



**HAL**  
open science

## Résistance aux antibiotiques et impact écologique chez les communautés microbiennes benthiques exposées à la contamination urbaine

C. Bonnineau, Agnes Bouchez, A. Charton, Christophe Dagot, M. Devers, J. Labanowski, E. Lyautey, Stéphane Pesce, F. Martin-Laurent, L. Mondamert

### ► To cite this version:

C. Bonnineau, Agnes Bouchez, A. Charton, Christophe Dagot, M. Devers, et al.. Résistance aux antibiotiques et impact écologique chez les communautés microbiennes benthiques exposées à la contamination urbaine. SEFA, Jun 2019, Lyon, France. pp.1, 2019. hal-02609884

**HAL Id: hal-02609884**

**<https://hal.inrae.fr/hal-02609884>**

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.

# Résistance aux antibiotiques & impact écologique chez les communautés microbiennes benthiques exposées à la contamination urbaine

Chloé Bonnineau<sup>1</sup>, Agnès Bouchez<sup>2</sup>, Anaïs Charton<sup>1</sup>, Christophe Dagot<sup>3</sup>, Marion Devers<sup>4</sup>, Jérôme Labanowski<sup>5</sup>, Émilie Lyautey<sup>1,2</sup>, Stéphane Pesce<sup>1</sup>, Fabrice Martin-Laurent<sup>4</sup>, Leslie Mondamert<sup>5</sup>

<sup>1</sup>UR RiverLy, Irstea, centre de Lyon-Villeurbanne, <sup>2</sup>UMR CARTELE, INRA – Université Savoie Mont Blanc, <sup>3</sup>UMR INSERM 1092, Université de Limoges, <sup>4</sup>UMR Agroécologie INRA, Centre de Dijon, <sup>5</sup>UMR 7285 IC2MP, Université de Poitiers

## Les antibiotiques et résidus pharmaceutiques dans les écosystèmes aquatiques

Les résidus pharmaceutiques se **dispersent dans l'environnement aquatique** du fait de rejets diffus (agricoles suite aux traitements vétérinaires ou épandages des déchets, assainissements individuels...), et de leur transport massif via les eaux usées collectées dans les stations de traitement des eaux usées (STEU). Les antibiotiques vont ainsi contaminer les **eaux de surface**, à des concentrations allant du **ng/L au µg/L**, mais également les sédiments et le biote. La présence **d'antibiotiques** dans les **écosystèmes** exerce une pression de sélection sur les communautés microbiennes **favorisant la dissémination et la persistance d'antibiorésistance**. Cependant les connaissances sur la répartition des antibiotiques comme des antibiorésistances et leur dynamique temporelle dans les milieux aquatiques sont limitées.



Situation des sites étudiés sur le Léman et l'Arve



Site de Rovorée, Léman (L1)



Site aval sur l'Arve (L2)

## OBJECTIF : Mieux comprendre la dynamique des antibiotiques / antibiorésistances dans l'environnement aquatique & améliorer les outils de suivi des antibiorésistances

### AXE 1

#### ANTIBIOTIQUES ET ANTIBIORESISTANCES DANS LE MILIEU

Identifier et quantifier les antibiotiques & antibiorésistances dans différents compartiments aquatiques : **eau de surface**, **périphyton**, **sédiment**, pour identifier les compartiments **d'accumulation**.

### AXE 2

#### DETECTER L'ANTIBIORESISTANCE

Comparer 3 **méthodes** différentes de **diagnostic** de la **résistance** des communautés **microbiennes** aquatiques aux **antibiotiques** pour mieux comprendre les liens entre **structure du résistome** et **fonctions** associées à ces résistances et pour définir les **spécificités & limites** de chaque méthode.

### AXE 3

#### BIODEGRADATION DES ANTIBIOTIQUES

Estimer le **potentiel naturel de biodégradation** des antibiotiques par des communautés microbiennes du sédiment exposées à ces molécules.

## METHODES

- 4 site d'études en lac et en rivière avec des niveaux contrastés d'exposition au rejet de STEU
- 8 campagnes de suivi sur 2 ans



POCIS et piège à biofilm

1. Pose des capteurs passifs (POCIS) et des pièges à biofilms

2. 15 jours après la pose, renouvellement des capteurs passifs

3. 30 jours après la pose, récupération des capteurs passifs, des pièges à biofilm, prélèvement de sédiment



Prélèvement de sédiment

### 4. Analyses

	Eau de surface via POCIS	Biofilm	Sédiment
Dosage des résidus pharmaceutiques (LC-MS/MS)	✓	✓	✓
Détection de gènes de résistance aux antibiotiques par qPCR		✓	✓
Quantification des intégrons de classe 1, 2, 3 par qPCR		✓	✓
Mesure de la tolérance à la sulfaméthazine et/ou ciprofloxacine		✓	✓
Diversité bactérienne (ADNr 16S)		✓	✓
Diversité des diatomées (gène rbcL) par approche métagénomique		✓	✓
Mesure du potentiel de biodégradation de la sulfaméthazine par radiopiréométrie			✓

## PREMIERS RESULTATS

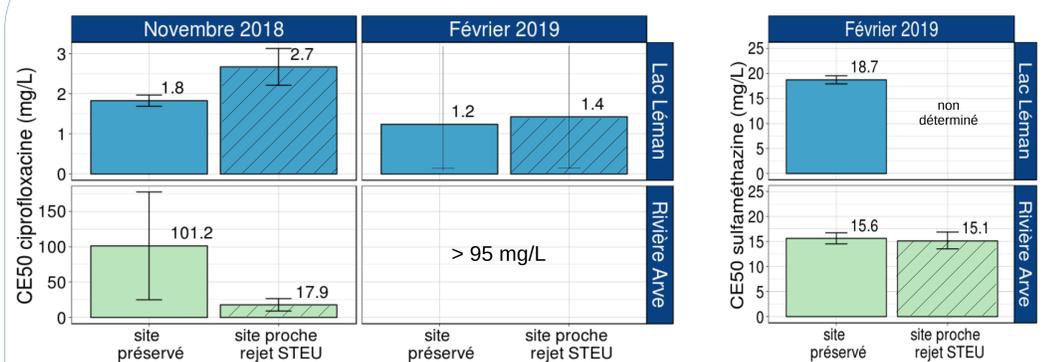


Figure 1 : tolérance à la ciprofloxacine des biofilms périphytiques.

CE50 : concentration en antibiotique entraînant 50% d'inhibition de l'activité beta-glucosidase après 4h d'exposition

Figure 2 : tolérance à la sulfaméthazine des communautés microbiennes du sédiment.

- Sur le lac Léman, une légère augmentation de la tolérance à la ciprofloxacine est observée au site proche du rejet STEU par rapport au site préservé. Sur la rivière Arve, la tolérance à la ciprofloxacine varie fortement d'un site à l'autre et d'une saison à l'autre.

## Conclusion & perspectives

Les résultats des 8 campagnes de suivis constitueront une base de données complète permettant de mettre en relation **teneurs en antibiotiques dans le milieu**, **tolérance** potentielle aux antibiotiques observée en laboratoire, **potentiel génétique d'antibiorésistance** et **potentiel de biodégradation**. L'analyse de ces résultats renseignera sur le devenir des antibiotiques dans l'environnement ainsi que sur la dynamique des antibiorésistances associées, permettant, par exemple, d'identifier un/des compartiment(s) réservoirs.