

DOI: 10.7524/AJE.1673-5897.20201020001

陈笑雪, 王智源, 管仪庆, 等. 淡水环境中抗生素抗性基因的来源、归趋和风险[J]. 生态毒理学报, 2021, 16(3): 14-27 Chen X X, Wang Z Y, Guan Y Q, et al. Source, fate and risk of antibiotic resistance genes in freshwater environment [J]. Asian Journal of Ecotoxicology, 2021, 16(3): 14-27 (in Chinese)

淡水环境中抗生素抗性基因的来源、归趋和风险

陈笑雪^{1,2},王智源^{2,*},管仪庆¹,陈求稳²,黄玉²,严晗璐²,杜云彬²,刘小华¹,刘超²

河海大学水文水资源学院,南京 210098
 水利部/交通运输部/国家能源局南京水利科学研究院生态环境研究所,南京 210029
 收稿日期:2020-10-20
 录用日期:2020-12-13

摘要:近年来淡水体中抗生素耐药菌及抗生素抗性基因(antibiotic resistance genes, ARGs)的广泛分布和快速传播已成为全球性的环境健康热点问题,国内外学者围绕淡水环境中 ARGs 的主要来源、多介质分布、转移机制及 ARGs 与微生物群落的互作机制开展了一系列研究。本文综述了医疗废水、污水处理厂尾水和养殖废水作为淡水环境中 ARGs 主要来源的关键作用,分析了国内外淡水环境中 ARGs 多介质分布和归趋特征,阐明了淡水环境中 ARGs 传播扩散途径和归趋影响因子,归纳了 ARGs 风险形成机制与评价方法,提出了未来关于淡水环境中 ARGs 的研究热点和趋势,以期为 ARGs 环境与健康风险管控提供参考。目前关于 ARGs 产生过程与归趋特性的认识仍相对局限,ARGs 在水生食物链中动态归趋特征、传播扩散过程和暴露风险形成机制的相关研究亟待加强,淡水环境 ARGs 生态健康风险的系统评估方法也需尽快建立。

关键词:抗生素抗性基因;抗生素;水生生物;毒理风险机制;可移动遗传元件

文章编号:1673-5897(2021)3-014-14 中图分类号:X171.5 文献标识码:A

Source, Fate and Risk of Antibiotic Resistance Genes in Freshwater Environment

Chen Xiaoxue^{1,2}, Wang Zhiyuan^{2,*}, Guan Yiqing¹, Chen Qiuwen², Huang Yu², Yan Hanlu², Du Yunbin², Liu Xiaohua¹, Liu Chao²

1. School of Hydrology and Water Resources, Hohai University, Nanjing 210098, China

2. Center for Eco-Environmental Research, Nanjing Hydraulic Research Institute, National Energy Administration, Ministry of Transport, Ministry of Water Resources, Nanjing 210029, China

Received 20 October 2020 accepted 13 December 2020

Abstract: In recent years, the widespread distribution and rapid spread of antibiotic-resistant bacteria and antibiotic resistance genes (ARGs) in freshwater bodies has become a global environmental health hotspot. Previous studies have focused on the main sources and multi-media distribution of ARGs, transfer mechanism and the interaction mechanism between ARGs and microbial communities in freshwater environments. This article reviews the key roles of medical wastewater, sewage treatment plant tail water, and aquaculture wastewater as the main sources of ARGs in freshwater environments, analyzes the multi-media distribution and fate of ARGs in freshwater environ-

基金项目:国家自然科学基金面上项目(52070132);中国科协青年托举人才工程(2018QNRC001);江苏省自然科学基金优秀青年项目 (BK20200053);江苏省水利科技项目(2019002)

第一作者:陈笑雪(1996—),女,硕士研究生,研究方向为生态水文与环境工程,E-mail: 1198575571@qq.com

^{*} 通讯作者(Corresponding author), E-mail: zywang@nhri.cn

ments at a global scale, and clarifies the propagation and diffusion pathways of ARGs in freshwater environments. It summarizes the risk mechanism and risk assessment methods of ARGs, and proposes the research hotspots and trends of ARGs in freshwater environment for future studies, in order to provide reference for management and control of environmental and health risk of ARGs. The understanding of the production process and fate of ARGs is still relatively limited. Research on the dynamic fate characteristics, spreading process and exposure risk formation mechanism of ARGs in the aquatic food chain needs to be strengthened. The systematic assessment method of ARGs ecological health risk in freshwater environment is also needed to be established as soon as possible. **Keywords**: antibiotic resistance genes; antibiotics; aquatic organisms; toxicological risk mechanisms; mobile genetic elements

自 20 世纪 40 年代青霉素投入临床使用以来, 抗生素作为人类和动物体内病原性目标致病菌的致 死药物,被广泛应用于医疗临床及畜禽和水产养殖。 全球抗生素使用量近 15 年上升了 65%^[1],我国抗生 素生产量和使用量全球居首,年均使用量超过 15 万 t^[2]。抗生素的产能过剩、过量使用以及抗生素废水 的处理与排放缺乏有效监管,导致大量未被生物体 充分吸收和代谢的抗生素随城市尾水、养殖废水等 途径直接或间接进入河湖水生态系统,因此河湖水 体中抗生素检出率不断上升^[3]。抗生素的持久性环 境残留对环境微生物群落施加进化选择压力,催生 了具有多重耐药基因的抗性细菌^[4]。

抗生素抗性基因(antibiotic resistance genes, ARGs)兼具"可自我复制和传播扩散"的生物特性与 "不易消亡和环境持久"的物化特征,可在不同细菌 间横向转移甚至自我扩增,导致微生物耐药性快速 扩散,被认定为一种新型环境污染物⁵¹。目前在养 殖场废水、污染处理厂、淡水地表水、饮用水、土壤、 沉积物和空气等不同环境介质中检测出的 ARGs 高 达50余种⁶⁶。耐药菌株大量繁殖的后果是抗生素 的治疗效能逐渐降低甚至消失,最终导致无药可医。 全球每年约70万人死于耐药性病原菌感染,淡水体 中抗生素耐药菌及 ARGs 的广泛分布和快速传播已 成为全球性的环境健康热点问题^[7]。本文综述了国 内外淡水环境中 ARGs 主要来源、分布特征、传播扩 散途径和风险形成机制的研究进展,归纳了未来一 段时期关于淡水环境中 ARGs 的研究热点和趋势, 以期为 ARGs 环境与健康风险管控提供参考。

淡水环境中抗生素及抗性基因的主要来源 (Main source of antibiotics and resistance genes in freshwater environment)

1.1 医疗及制药废水
 医疗和制药废水中抗生素的残留浓度较高,易

诱导产生 ARGs。人体通过口服或注射服用抗生素 后,肠道内会诱导产生耐药菌株。这些耐药菌株随 粪便排出体外进入医疗废水,大大增加了医疗废水 中耐药抗性菌株和 ARGs 的检出频率。例如,我国 河南省新乡市 3 家医院废水中 *tet*O 绝对丰度高达 (8.34±1.23)×10⁷ copies·mL^{-1[8]}。*erm*B 在北京海淀 区某医院医疗废水中的相对丰度高达 2.1×10⁻² copies·16S-rRNA^{-1[9]}。国外医疗废水中的 ARGs 丰度 也处于较高水平。例如,罗马尼亚的克鲁日医院废 水中磺胺类抗性基因 *sul*1 相对丰度为 5.33×10⁻² ~ 1.94×10⁻¹ copies·16S-rRNA⁻¹,β-内酰胺类抗性基因 *bla*_{SHV} 的相对丰度为 1.69×10⁻³ ~ 4.39×10⁻³ copies· 16S-rRNA^{-1[10]}。ARGs 的高检出率和丰度水平表明 医院废水是 ARGs 污染的主要来源。

医疗废水中以四环素类、大环内酯类、磺胺类、 喹诺酮类和β-内酰胺类抗性基因居多。中国北方 医院^[8-9,11]废水中含有四环素类、大环内酯类、磺胺 类、喹诺酮类和β-内酰胺类 ARGs。荷兰医院废水 中以大环内酯类(ermB、ermF)、四环素类(tetB、 tetM)、喹诺酮类(qnrS)和β-内酰胺类(bla_{oxa}、bla_{SHV}) 抗性基因为主^[12]。美国密西根州^[13]、新加坡^[14]、越 南^[15]、瑞典^[16]和印度中部^[17]医院废水中检出较高丰 度的β-内酰胺类抗性基因。

抗生素类药品生产过程中排放废水的抗生素残 留含量通常较高,选择性诱导 ARGs 的几率大大增 加。中国东南部地区制药废水中检测出 ermB、 ermC 和 qnrS 等 24 种抗性基因,其中 ermB 含量高 达(2.96±0.88)×10⁸ copies·mL⁻¹, aac、aph 次之,绝对 丰度分别为(1.63±2.10)×10⁷ copies·mL⁻¹和(2.22± 2.72)×10⁷ copies·mL^{-1[18]}。中国北方地区制药厂废 水中检测出的 ARGs 绝对丰度范围为(1.46±0.34)× $10^2 ~ (1.78\pm0.51)×10^8$ copies·mL⁻¹,其中最终排放废 水中 infl1 日负荷高达(7.74±0.92)×10¹⁶ copies^[19]。 由此可见,制药废水中 ARGs 含量也处于较高水平, 已成为水环境中 ARGs 的潜在储存库。

医疗和制药废水一般要经过自带的污水系统处 理后才能排放到外界,但废水处理后仍含有较高水 平的 ARGs。例如,我国辽宁省制药废水处理系统可 以有效去除四环素类抗性细菌,但是会使磺胺类抗性 细菌浓度上升(5.01×10⁴ CFU·mL⁻¹)²⁰¹;乌鲁木齐医院 污水处理系统可去除 0.86~1.81 个数量级的细菌,但 处理后的水中仍然含有浓度为 1.01×10⁸~1.39×10⁸ CFU·mL⁻¹的抗生素抗性细菌(antibiotic resistance bacteria, ARBs)^{21]}。欧洲医院自带的污水处理系统仅 能将 ARGs 的相对丰度降低 1~3 个数量级,而 *tet*A、 *bla*_{SHV}和 *sul*1 只能略微去除¹⁰⁰。由此可见,处理后的 医院和制药废水依然含有一定水平的 ARGs,排入淡 水环境中可能导致 ARGs 进一步传播扩散。

1.2 污水处理厂尾水

污水处理厂尾水中微生物群落结构复杂,残留 的抗生素处于亚抑菌浓度级别(指小于最低抑菌浓 度的抗菌药物浓度,可在不影响细菌生长的前提下 对细菌耐药性、致病性等生理学特性产生影响^[22]), 已成为 ARGs 在抗生素选择性压力下发生横向转移 进而传播扩散的理想场所,尾水中 ARGs 丰度水平 通常处于较高水平。我国江西省北部某地区污水处 理厂尾水中氨基糖苷类、β-内酰胺类、磺胺类和四环 素类等9种类型 ARGs 均有检出,其中氨基糖苷类 抗性基因相对丰度最高,平均丰度达到 0.32 copies· 16S-rRNA^{-1[23]}。波兰中部 13 个污水处理厂均检出 基因 *bla*_{TEM},平均丰度为 10³~10⁴ copies · mL^{-1[24]}。韩 国大光州地区2个大型污水处理厂尾水中 ARGs 日 负荷高达4.2×10¹⁸ copies,其中一个污水处理厂尾水 中磺胺类抗性基因和β-内酰胺类抗性基因水平最高, 日负荷分别为 2.1×10¹⁸ copies 和 1.5×10¹⁸ copies^[25]。

传统污水处理工艺中没有针对 ARGs 的去除流 程,而膜反应器、高级氧化等一些新型污水处理技术 虽然对污水中的 ARGs 有一定的去除效果,但无法 实现完全去除^[24]。例如,氯消毒工艺可使 ARGs 减 少 2.98 ~ 3.24 个数量级,紫外线照射使 ARGs 降低 2.48 ~ 2.74 个数量级^[26];膜生物反应器可以使四环 素抗性基因丰度(*tetA、tetM* 和 *tetW*)分别下降了 0.88、3.47 和 2.51 个数量级^[27]。氯消毒、紫外照射和 膜生物反应器的去除机制主要基于 ARGs 从废水向 污泥、生物膜或沉积物的迁移,而不是从环境中清 除^[28]。高级氧化工艺和双金属系统可以有效灭活甚 至杀死 ARBs,达到真正意义上的环境清除,但氧化 剂的去除效果容易受到废水中腐殖质、碳水化合物 和脂肪酸等有机物的影响^[29-30]。Fenton 氧化技术对 $sull \ tetX \ tetG$ 和 *int*1 的去除率可分别达到 3.98、 3.80、2.57 和 4.62 个数量级;UV/H₂O₂ 氧化技术可使 尾水中 ARGs 丰度减少 2.8 ~ 3.5 个数量级^[31]。*mFe/ n*Cu 双金属系统可以有效杀灭 ARBs 和 ARGs, DNA 去除效率高达 57%, tetA、tetE、tetQ、ermB、suD 和 *int*11 的 DNA 分别可以去除 2.69、2.31、2.18、2.97、 2.08 和 2.76 个数量级^[32]。

污水处理厂尾水中的 ARGs 排放到淡水环境后 往往导致受纳水体 ARGs 丰度大幅上升,污水处理 厂尾水已成为淡水环境中 ARGs 的重要来源。我国 四川地区污水处理厂上游检出 *sul* 5.40×10⁴ copies ·mL⁻¹、*inf*1 4.03×10⁵ copies ·mL⁻¹以及其他基因 (*qnrS*、*tetX*、*bla*_{TEM} 和 *erm*B)10²~10³ copies ·mL⁻¹,污 水处理厂尾水入河后下游水体 *tetX*、*bla*_{TEM}、*erm*B 和 *inf*1 的相对丰度分别高出 1.46~3.51 倍^[33];海河流 域子牙河系某支流接受污水处理厂尾水后,四环素 类抗性基因 *tet*A 绝对丰度由 1.93×10⁴ copies ·L⁻¹增 加到 1.26×10⁷ copies ·L⁻¹,磺胺类抗性基因 *sul*1 和 *suD* 的绝对丰度分别从 2.85×10⁶ copies ·L⁻¹和 9.18× 10⁷ copies ·L⁻¹增加到 1.59×10⁶ copies ·L⁻¹和 8.40× 10⁶ copies ·L⁻¹^[34]。

1.3 养殖废水

近年来兽用抗生素在养殖业广泛使用,致使畜 禽和渔业养殖废水成为淡水环境中ARGs的重要储 存库。我国北京和江西两地的养殖废水中检出较高 丰度的四环素类抗性基因(*tet*M、*tet*X)和大环内酯类 抗性基因(*erm*B、*erm*F和*erm*A),绝对丰度分别为 (6.91~24.3)×10¹⁰ copies·mL⁻¹和(7.16~14.5)×10¹⁰ copies·mL^{-1[35]};西北地区最大的鲟鱼养殖内陆湖瀛 湖中检出8类共59种ARGs,养殖水域ARGs相对 丰度为5.59×10⁻⁶~2.30×10⁻² copies·16S-rRNA⁻¹, 远高于上游非养殖型水域^[36];江苏省12个畜牧场废 水中检出5类22种ARGs,其中*tet*M、*sull*、*sul2*和 *acrB*检出率为100%,*tet*G、*tet*W、*tet*C、*erm*B、*aph*、 *qnr*D和*acr*A检出率高于90%^[37]。越南隆安虾类养 殖区分离菌株中*sull*、*sul2*、*qnr*A和*erm*B检出率分 别达到94.1% x2.4% x88.2%和94.1% ^[38]。

养殖废水中四环素类、磺胺类及喹诺酮类抗性 基因检出率最高,与该类抗生素在养殖业的大量使 用密切相关^[99]。我国珠三角鸭鱼混养塘中磺胺类抗 性基因(*sull*和 *sul2*)所占比例超过 50%^[40];杭州湾 河口的水产养殖区磺胺类抗性基因 *sull*丰度最高, 喹诺酮类抗性基因 *qnrS*次之,相对丰度分别为 9.97×10⁻³ copies ·16S-rRNA⁻¹和 1.94×10⁻² copies ·16SrRNA^{-1[41]}。但是,养殖场的净水设施并不能完全去 除ARGs。我国武汉市养猪场废水净化后,ARGs 丰 度仍高达 3.1×10⁴ ~ 7.1×10⁸ copies · L⁻¹,其中 4% ~ 57%持续存在于下游小溪和邻近土壤中^[42];江苏省 金坛市养殖废水处理后,总ARG 的相对丰度降低 了 84%,厌氧消化、初级沉淀和人工湿地有助于去 除ARGs,但次级沉淀则增加了 ARGs 总含量^[43]。 1.4 源解析与通量估算

淡水环境中 ARGs 污染来源复杂(图 1),准确判 断 ARGs 的排放通量并解析其负荷来源,可以为遏 制 ARGs 环境污染和规避生态风险提供理论基础。 Duarte 等^[44]整合大量文献中抗生素和 ARGs 数据, 使用线性混合模型描述两者整体关系,并根据不同 抗生素特定的耐药性选择效应校正浓度系数,建立 了一个抗生素选择潜力聚合风险度量模型,可根据 抗生素压力和环境隔室的类型预测 ARGs 的总体丰 度变化。另一方面,ARGs 的来源解析面临许多挑

战,来自本地遗传成分的干扰、其他污染物的选择作 用和 ARGs 调查的不全面都会使 ARGs 追踪发生偏 差^[45]。crAssphage 是一种最近发现的 DNA 噬菌体, 已用于追踪人类粪便 ARGs 污染对河流沉积物中 ARGs 的影响^[46-47],并证实河流沉积物中 ARGs 很 大程度受到人类粪便污染程度的影响(50%~ 63.7%)^[48-49]。Chen 等^[48]结合快速期望最大化的微 生物源跟踪方法(fast expectation-maximization microbial source tracking, FEAST)与线性判别效应分析 方法(linear discriminant analysis effect size method, LEfSe),基于高通量测序的宏基因组和 crAssphage 噬菌体分析,建立了淡水环境中 ARGs 来源解析方 法,发现白洋淀80%以上的ARGs负荷来自府河。 Chen 等^[49]使用微生物来源分析工具 SourceTracker 和 crAssphage 噬菌体,结合 ARGs 和微生物分类的 宏基因组特征,系统厘清了 ARGs 的源汇关系,量 化了不同污染来源对河流沉积物中 ARGs 的潜在 贡献,证实了污水处理厂尾水贡献了河流沉积物 中 81.6%~92.1%的 ARGs 和 49.3%~68.1%的微 生物。总体而言,宏基因组学是构建 ARGs 源追踪 方法框架的核心,对ARGs 源解析具有深远意义^[45]。



图 1 淡水环境中抗生素抗性基因(ARGs)的赋存特征、主要源通量与源解析方法

Fig. 1 Occurrence characteristics, main source fluxes and source analysis methods of antibiotic resistance genes (ARGs) in freshwater environment

淡水环境中抗生素抗性基因多介质分布和归趋 特征(Multimedia distribution and fate characteristics of antibiotic resistance genes in freshwater environment)

近年来 ARGs 在淡水不同环境介质中被广泛检出(图 2),检出率最高的是四环素类抗性基因和磺胺类抗性基因。国内外典型河流和湖泊的 ARGs 丰度水平如表 1 和表 2 所示。我国北江河中磺胺类 ARGs 含量最高的是 sull 和 sul2(平均值分别为 1.41 ×10⁻² copies · 16S-rRNA⁻¹ 和 1.58×10⁻³ copies · 16S-rRNA⁻¹),四环素类 ARGs 中 *tet*C 的相对丰度最高 (8.30×10⁻² ~ 13.20 copies · 16S-rRNA⁻¹)^[50]。我国海 河流域中磺胺类抗性基因 *sul*1 是优势 ARGs,丰度 高达 6.4×10⁹ copies · mL^{-1[51]};海河流域子牙河支流 检出含量最高的 ARGs 为四环素类抗性基因和磺胺 类抗性基因,其中 *tet*A 和 *tet*B 抗性基因的绝对丰度 范围是 1.93×10⁴ ~ 1.26×10⁷ copies · L⁻¹和 2.22×10⁴ ~ 9.96×10⁴ copies · L⁻¹, *sul*1 和 *suD* 抗性基因的绝对



图 2 淡水环境中抗生素抗性基因的主要来源和传播扩散路径 Fig. 2 The main source and spread of antibiotic resistance genes in freshwater environment

丰度是 2.85×10⁶ ~ 9.18×10⁷ copies · L⁻¹和 1.59×10⁶ ~ 8.40×10⁶ copies · L^{-1[34]}。我国西安巴河检出 23 种 不同类别的 ARGs,其中 *tet*C 是四环素类抗性基因 中相对丰度最高的 ARGs (6.50×10⁻³ ~ 4.50×10⁻¹ copies · 16S-rRNA⁻¹)^[52]。我国太湖 *sul*1 的检出率为 100%,其丰度范围为 1.9×10³ ~ 7.9×10⁵ copies · mL^{-1[53]}。淡水环境已成为 ARGs 潜在的富集库和释 放源。

国内淡水 ARGs 丰度水平整体高于国外,与抗 生素水平、人类活动强度和开发程度有关^[3,54-55]。 在我国,海河、珠江和长江下游人类活动强度高、抗 生素使用量大,抗生素排放强度位居全国前 3 位^[54]。 长三角 80% 儿童尿液中检出兽用抗生素,水源水、 饮用水厂、自来水管网及饮用水系统末端中广泛检 出 ARGs,抗生素和 ARGs 污染问题及其引起的健 康风险较为突出^[56]。相对于河流,湖泊的水体交换 能力较弱、换水周期更长,具有更大的潜力来储存和 积累 ARGs,抗生素及 ARGs 的停留时间增加并在 湖泊内缓慢循环;另一方面,湖泊水产养殖更为普 遍,投放的饵料中含有大量抗生素,导致 ARGs 表达 水平上升^[3,57]。长江下游太湖、洪泽湖等浅水湖泊 畜禽渔业养殖发达,抗生素水环境赋存量高,导致湖 泊中 ARGs 丰度水平普遍高于河流^[58-59]。

淡水沉积物中 ARGs 丰度普遍高于上覆水。在 我国,西安巴河 ARGs 最高丰度为 5.49×10^6 copies· mL⁻¹,而沉积物中 ARGs 丰度高达 4.38×10^7 copies· g^{-1[52]};长江口沉积物中 *sul*1 绝对丰度为 $3.29 \times 10^5 \sim 2.04 \times 10^6$ copies·g⁻¹,比上覆水($2.26 \times 10^4 \sim 3.19 \times 10^5$ copies·mL⁻¹)高出 1 个数量级;沉积物中的 *acc(6')*-*Ib* 基因丰度范围为 $2.51 \times 10^6 \sim 6.37 \times 10^6$ copies·g⁻¹, 而在水样中的丰度范围 $2.68 \times 10^4 \sim 3.05 \times 10^4$ copies· mL^{-1[60]};太湖地表水和沉积物样品中所有 ARGs 的 丰度范围分别为 $4.8 \times 10^5 \sim 1.5 \times 10^8$ copies·mL⁻¹和 $5.4 \times 10^6 \sim 3.0 \times 10^{10}$ copies·g^{-1[53]}。

关于地下水中 ARGs 污染的报道相对较少,但已逐渐引起关注。在我国,深圳茅洲河地下水中检出 127 种 ARGs 和 10 种可移动遗传元件,其中 116 种 ARGs 与地表水检出种类一致,主要与地表污水 入渗有关^[61];洪湖地下水中含有 27 种 ARGs,其中 *qnr*B、*qnr*S 和 *tet*Q 含量均高于地表水^[62];厦门东南

	Table	1 The anti	ibiotic resist	tance genes	(ARGs) abui	ndance of ty	vpical rivers	at home and	1 abroad			
道流 River	国家 Country	年份 Year	llus	su2	tetA	tetB	terC	tefW	terO	tnpA-03	bla _{CTX -M}	参考文献 References
—————————————————————————————————————	日 日 日 日 日 日 日 日 日 日 日 日 日 日 日 日 日 日 日	2015	2.2×10 ⁻¹	9.7×10 ⁻³	1.04×10 ⁻²			(1.61 ~ 4.67)×10 ⁵	(1.43 ~ 5.05)×10 ⁵			[67]
来 了, 一下,	王 王 元	2011	6.0×10 ⁵	3.0×10 ⁵	I	I	l	-				[68]
Pearl Kiver 薄j Haiha Piver	China 分前。	2013—2014	6.4×10 ⁹	I	I	I	I	I	I		I	[51]
正面的 Aver 正词 Liaohe River	中国 China	2014	9.0×10 ²	8.6×10^{2}		I		I				[69]
黄河 Yellow River	中国 China	I	I	l	I	I	I	I	I	1.07×10^{4}	I	[70]
黄浦江 Huangpu River	中国 China	2011	(0.32 ~ 1.15)×10 ⁵	$(0.43 ~ \sim 4.19) \times 10^{5}$	$(0.22 \sim 3.66) \times 10^3$	(2.53 ~ 4.65)×10 ¹	$(0.52 \sim 4.55) \times 10^3$	(1.61 ~ 4.67)×10 ⁵	(1.43 ~ 5.05)×10 ⁵	Ι	I	[71]
子子河 Ziya River	中国 China	l	$(0.285 \sim 9.18) \times 10^7$	(1.59 ~ 8.40)×10 ⁶	$1.93 \times 10^{1} \sim$ 1.26×10^{4}	(2.22 ~ 9.96)×10 ¹	.	.	.	I		[34]
北江(相对丰度) Beijiang River (Relative abundance)	中国 China	2009	1.41×10^{-2}	1.58×10^{-3}	I	I	8.30×10 ⁻² ~13.20	I	l	I		[20]
巴河(相对丰度) Ba River (Relative abundance)	中国 China	2017	I	l	I	I	$(0.0065 \sim 4.50) \times 10^{-1}$	I	I	I	I	[52]
泰晤士河 River Thames	英国 UK	I	6×10^{4}	1×10 ⁵	I		I	3×10^{3}	l			[72]
莱茵河 Rhine River	德国 Germany	2011-2012	I	l	I	I	l		l	I	2.01×10^{2}	[73]
密西西比河 Mississippi River	美国 USA	2011—2014	82×10 ⁵	I	I	I	I	3.4×10 ⁴	I		I	[74]
恒河 Ganges River	印度 India	2012	Ι		I	I	ĺ	$1.64 \sim 6.43$	l	I	I	[75]
塞纳河 Seine River	比利时 Belgium	2016	$(1.6 \sim 3.5) \times 10^{-2}$	$(0.21 \sim 1.83) \times 10^{-1}$	I	Ι	I	$(0.43 \sim 2.76) \times 10^{-1}$	9.2×10^{-2}	Ι	I	[76]
注:一表示文章中没有相关数据;表1	中标明相对	丰度的单位为	copies • 16 S-rR1	NA ⁻¹ ,其余均为	$1 \text{ copies} \cdot \text{mL}^{-1}$ $_{\circ}$							

国内外典型河流水相抗生素抗性基因(ARGs) 丰度

表1

19

Note: — indicates that there is no relevant data in the article; the unit of relative abundance indicated in the table is copies-16S-rRNA⁻¹, and the rest are copies-mL⁻¹.

部垃圾填埋场地下水中检测出 171 种 ARGs 和 8 种 可移动遗传元件(mobile genetic elements, MGEs), ARGs 绝对丰度范围为 $2.5 \times 10^9 \sim 1.27 \times 10^{11}$ copies · L⁻¹,其中多抗基因及 β -内酰胺类、四环素类抗性基 因含量最高^[63]。罗日尼亚地下水中检出 bla_{SHV} 、 floR、sull 和 tetA 等 11 种 ARGs,其相对丰度为 $6.61 \times 10^{-7} \sim 2.30 \times 10^{-1}$ copies · 16S-rRNA⁻¹,其中四 环素类抗性基因(tetC、tetO 和 tetW)遵循了环境污 染的规律,可将这组基因作为探寻人类影响的环 境示踪剂^[64]。

生物膜是淡水环境中 ARGs 的重要载体。西班 牙托德拉河流域生物膜中含有的 sull 和 ermB 相对 丰度分别为 10^{-2} copies · 16S-rRNA⁻¹ 和 10^{-3} copies · 16S-rRNA^{-1[65]},加泰罗尼亚周边河流生物膜样本中 检测出高丰度的 sull (10^{-25} copies · 16S-rRNA⁻¹)、sull (10^{-32} copies · 16S-rRNA⁻¹)、ermB(10^{-29} copies · 16SrRNA⁻¹)、tetW (10^{-37} copies · 16S-rRNA⁻¹)和 tetO (10^{-33} copies · 16S-rRNA⁻¹)^[66]。中国长江中游生物 膜样品中 intl1、sull、sull、aac(6')-Ib、tetA、tetQ 和 tetW 等 7 种抗性基因的检出率为 100%,磺胺类抗 性基因中 sull 丰度最高(范围为 $3.20 \times 10^7 \sim 2.50 \times$ 10^{11} copies · g⁻¹)、sull 次之(平均丰度为 5.94×10^8 copies · g⁻¹);喹诺酮类抗性基因中 acc(6')-Ib 和 qnrS 绝对丰度最高(范围为 $9.75 \times 10^4 \sim 7.44 \times 10^7$ copies · g^{-1} 和 $7.28 \times 10^6 \sim 2.52 \times 10^9$ copies · g^{-1});四环素类抗性基因 *tet*A 丰度范围为 $2.68 \times 10^5 \sim 4.29 \times 10^9$ copies · g^{-1} ,大环内酯类抗性基因 *erm*B 的最高丰度为 1.50×10^7 copies · $g^{-1[60]}$ 。

淡水生态系统中的各类水生生物也是 ARGs 的 重要载体。细菌和噬菌体间的相互作用促进了 ARGs 在它们之间的水平转移^[81]。淡水细菌和浮游 动物间的互作对 ARGs 转移具有正面影响,例如水 蚤相关的细菌群是 tetA 的潜在载体,而这些细菌的 生物膜结构可能促进 ARGs 水平转移^[82]。葡萄牙地 表水分离出的蓝藻菌株中检出 strA-strB、sull 和 infll 这3种 ARGs,且这些菌株对抗生素敏感性较 低,这是蓝藻可能从环境中获得耐药性并传播到其 他微生物的有力证据^[83]。细菌、噬菌体甚至是胞外 DNA 都可吸附在水生生物表面或消化道中,水生动 物粪便将 ARGs 释放到水环境中使其进一步传播扩 散^[3,57]。ARBs 被鱼摄入后与肠道细菌接触, ARGs 经质粒介导在体内发生转移并随细菌增殖,将近 15%的肠道细菌含有编码抗性基因的质粒,鱼粪中 ARBs 是摄入数量的8倍;斑马鱼后肠 ARBs 浓度几 乎是前肠的 25 倍,转导结合体总数超过 10⁸ CFU, 已成为促进 ARGs 传播的重要区域^[84]。

湖泊	国家	环境相	年份	11	2		0	参考文献
Lake	Country	Environmental facies	Year	sun	SUL	tetW	telC	References
太湖	中国	水相	2015 2017	$1.9 \times 10^3 \sim$				[52]
Taihu Lake	China	Water phase	2013—2017	7.9×10 ⁵	—	_	_	[33]
巢湖	中国	沉积相	2012	$1.2 \times 10^{6} \sim$	$1.18 \times 10^{6} \sim$			[22]
Chao Lake	China	Sedimentary facies	2013	6.9×10 ⁸	6.9×10 ⁸	_	_	[//]
洪泽湖	中国	沉积相	2012				0.77.106	1701
Hongze Lake	China	Sedimentary facies	2013	—	—	_	9.//×10°	[/0]
洞庭湖	中国	沉积相		122 106	6.50 106			[2]
Dongting Lake	China	Sedimentary facies	_	4.23×10°	6.59×10°	_	_	[3]
湖泊群	瑞士	水相	2011	a a a 1 a - ²		2 2 1 2 - 5		
Lake group	Swiss	Water phase	2011	2.9/×10 -	—	2.2×10	_	[27]
的的喀喀湖	秘鲁	水相			5 10-4 10-3			1701
Lake Titicaca	Peru	Water phase	2014	$10^{-3} \sim 5 \times 10^{-3}$	$5 \times 10^{-4} \sim 10^{-3}$	—	_	[/9]
瓜伊巴湖	巴西	水相	0016 0015					50.0.7
Lake Rio Guaíba	Brazil	Water phase	2016—2018	1.5×10^{2}	_	_	_	[80]

表 2 国内外典型湖泊 ARGs 丰度 Table 2 ARGs abundance of typical lakes at home and abroad

注:一表示文章中没有相关数据;水相浓度单位为 copies·mL⁻¹,沉积相浓度单位为 copies·g⁻¹。

Note: — indicates that there is no relevant data in the article; the unit of water phase concentration is copies $\cdot mL^{-1}$, and the unit of sedimentary facies concentration is copies $\cdot g^{-1}$.

3 影响抗生素抗性基因水环境归趋的主要环境因 子(Main environmental factors affecting the fate of antibiotic resistance genes in water environment)

整合子、转座子及质粒等 MGEs 是 ARGs 水平转移的重要载体,其水平转移是促进 ARGs 传播扩散的主要机制^[85]。密歇根湖沉积物中发现与质粒相关的 ARGs 占已鉴定总数的 32% ~100%^[86]。漳溪河中除万古霉素抗性基因外的 ARGs 总丰度与 MGEs 呈显著正相关(*P*<0.01)^[87]。

菌落结构对 ARGs 水平转移影响显著。Zheng 等^[87]发现变形细菌(Proteobacteria)的氢藻(*Hydrogenophaga*)和拟杆菌属(*Bacteroidetes*)的小球藻(*Prevotella*)与 ARGs 呈显著正相关(*P*<0.05)。Reddy 和 Dubey^[88]发现美国 Cuyahoga 河中 ARGs 丰度与细菌 群落组成密切相关,方差分解分析(variance partitioning analysis, VPA)表明细菌群落间的相互作用可解 释 80.7%的 ARGs 丰度变化。印度恒河水中 ARGs 与杆菌、拟杆菌、甲烷杆菌、假单胞菌、副细菌和酸性 细菌显著相关^[89]。

温度是影响 ARGs 及其载体存活的重要因素, 在一定程度上影响 ARGs 的丰度水平和传播扩散过 程。加拿大 Sumas 河流域的四环素类 ARGs 丰度与 温度呈正相关(P<0.05),细菌浓度在降雨量较少且温 度较高的夏季较低,而 ARGs 丰度却保持较高水 平^[90]。春季我国宁波市某城郊河道 ARGs 绝对丰度 显著低于其他季节(12%~36%),而夏季 ARGs 绝 对丰度最高(2.81×10⁹ copies·mL⁻¹),表明温度升高 可能导致 ARGs 传播扩散;16S rRNA 基因与 ARGs 之间的显著相关性表明温度也是驱动 ARGs 基因转 移的潜在因素^[87]。

水环境中 ARGs 丰度水平与人类活动强度关系 密切。我国宁波市水库、森林附近河流中的 ARGs 丰度与农田、城镇附近河流中的 ARGs 丰度存在显 著差异,农田附近河流样品中 ARGs 的绝对丰度比 水库和森林附近河流高 3.47 倍~5.58 倍,而下游城 镇人类活动强度相对较高,附近河流 ARGs 水平最 高^[87]。我国北江中 ARGs 数量和多样性主要与污水 处理厂、水产养殖场和牲畜废水等污染源相关,中游 地区的人口密度和污染源少于上游和下游地区, ARGs 丰度也相对较低^[91]。

淡水环境中重金属、有机物等其他污染物也会 影响 ARGs 的丰度水平。我国北江沿岸的 tetW 和 重金属可能存在关联^[91]。印度恒河中 ARGs 丰度与 重金属抗性基因(metal resistance genes, MRGs)丰度 呈显著正相关(P<0.05),这可能源于重金属的选择性 压力或 ARGs 与 MRGs 之间的共变,但这种稳定相 关性表明河流系统中可能发生了 ARGs 和 MRGs 的 共选过程^[88]。我国温瑞塘河中总有机碳(total organic carbon, TOC)、溶解性总氮(total dissolved nitrogen, TDN)与 ARGs 绝对丰度呈正相关,与氨基糖苷类、 β -内酰 胺类、大环内 酯-林可酰 胺-链 阳 菌素 B (MLSB)和四环素类 ARGs 丰度的相关性更强(P< 0.01)^[92]。我国湖州市染色废水中孔雀石绿、苯乙烯 等 6 种有机化合物促进 RP4 质粒共轭转移,转移效 率最高超过空白对照组 219 倍^[93]。

4 淡水环境中抗生素抗性基因的传播扩散途径 (Transmission and diffusion of antibiotic resistance genes in freshwater environment)

尽管淡水地表水环境中抗生素的赋存水平维持 在微克或纳克级,但低浓度抗生素的长期暴露不可 避免地会通过基因突变诱导、水平传递和代际遗传 的方式促使细菌耐药性产生和扩散。ARGs 可通过 接合、转化和传导等多种方式进行水平基因转移 (horizontal gene transfer, HGT)^[94],水平转移可使非亲 子生物之间进行遗传物质共享,被认为是 ARGs 传 播的主要机制^[95]。整合子、转座子及质粒等 MGEs 在水相和沉积物相中对 ARGs 传播的贡献最大^[96]。 质粒是多种 ARGs 的携带载体,可通过供体菌和受 体菌借助抗性菌毛相互连接形成的通道进行传 播^[97]。DNA 和质粒也可在游离状态下被感受态或 者开放损伤诱导系统的细菌接受^[98],从而完成 ARGs 在同属或不同属细菌间的转移^[99]。噬菌体也 可帮助 ARGs 进行水平转移^[100],在侵蚀细菌的同时 获得 ARGs,在产生新的噬菌体-细菌裂解-释放新噬 菌体-侵蚀新细菌的循环中积累扩散,噬菌体的蛋白 外壳使其在胞外环境中具有更高的持久性,在 ARGs 水平转移过程中扮演重要角色^[101]。

ARGs 另一个传播途径是垂直转移(vertical gene transfer, VGT),指携带 ARGs 的菌株通过自我 繁殖将 ARGs 传给子代的过程。自然水环境中有些 微生物自带对抗生素具有抗性的基因序列,这些基 因序列可以通过繁殖垂直传给下一代,使子代也对 抗生素具有抗性,而这种 ARGs 就能在代际增殖过 程中继续传播^[102]。VGT 还有另一种模式,即在发 生水平基因转移的情况下,受体与原始供体结合后 形成的转导结合物通过继发性 HGT 和细胞共同生 长,并进一步促进 ARGs 传播。转导结合体从获得的 ARGs 中发展出新的性状,成为 ARGs 通过 VGT 传播的主要驱动力^[100]。

5 淡水环境中抗生素抗性基因风险形成机制与评 价方法(Risk formation mechanism and evaluation method of antibiotic resistance gene in freshwater environment)

淡水环境中的 ARBs 和 ARGs 无法被降解、稀释等自然过程完全去除,且 ARBs 一般不会通过微生物降解或紫外降解失活,即使失活后其含有 ARGs 的游离 DNA 仍保持完整并将 ARGs 传递给 非抗性菌株^[103]。自然淡水体中病原性 ARGs 传递给 非抗性菌株^[103]。自然淡水体中病原性 ARGs 转移 是罕见且随机的事件,但病原体仍可能会因为与抗 生素抗性菌株接触足够长时间而发生 HGT^[104]。 ARGs 通过饮水、食用水产品和农产品等途径进入 人体系统后会在肠道菌群内部转移^[103],促使细菌尤 其是致病菌的耐药性进一步增加,导致抗生素治疗 效能逐渐降低甚至消失^[105]。因此,建立完善 ARGs 生态健康风险评估体系显得尤为重要。

学术界已提出包括危害识别、危害评估、暴露评 估和风险评估的抗生素耐药性风险评估框架[106-107], 但微生物功能群落和 ARGs 之间的关系^[106]、传播途 径中 ARBs 数量以及各种健康后果仍不明确^[108]。 如何减少这些不确定性对风险评估最终结果的影 响,是 ARGs 风险评估方法亟待解决的问题。Ashbolt 等^[108]提出了基于最小选择性浓度(minimum selective concentration, MSC)的 ARBs 发生阈值评估方 法,基于问题表述(危害、风险设置和途径)、危害暴 露评估(ARBs 和 ARGs)、剂量-反应关系等评估病原 体致病风险,通过这种病原体风险评估(microbial risk assessment, MRA)定性或定量地评估病原体暴 露水平及其对人类健康的后续风险,但体外数据库 和计算毒理学研究是 ARGs 风险评估不确定性最小 化的关键因素。因此,淡水环境 ARGs 转移扩散的分 子生物学调控机制、风险形成过程和人体暴露评估是 建立 ARGs 风险评估体系需要突破的关键问题。

6 结论与展望(Conclusions and prospects)

开展 ARGs 在水生态系统中的多介质环境行为 与生物安全研究,阐明其在淡水环境中的源汇机制 和生物生态效应,对 ARGs 环境与健康风险管控、淡 水饮用水安全保障和水生态系统健康修复具有重要 的理论意义和实践价值。国内外学者围绕淡水环境 中 ARGs 的主要来源、多介质分布、转移机制及抗生 素抗性与微生物群落的互作机制开展了一系列研究,但目前相关研究工作仍处于初期发展阶段,关于 ARGs产生过程与归趋特性的认识仍相对局限。建 议后期加强关于 ARGs 在水生食物链中动态归趋特 征、传播扩散过程和暴露风险形成机制的研究,尽快 建立淡水环境 ARGs 生态健康风险的系统评估方法。

通讯作者简介:王智源(1988—),男,博士,高级工程师,主要 研究方向为生态毒理学。

参考文献(References):

- [1] Klein E Y, Van Boeckel T P, Martinez E M, et al. Global increase and geographic convergence in antibiotic consumption between 2000 and 2015 [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences, 2018, 115 (15): E3463-E3470
- [2] Zhang Q Q, Ying G G, Pan C G, et al. Comprehensive evaluation of antibiotics emission and fate in the river basins of China: Source analysis, multimedia modeling, and linkage to bacterial resistance [J]. Environmental Science & Technology, 2015, 49(11): 6772-6782
- [3] Yang Y Y, Song W J, Lin H, et al. Antibiotics and antibiotic resistance genes in global lakes: A review and metaanalysis [J]. Environment International, 2018, 116: 60-73
- [4] Zhu D, An X L, Chen Q L, et al. Antibiotics disturb the microbiome and increase the incidence of resistance genes in the gut of a common soil collembolan [J]. Environmental Science & Technology, 2018, 52(5): 3081-3090
- [5] Pruden A, Pei R T, Storteboom H, et al. Antibiotic resistance genes as emerging contaminants: Studies in northern Colorado [J]. Environmental Science & Technology, 2006, 40(23): 7445-7450
- [6] Qiao M, Ying G G, Singer A C, et al. Review of antibiotic resistance in China and its environment [J]. Environment International, 2018, 110: 160-172
- [7] United Nation Environment. Frontiers 2017: Emerging issues of environmental concern [EB/OL]. (2017-12-05)
 [2020-10-20]. https://www.unenvironment.org/resources/ frontiers-2017-emerging-issues-environmental-concer
- [8] Wang Q, Wang P L, Yang Q X. Occurrence and diversity of antibiotic resistance in untreated hospital wastewater
 [J]. Science of the Total Environment, 2018, 621: 990-999
- [9] Liu X H, Zhang G D, Liu Y, et al. Occurrence and fate of antibiotics and antibiotic resistance genes in typical urban water of Beijing, China [J]. Environmental Pollution, 2019, 246: 163-173
- [10] Szekeres E, Baricz A, Chiriac C M, et al. Abundance of

antibiotics, antibiotic resistance genes and bacterial community composition in wastewater effluents from different Romanian hospitals [J]. Environmental Pollution, 2017, 225: 304-315

- [11] Dong P Y, Wang H, Fang T T, et al. Assessment of extracellular antibiotic resistance genes (eARGs) in typical environmental samples and the transforming ability of eARG [J]. Environment International, 2019, 125: 90-96
- [12] Paulus G K, Hornstra L M, Alygizakis N, et al. The impact of on-site hospital wastewater treatment on the downstream communal wastewater system in terms of antibiotics and antibiotic resistance genes [J]. International Journal of Hygiene and Environmental Health, 2019, 222 (4): 635-644
- [13] Walia S, Murleedharn C, Band J, et al. Quantitation of antibiotic resistance genes pollution in hospital waste water effluent and Urban Clinton River Water, Michigan, USA
 [J]. Current Medicine Research and Practice, 2016, 6(4): 149-151
- [14] Le T H, Ng C, Chen H J, et al. Occurrences and characterization of antibiotic-resistant bacteria and genetic determinants of hospital wastewater in a tropical country [J]. Antimicrobial Agents and Chemotherapy, 2016, 60 (12): 7449-7456
- [15] Lien T Q, Lan P T, Chuc N T K, et al. Antibiotic resistance and antibiotic resistance genes in *Escherichia coli* isolates from hospital wastewater in Vietnam [J]. International Journal of Environmental Research and Public Health, 2017, 14(7): E699
- [16] Khan F A, Söderquist B, Jass J. Prevalence and diversity of antibiotic resistance genes in Swedish aquatic environments impacted by household and hospital wastewater [J]. Frontiers in Microbiology, 2019, 10: 688
- [17] Diwan V, Chandran S P, Tamhankar A J, et al. Identification of extended-spectrum β-lactamase and quinolone resistance genes in *Escherichia coli* isolated from hospital wastewater from central India [J]. The Journal of Antimicrobial Chemotherapy, 2012, 67(4): 857-859
- [18] Guo X Y, Yan Z, Zhang Y, et al. Behavior of antibiotic resistance genes under extremely high-level antibiotic selection pressures in pharmaceutical wastewater treatment plants [J]. Science of the Total Environment, 2018, 612: 119-128
- [19] Wang J L, Mao D Q, Mu Q H, et al. Fate and proliferation of typical antibiotic resistance genes in five full-scale pharmaceutical wastewater treatment plants [J]. Science of the Total Environment, 2015, 526: 366-373
- [20] Li L X, Guo C S, Fan S S, et al. Dynamic transport of an-

tibiotics and antibiotic resistance genes under different treatment processes in a typical pharmaceutical wastewater treatment plant [J]. Environmental Science and Pollution Research International, 2018, 25 (30): 30191-30198

[21] 李超, 鲁建江, 童延斌, 等. 乌鲁木齐市医院医疗废水 中细菌对抗生素的抗性水平[J]. 环境与职业医学, 2016, 33(8): 758-762

Li C, Lu J J, Tong Y B, et al. Antibiotic resistance levels of pathogens isolated from medical wastewater in Urumqi [J]. Journal of Environmental & Occupational Medicine, 2016, 33(8): 758-762 (in Chinese)

- [22] 张镭,夏培元.亚抑菌浓度抗菌药物对细菌耐药和致 病性的影响[J].药学进展,2018,42(6):420-424 Zhang L, Xia P Y. Effect of antibiotics at sub-minimal inhibitory concentration on the resistance and pathogenicity of bacteria [J]. Progress in Pharmaceutical Sciences, 2018, 42(6): 420-424 (in Chinese)
- [23] Ding H J, Qiao M, Zhong J Y, et al. Characterization of antibiotic resistance genes and bacterial community in selected municipal and industrial sewage treatment plants beside Poyang Lake [J]. Water Research, 2020, 174: 115603
- [24] Czatzkowska M, Harnisz M, Kiedrzyńska E, et al. Catchment scale analysis of occurrence of antibiotic resistance genes in treated wastewater [J]. Ecohydrology & Hydrobiology, 2020, 20(1): 12-20
- [25] Lee J, Jeon J H, Shin J, et al. Quantitative and qualitative changes in antibiotic resistance genes after passing through treatment processes in municipal wastewater treatment plants [J]. Science of the Total Environment, 2017, 605-606: 906-914
- [26] Zhuang Y, Ren H Q, Geng J J, et al. Inactivation of antibiotic resistance genes in municipal wastewater by chlorination, ultraviolet, and ozonation disinfection [J]. Environmental Science and Pollution Research International, 2015, 22(9): 7037-7044
- [27] Lan L H, Kong X W, Sun H X, et al. High removal efficiency of antibiotic resistance genes in swine wastewater via nanofiltration and reverse osmosis processes [J]. Journal of Environmental Management, 2019, 231: 439-445
- [28] Li Z H, Yuan L, Gao S X, et al. Mitigated membrane fouling and enhanced removal of extracellular antibiotic resistance genes from wastewater effluent via an integrated pre-coagulation and microfiltration process [J]. Water Research, 2019, 159: 145-152
- [29] Ferro G, Guarino F, Castiglione S, et al. Antibiotic resistance spread potential in urban wastewater effluents disin-

fected by UV/H₂O₂ process [J]. Science of the Total Environment, 2016, 560-561: 29-35

- [30] Moreira N F F, Sousa J M, Macedo G, et al. Photocatalytic ozonation of urban wastewater and surface water using immobilized TiO₂ with LEDs: Micropollutants, antibiotic resistance genes and estrogenic activity [J]. Water Research, 2016, 94: 10-22
- [31] Zhang Y Y, Zhuang Y, Geng J J, et al. Reduction of antibiotic resistance genes in municipal wastewater effluent by advanced oxidation processes [J]. Science of the Total Environment, 2016, 550: 184-191
- [32] Zhang Y H, Wang L, Xiong Z K, et al. Removal of antibiotic resistance genes from post-treated swine wastewater by *mFe/nCu* system [J]. Chemical Engineering Journal, 2020, 400: 125953
- [33] Chen M X, Zhang Y Q, Chang J L, et al. Occurrence of antibiotic resistance genes in a small township wastewater treatment plant and the receiving river [J]. IOP Conference Series: Earth and Environmental Science, 2020, 435: 012012
- [34] 罗晓,张文丽,袁立霞,等.纳污河流抗性基因和微生物群落相关性[J].中国环境科学,2019,39(6):2606-2613

Luo X, Zhang W L, Yuan L X, et al. Correlation between resistance genes and microbial community in polluted rivers [J]. China Environmental Science, 2019, 39(6): 2606-2613 (in Chinese)

- [35] Sui Q W, Zhang J Y, Tong J, et al. Seasonal variation and removal efficiency of antibiotic resistance genes during wastewater treatment of swine farms [J]. Environmental Science and Pollution Research International, 2017, 24 (10): 9048-9057
- [36] Gu J, Zhang L, Wang X J, et al. High-throughput analysis of the effects of different fish culture methods on antibiotic resistance gene abundances in a lake [J]. Environmental Science and Pollution Research International, 2019, 26(6): 5445-5453
- [37] Chen B, Hao L J, Guo X Y, et al. Prevalence of antibiotic resistance genes of wastewater and surface water in livestock farms of Jiangsu Province, China [J]. Environmental Science and Pollution Research International, 2015, 22 (18): 13950-13959
- [38] Pham T T H, Rossi P, Dinh H D K, et al. Analysis of antibiotic multi-resistant bacteria and resistance genes in the effluent of an intensive shrimp farm (Long An, Vietnam)
 [J]. Journal of Environmental Management, 2018, 214: 149-156
- [39] Luo Y, Mao D Q, Rysz M, et al. Trends in antibiotic re-

sistance genes occurrence in the Haihe River, China [J]. Environmental Science & Technology, 2010, 44 (19): 7220-7225

- [40] Zhou Q, Wang M Z, Zhong X X, et al. Dissemination of resistance genes in duck/fish polyculture ponds in Guangdong Province: Correlations between Cu and Zn and antibiotic resistance genes [J]. Environmental Science and Pollution Research International, 2019, 26(8): 8182-8193
- [41] Yuan J L, Ni M, Liu M, et al. Occurrence of antibiotics and antibiotic resistance genes in a typical estuary aquaculture region of Hangzhou Bay, China [J]. Marine Pollution Bulletin, 2019, 138: 376-384
- [42] Yuan Q B, Zhai Y F, Mao B Y, et al. Fates of antibiotic resistance genes in a distributed swine wastewater treatment plant [J]. Water Environment Research: A Research Publication of the Water Environment Federation, 2019, 91(12): 1565-1575
- [43] Zhu N, Jin H M, Ye X M, et al. Fate and driving factors of antibiotic resistance genes in an integrated swine wastewater treatment system: From wastewater to soil [J]. Science of the Total Environment, 2020, 721: 137654
- [44] Duarte D J, Oldenkamp R, Ragas A M J. Modelling environmental antibiotic-resistance gene abundance: A meta-analysis [J]. Science of the Total Environment, 2019, 659: 335-341
- [45] Li L G, Huang Q, Yin X L, et al. Source tracking of antibiotic resistance genes in the environment —Challenges, progress, and prospects [J]. Water Research, 2020, 185: 116127
- [46] Ahmed W, Payyappat S, Cassidy M, et al. Novel crAssphage marker genes ascertain sewage pollution in a recreational lake receiving urban stormwater runoff [J]. Water Research, 2018, 145: 769-778
- [47] Kongprajug A, Mongkolsuk S, Sirikanchana K. CrAssphage as a potential human sewage marker for microbial source tracking in Southeast Asia [J]. Environmental Science & Technology Letters, 2019, 6(3): 159-164
- [48] Chen H Y, Li Y Z, Sun W C, et al. Characterization and source identification of antibiotic resistance genes in the sediments of an interconnected river-lake system [J]. Environment International, 2020, 137: 105538
- [49] Chen H Y, Bai X M, Li Y Z, et al. Source identification of antibiotic resistance genes in a peri-urban river using novel crAssphage marker genes and metagenomic signatures [J]. Water Research, 2019, 167: 115098
- [50] Ling Z H, Yang Y, Huang Y L, et al. A preliminary investigation on the occurrence and distribution of antibiotic resistance genes in the Beijiang River, South China [J].

Journal of Environmental Sciences, 2013, 25 (8): 1656-1661

- [51] 杨继平, 邱志刚, 袁兆康, 等. 天津海河流域抗生素抗 性基因分布特征及与指示微生物的关系[J]. 环境与健 康杂志, 2017, 34(4): 313-316, 376 Yang J P, Qiu Z G, Yuan Z K, et al. Distribution of antibiotic resistance genes and their relationship with indicator microorganisms in Haihe River Basin, Tianjin [J]. Journal of Environment and Health, 2017, 34(4): 313-316, 376 (in Chinese)
- [52] Jia J, Guan Y J, Cheng M Q, et al. Occurrence and distribution of antibiotics and antibiotic resistance genes in Ba River, China [J]. Science of the Total Environment, 2018, 642: 1136-1144
- [53] Stange C, Yin D, Xu T, et al. Distribution of clinically relevant antibiotic resistance genes in Lake Tai, China [J]. Science of the Total Environment, 2019, 655: 337-346
- [54] Zhang Q Q, Ying G G, Pan C G, et al. Comprehensive evaluation of antibiotics emission and fate in the river basins of China: Source analysis, multimedia modeling, and linkage to bacterial resistance [J]. Environmental Science & Technology, 2015, 49(11): 6772-6782
- [55] Yang Y Y, Liu W Z, Xu C, et al. Antibiotic resistance genes in lakes from middle and lower reaches of the Yangtze River, China: Effect of land use and sediment characteristics [J]. Chemosphere, 2017, 178: 19-25
- [56] Wang H X, Wang B, Zhao Q, et al. Antibiotic body burden of Chinese school children: A multisite biomonitoring-based study [J]. Environmental Science & Technology, 2015, 49(8): 5070-5079
- [57] Czekalski N, Sigdel R, Birtel J, et al. Does human activity impact the natural antibiotic resistance background? Abundance of antibiotic resistance genes in 21 Swiss lakes [J]. Environment International, 2015, 81: 45-55
- [58] Guo X P, Li J, Yang F, et al. Prevalence of sulfonamide and tetracycline resistance genes in drinking water treatment plants in the Yangtze River Delta, China [J]. Science of the Total Environment, 2014, 493: 626-631
- [59] Guo X P, Liu X R, Niu Z S, et al. Seasonal and spatial distribution of antibiotic resistance genes in the sediments along the Yangtze Estuary, China [J]. Environmental Pollution, 2018, 242(Pt A): 576-584
- [60] Guo X P, Yang Y, Lu D P, et al. Biofilms as a sink for antibiotic resistance genes (ARGs) in the Yangtze Estuary[J]. Water Research, 2018, 129: 277-286
- [61] Wu D L, Zhang M, He L X, et al. Contamination profile of antibiotic resistance genes in ground water in comparison with surface water [J]. Science of the Total Environ-

ment, 2020, 715: 136975

- [62] Tong L, Qin L T, Guan C, et al. Antibiotic resistance gene profiling in response to antibiotic usage and environmental factors in the surface water and groundwater of Honghu Lake, China [J]. Environmental Science and Pollution Research International, 2020, 27(25): 31995-32005
- [63] Chen Q L, Li H, Zhou X Y, et al. An underappreciated hotspot of antibiotic resistance: The groundwater near the municipal solid waste landfill [J]. Science of the Total Environment, 2017, 609: 966-973
- [64] Szekeres E, Chiriac C M, Baricz A, et al. Investigating antibiotics, antibiotic resistance genes, and microbial contaminants in groundwater in relation to the proximity of urban areas [J]. Environmental Pollution, 2018, 236: 734-744
- [66] Marti E, Jofre J, Balcazar J L. Prevalence of antibiotic resistance genes and bacterial community composition in a river influenced by a wastewater treatment plant [J]. PLoS One, 2013, 8(10): e78906
- [67] Yan M T, Xu C, Huang Y M, et al. Tetracyclines, sulfonamides and quinolones and their corresponding resistance genes in the Three Gorges Reservoir, China [J]. Science of the Total Environment, 2018, 631-632: 840-848
- [68] Chen B W, Liang X M, Nie X P, et al. The role of class I integrons in the dissemination of sulfonamide resistance genes in the Pearl River and Pearl River Estuary, South China [J]. Journal of Hazardous Materials, 2015, 282: 61-67
- [69] Lu Z H, Na G S, Gao H, et al. Fate of sulfonamide resistance genes in estuary environment and effect of anthropogenic activities [J]. Science of the Total Environment, 2015, 527-528: 429-438
- [70] Shi W, Zhang H, Li J J, et al. Occurrence and spatial variation of antibiotic resistance genes (ARGs) in the Hetao Irrigation District, China [J]. Environmental Pollution, 2019, 251: 792-801
- [71] Jiang L, Hu X L, Xu T, et al. Prevalence of antibiotic resistance genes and their relationship with antibiotics in the Huangpu River and the drinking water sources, Shanghai, China [J]. Science of the Total Environment, 2013, 458-460: 267-272
- [72] Xu L K, Chen H, Canales M, et al. Use of synthesized double-stranded gene fragments as qPCR standards for the quantification of antibiotic resistance genes [J]. Journal

of Microbiological Methods, 2019, 164: 105670

- [73] Herrig I, Fleischmann S, Regnery J, et al. Prevalence and seasonal dynamics of *bla*_{CTX-M} antibiotic resistance genes and fecal indicator organisms in the lower Lahn River, Germany [J]. PLoS One, 2020, 15(4): e0232289
- [74] LaPara T M, Madson M, Borchardt S, et al. Multiple discharges of treated municipal wastewater have a small effect on the quantities of numerous antibiotic resistance determinants in the upper Mississippi River [J]. Environmental Science & Technology, 2015, 49(19): 11509-11515
- [75] Ahammad Z S, Sreekrishnan T R, Hands C L, et al. Increased waterborne *bla_{NDM-1}* resistance gene abundances associated with seasonal human pilgrimages to the upper Ganges River [J]. Environmental Science & Technology, 2014, 48(5): 3014-3020
- [76] Proia L, Anzil A, Subirats J, et al. Antibiotic resistance along an urban river impacted by treated wastewaters [J].
 Science of the Total Environment, 2018, 628-629: 453-466
- [77] Wu Y, Yu C P, Yue M, et al. Occurrence of selected PPCPs and sulfonamide resistance genes associated with heavy metals pollution in surface sediments from Chao Lake, China [J]. Environmental Earth Sciences, 2015, 75 (1): 1-8
- [78] 罗方园, 潘根兴, 李恋卿, 等. 洪泽湖沉积物中四环素 土霉素及相关抗性基因的分布特征及潜在风险分析
 [J]. 农业环境科学学报, 2017, 36(2): 369-375
 Luo F Y, Pan G X, Li L Q, et al. The distribution characteristics and potential risk of tetracycline, oxytetracycline and their corresponding genes pollution in sediment of Hongze Lake [J]. Journal of Agro-Environment Science, 2017, 36(2): 369-375 (in Chinese)
- [79] Archundia D, Duwig C, Lehembre F, et al. Antibiotic pollution in the Katari subcatchment of the Titicaca Lake: Major transformation products and occurrence of resistance genes [J]. Science of the Total Environment, 2017, 576: 671-682
- [80] Arsand J B, Hoff R B, Jank L, et al. Presence of antibiotic resistance genes and its association with antibiotic occurrence in Dilúvio River in southern Brazil [J]. Science of the Total Environment, 2020, 738: 139781
- [81] Lekunberri I, Subirats J, Borrego C M, et al. Exploring the contribution of bacteriophages to antibiotic resistance [J]. Environmental Pollution, 2017, 220: 981-984
- [82] Eckert E M, Di Cesare A, Stenzel B, et al. *Daphnia* as a refuge for an antibiotic resistance gene in an experimental freshwater community [J]. Science of the Total Environment, 2016, 571: 77-81

- [83] Dias E, Oliveira M, Manageiro V, et al. Deciphering the role of cyanobacteria in water resistome: Hypothesis justifying the antibiotic resistance (phenotype and genotype) in *Planktothrix* genus [J]. Science of the Total Environment, 2019, 652: 447-454
- [84] Fu J L, Yang D, Jin M, et al. Aquatic animals promote antibiotic resistance gene dissemination in water via conjugation: Role of different regions within the zebra fish intestinal tract, and impact on fish intestinal microbiota [J]. Molecular Ecology, 2017, 26(19): 5318-5333
- [85] Gyles C, Boerlin P. Horizontally transferred genetic elements and their role in pathogenesis of bacterial disease [J]. Veterinary Pathology, 2014, 51(2): 328-340
- [86] Chu B T T, Petrovich M L, Chaudhary A, et al. Metagenomics reveals the impact of wastewater treatment plants on the dispersal of microorganisms and genes in aquatic sediments [J]. Applied and Environmental Microbiology, 2018, 84(5): DOI:10.1128/aem.02168-17
- [87] Zheng J, Zhou Z C, Wei Y Y, et al. High-throughput profiling of seasonal variations of antibiotic resistance gene transport in a peri-urban river [J]. Environment International, 2018, 114: 87-94
- [88] Reddy B, Dubey S K. River Ganges water as reservoir of microbes with antibiotic and metal ion resistance genes: High throughput metagenomic approach [J]. Environmental Pollution, 2019, 246: 443-451
- [89] Keen P L, Knapp C W, Hall K J, et al. Seasonal dynamics of tetracycline resistance gene transport in the Sumas River agricultural watershed of British Columbia, Canada [J]. Science of the Total Environment, 2018, 628-629: 490-498
- [90] Jiang H Y, Zhou R J, Yang Y, et al. Characterizing the antibiotic resistance genes in a river catchment: Influence of anthropogenic activities [J]. Journal of Environmental Sciences, 2018, 69: 125-132
- [91] Roberto A A, van Gray J B, Engohang-Ndong J, et al. Distribution and co-occurrence of antibiotic and metal resistance genes in biofilms of an anthropogenically impacted stream [J]. Science of the Total Environment, 2019, 688: 437-449
- [92] Zhou Z C, Zheng J, Wei Y Y, et al. Antibiotic resistance genes in an urban river as impacted by bacterial community and physicochemical parameters [J]. Environmental Science and Pollution Research, 2017, 24 (30): 23753-23762
- [93] Jiao Y N, Chen H, Gao R X, et al. Organic compounds stimulate horizontal transfer of antibiotic resistance genes in mixed wastewater treatment systems [J]. Chemosphere,

2017, 184: 53-61

- [94] Shao S C, Hu Y Y, Cheng J H, et al. Research progress on distribution, migration, transformation of antibiotics and antibiotic resistance genes (ARGs) in aquatic environment [J]. Critical Reviews in Biotechnology, 2018, 38(8): 1195-1208
- [95] Soucy S M, Huang J L, Gogarten J P. Horizontal gene transfer: Building the web of life [J]. Nature Reviews Genetics, 2015, 16(8): 472-482
- [96] Chen Y H, Li P, Huang Y S, et al. Environmental media exert a bottleneck in driving the dynamics of antibiotic resistance genes in modern aquatic environment [J]. Water Research, 2019, 162: 127-138
- [97] Ochman H, Lawrence J G, Groisman E A. Lateral gene transfer and the nature of bacterial innovation [J]. Nature, 2000, 405(6784): 299-304
- [98] Baharoglu Z, Mazel D. Vibrio cholerae triggers SOS and mutagenesis in response to a wide range of antibiotics: A route towards multiresistance [J]. Antimicrobial Agents and Chemotherapy, 2011, 55(5): 2438-2441
- [99] Klümper U, Riber L, Dechesne A, et al. Broad host range plasmids can invade an unexpectedly diverse fraction of a soil bacterial community [J]. The ISME Journal, 2015, 9 (4): 934-945
- [100] Li B, Qiu Y, Song Y Q, et al. Dissecting horizontal and vertical gene transfer of antibiotic resistance plasmid in bacterial community using microfluidics [J]. Environment International, 2019, 131: 105007
- [101] Calero-Cáceres W, Muniesa M. Persistence of naturally occurring antibiotic resistance genes in the bacteria and

bacteriophage fractions of wastewater [J]. Water Research, 2016, 95: 11-18

- [102] Seoane J, Yankelevich T, Dechesne A, et al. An individual-based approach to explain plasmid invasion in bacterial populations [J]. FEMS Microbiology Ecology, 2011, 75 (1): 17-27
- [103] Nnadozie C F, Odume O N. Freshwater environments as reservoirs of antibiotic resistant bacteria and their role in the dissemination of antibiotic resistance genes [J]. Environmental Pollution, 2019, 254(Pt B): 113067
- [104] Laurens C, Jean-Pierre H, Licznar-Fajardo P, et al. Transmission of IMI-2 carbapenemase-producing Enterobacteriaceae from river water to human [J]. Journal of Global Antimicrobial Resistance, 2018, 15: 88-92
- [105] Alm E W, Zimbler D, Callahan E, et al. Patterns and persistence of antibiotic resistance in faecal indicator bacteria from freshwater recreational beaches [J]. Journal of Applied Microbiology, 2014, 117(1): 273-285
- [106] Manaia C M. Assessing the risk of antibiotic resistance transmission from the environment to humans: Non-direct proportionality between abundance and risk [J]. Trends in Microbiology, 2017, 25(3): 173-181
- [107] Chereau F, Opatowski L, Tourdjman M, et al. Risk assessment for antibiotic resistance in South East Asia [J]. BMJ (Clinical Research Ed), 2017, 358: j3393
- [108] Ashbolt N J, Amézquita A, Backhaus T, et al. Human Health Risk Assessment (HHRA) for environmental development and transfer of antibiotic resistance [J]. Environmental Health Perspectives, 2013, 121(9): 993-1001

٠