				1 possible	acidité possible		
				Classe de Taille			
		Rangs (bassin Loire Bretagne)	8, 7	6	5	4	
		Rangs (autres bassins)	(8) 7, 6	5	4	3	
						3, 2, 1	
N°	HER	Exogène de ou Her2	TG	Grands	Moyens	Petits	Très Petits
20	DEPOTS ARGIGO SABLEUX	type HER1 exogène de 9-TC exogène de 21-MCNord		GM20 GM20/9	P20	TP20	
21	MASSIF CENTRAL NORD	type HER1		G21	M21	P21	TP21
3	MASSIF CENTRAL SUD	type HER1		G3	M3	P3	TP3
		exogène de 19-GdCaus			M3/19		
		exogène de 8-Cev			M3/8		
		exogène de 19-GdCaus et 8-Cev	G3/19-8				
17	DEPRESSIONS SEDIMENTAIRES	type HER1 exogène de 3 et/ou 21 - MC	TG17/3-21	G17/3-21	M17	P17	TP17
15	PLAINE SAONE	exogène de 3 et/ou 21 - MC			M15-17/3-21	P17/3-21	TP17/3-21
		exogène de 5-Jura		G15/5	MP15/5		
		type HER1	TG15		MP15		TP15
		exogène de 10-CCE	TG10-15/4				
5	JURA-PREALPES DU NORD	type HER1 exogène de 2-AlpInt		G5 TG5/2	M5 GM5/2	P5	TP5
TTGA	FLEUVES ALPINS	type HER1	TTGA				
2	ALPES INTERNES	type HER1		G2	MP2	TP2	
7	PREALPES DU SUD	type HER1 exogène de 2-AlpInt			GMP7		TP7
6	MEDITERRANEE	2-AlpInt et 7-PApSud	TG6-7/2		GM7/2		
		exogène de 7-PApSud		GM6/2-7			
		exogène de 8-Cev		GM6/8			
		exogène de 1-Pyr	TG6/1-8		GM6/1		
		type HER1		G6	MP6		TP6
		type HER1 sous-région A-her2 70		GM8		PTP8	
8	CEVENNES	sous-région A-her2 22		M8-A		PTP8-A	
16	CORSE	sous-région B-her2 88		G16	M16-A M16-B	PTP16-A PTP16-B	
19	GRANDS CAUSSES	type HER1 exogène de 8-Cev			P19		
11	CAUSSES AQUITAINS	type HER1 exogène de 3 et/ou 21 - MC	TG11/3-21	G11/3-21	M11/3-21	P11	TP11
14	COTEAUX AQUITAINS	exogène de MC (3 ou 8) et calcaire (11 ou 19)	TG14/3-11	G14/3	M14/3-11		
		exogène de 3-MCSud et/ou 8-Cev			M14/3-8		
		type HER1		GM14		P14	TP14
		exogène de 1-Pyr	TG14/1	G14/1	M14/1	P14/1	
13	LANDES	type HER1			M13	P13	TP13
1	PYRENEES	type HER1		G1	M1	P1	TP1
12	ARMORICAIN	sous-région A-Centre-Sud (her2 58 et 117)			M12-A	P12-A	TP12-A
		sous-région B-Nord Est Ouest (her2 55, 59 et 118)		G12	M12-B	P12-B	TP12-B
TTGL	LA LOIRE	type HER1	TTGL				
sous-région A-her2 57			M9-A	P9-A			
9	TABLES CALCAIRES	type HER1	TG9	G9	M9	P9	TP9
		exogène de 10-CCE (dans l'her2 40)		G9/10	M9/10		
		exogène de 21-MCNord	TG9/21	G9-10/21	M9-10/21		
10	COTES CALCAIRES EST	exogène de 21-MCNord					
		type HER1	TG10-15/4	G10	M10	P10	TP10
		exogène de 4-Vosges		G10/4	M10/4		
4	VOSGES	type HER1			M4	P4	TP4
22	ARDENNES	exogène de 10-CCE	TG22/10		GM22	P22	TP22
		type HER1				MP18	TP18
		exogène de 4-Vosges		G18/4	M18/4	P18/4	