



**Environmental Engineering** 

第 15卷 第 12期 2021年 12月 Vol. 15, No.12 Dec. 2021

(www) http://www.cjee.ac.cn

(010) 62941074

🚇 文章栏目:环境生物技术

DOI 10.12030/j.cjee.202109104

中图分类号 X703.1 文献标识码

陈磊, 林亚楠, 冯志, 等. 单质硫冲击对含硫废水中硫细菌与聚糖菌竞争关系的影响[J]. 环境工程学报, 2021, 15(12): 4018-4027.

E-mail: cjee@rcees.ac.cn

CHEN Lei, LIN Yanan, FENG Zhi, et al. Effects of elemental sulfur shock on the competition between sulfur bacteria and glycogen-accumulating organisms in sulfate-containing wastewater[J]. Chinese Journal of Environmental Engineering, 2021, 15(12): 4018-4027.

# 单质硫冲击对含硫废水中硫细菌与聚糖菌竞争关 系的影响

陈磊1,林亚楠2,冯志3,李昭陵1,周立昌1,林青山1,马杰1,王宗平1,郭刚1,◎

1. 华中科技大学环境科学与工程学院,武汉 430074
2. 中铁第四勘察设计院集团有限公司,武汉 430063
3. 武汉市给排水工程设计院有限公司,武汉 430024

第一作者:陈磊(1996—),男,硕士研究生。研究方向:含硫废水处理。E-mail: 1039334268@qq.com ⊠通信作者:郭刚(1987—),男,博士,副教授。研究方向:含硫废水、污泥处理及资源化。E-mail: ceguogang@hust.edu.cn

摘 要 聚糖菌的富集会与硫循环耦合反硝化除磷系统 (denitrifying sulfur conversion-associated enhanced biological phosphorous removal, DS-EBPR) 内功能种群微生物——硫细菌发生竞争,从而导致除磷效果波动。因此,首先对母反应器中微生物进行了长期驯化,然后通过向批次实验小反应器中投加单质硫,研究单质硫短期冲击对含硫废水中硫细菌与聚糖菌竞争关系的影响。结果表明,经过长期驯化,在母反应器中发现了硫细菌与聚糖菌共存的现象;而短期冲击实验结果表明,在单个周期反应过程中,虽然单质硫的投加对微生物内源物质(聚羟基脂肪酸酯、糖原)转化量、氮磷去除效果影响不大,但其可以提高硫细菌的活性,增加硫转化量,使得硫细菌在与聚糖菌的竞争中取得优势地位。

关键词 单质硫; 硫细菌; 聚糖菌; 含硫废水

随着海水入侵、海水利用(海水冲厕、海水冷却)和工业废水(造纸、发酵、制药、食品生产和 采矿等)排放,产生了大量含硫酸盐废水(简称含硫废水),使得污水生物处理受到较大影响<sup>[1]</sup>。为 此,利用硫酸盐还原菌(sulfate-reducing bacteria,SRB)和硫氧化菌(sulfur-oxidizing bacteria,SOB), 研究者们开发出了各种含硫废水处理工艺,包括硫酸盐还原沉淀重金属<sup>[2-3]</sup>、硫自养反硝化工艺<sup>[4-5]</sup>、 自养反硝化和硝化一体化工艺(sulfate reduction, autotrophic denitrification and nitrification integrated, SANI<sup>®</sup>)<sup>[6-7]</sup>。相比这些工艺,新近开发的硫循环耦合反硝化除磷工艺(DS-EBPR)系统作为含硫废水 脱氮除磷新工艺,同时利用了2种微生物,将硫(S)、碳(C)、氮(N)和磷(P)循环进行了耦合,从 而实现了C、N、P源污染的共同去除<sup>[8-9]</sup>。

收稿日期: 2021-09-17; 录用日期: 2021-11-02

**基金项目:**国家自然科学基金青年资助项目(52100040);湖北省自然科学基金面上资助项目(2020CFB403);国家重点研发计划项目(2019YFC1904005)

DS-EBPR 系统的运行主要分为2个阶段(厌氧/缺氧):在厌氧阶段,SRB 与 SOB 协同作用吸收 挥发性脂肪酸 (volatile fatty acid, VFA)并储存为聚羟基脂肪酸酯 (polyhydroxyalkanoates, PHA), SRB 将硫酸盐还原为聚硫,SOB则进行糖原的酵解与聚磷的释放;在缺氧阶段,SOB则会利用硝 酸盐为电子受体,氧化 PHA 与聚硫,生成的能量用于生物质的生长、糖原的生成以及聚磷的储 存。通过定时排除富磷污泥,可实现从污水中去除磷的目的<sup>[10]</sup>。相比于传统的生物强化除磷 (EBPR)工艺,DS-EBPR 工艺更能适应高盐度、高硫酸盐、高温的环境,同时可减少剩余污泥产 量,满足了日益增长的含硫废水中脱氮除磷的需求<sup>[11]</sup>。

然而,在生物除磷过程中,存在一类微生物——聚糖菌 (glycogen-accumulating organisms, GAOs), 会与除磷细菌竞争碳源但不吸收磷酸盐<sup>[12]</sup>。在碳源不足的情况下,除磷细菌会逐渐丧失优势菌群 的地位,导致 DS-EBPR 系统除磷效能波动甚至下降。如何有效抑制 GAOs 的生长,提升除磷细菌 的活性,是每一种生物除磷工艺稳定运行的关键<sup>[13]</sup>。在传统的 EBPR 系统中,已经有学者们研究了 各种参数,如 C/P 比、pH、温度等对聚磷菌 (phosphate-accumulating organisms, PAOs) 与 GAOs 竞争 关系的影响<sup>[14-15]</sup>,但 DS-EBPR 工艺不同于传统的 EBPR 工艺,其功能种群硫细菌 (SRB 和 SOB) 区 别于传统的 PAOs,与 GAOs 相互竞争的有关影响因素尚缺乏研究。因此,本研究首次向已富集有 聚糖菌的 DS-EBPR 系统中投加单质硫,探究单质硫短期冲击对 SRB、SOB 与 GAOs 竞争关系的 影响。

# 1 材料与方法

#### 1.1 实验装置

本实验分为2部分:序批式母反应器 (sequencing batch reactor,SBR)由有机玻璃制成 (图 1(a)), 有效容积20L(高75 cm,内径20 cm),采用全自动控制和机械搅拌,用于长期培养驯化SRB、 SOB与GAOs;4套小SBR由有机玻璃制成(图 1(b)),每个反应器有效容积2L(高17 cm,内径13 cm), 配备磁力搅拌器搅拌,用于在批次实验中研究投加单质硫对SRB、SOB与GAOs竞争关系的短期 影响,反应器编号分别为R1、R2、R3、R4。母反应器与4套小反应器均采用水浴加热控制温度为 (30±1)℃,通过添加1 mol·L<sup>-1</sup>HC1或 NaOH 控制 pH 在 6.5~7.9。

反应器的运行过程分为7个阶段:1)进水,用时10min,模拟含硫废水;2)厌氧反应阶段,进水结束后开启搅拌器,当乙酸根的含量降为0mg·L<sup>-1</sup>时,表明厌氧段结束;3)投加2g·L<sup>-1</sup>的硝酸盐溶液(以N计),使得反应器中硝酸盐质量浓度达到40mg·L<sup>-1</sup>左右(系统性能恶化后,硝酸盐间隔30min分2次投加,投加总量不变);4)缺氧反应阶段,硝酸盐投加后开始反硝化,当硝酸根与亚硝酸根含量降为0mg·L<sup>-1</sup>时,表明缺氧结束;5)沉淀30min;6)排出上清液,用时10min;7)闲



图1 实验装置示意图

Fig. 1 Schematic diagram of experimental reactors

置 50 min。其中, 厌氧和缺氧阶段的持续时间, 会根据生化代谢反应的实际效果 (如乙酸盐和硝酸盐的消耗情况)进行调整。

### 1.2 母反应器长期运行实验

母反应器接种污泥来自连续运行 500 d 的 DS-EBPR 系统,接种后反应器起始污泥浓度 (mixed liquid volatile suspended solids, MLVSS)为 5.72 g·L<sup>-1</sup>。在整个污泥驯化过程中,母反应器运行分为 4 个阶段:第 I 阶段为系统启动阶段 (第 1~20 d),第 II 阶段为系统恶化阶段 (第 21~39 d),第 II 阶段 为微生物富集阶段 (第 40~545 d),第 IV 阶段为系统稳定运行阶段 (第 546~580 d)。各阶段的运行情况 如下:第 I 阶段,厌氧碳源投量为 400 mg·L<sup>-1</sup>,缺氧硝酸盐投量为 40 mg·L<sup>-1</sup>;第 II 阶段,在该阶段 的前 5 d,提高缺氧段的硝酸盐投量至 100 mg·L<sup>-1</sup>,之后恢复正常投量,诱导系统恶化;第 II 阶段,在该阶段天氧段按 800、400 mg·L<sup>-1</sup>交替投加碳源,用于富集硫细菌与聚糖菌;第 IV 阶段,运行条件与第 I 阶段保持一致。4 个运行阶段的 ORP 均在-500~-100 mV 变化,控制污泥龄为 30 d。

在母反应器运行的每个周期,定时在厌氧初期、厌氧末期和缺氧末期取 2~4 mL 泥水混合液, 用 0.22 μm 针孔滤头过滤后,用于检测乙酸根、硫酸根、磷酸根、硝酸根和亚硝酸根等离子的质量 浓度。在反应器进入微生物富集阶段后,为检测微生物种群结构组成,分别在第 146、178、 204 和 571 d取 20 mL 污泥样品并进行了 16S rRNA 高通量分析。同时,选择母反应器运行第 570 d 作为典型周期,参考 GUO 等<sup>[10]</sup>在 DS-EBPR 系统典型周期研究时的取样点分布,并考虑到厌/缺氧 反应速率会随反应时间而变缓,决定在单个周期中每 30~120 min 取 20 mL 泥水混合液样品用于检 测相关指标,观察系统稳定时的运行效果。

# 1.3 小反应器单质硫冲击批次实验

母反应器运行至第580天时,污泥质量浓度达到5.69g·L<sup>-1</sup>,在缺氧阶段结束后,取出全部20L活性污泥,用去离子水清洗2次,沉淀后(总体积4L)平均分成4份加入反应器中。随后,在每个小反应器开始运行时,加入1L模拟含硫废水和0.53g单质硫(约增加了400mg·L<sup>-1</sup>COD,保证单质硫在反应器内过量),使得泥水混合液体积达到2L,污泥质量浓度分别为3.96、3.89、4.27和4.44g·L<sup>-1</sup>。进水采用人工配水,除乙酸钠质量浓度分别按400(R1)、200(R2)、100(R3)和0mg·L<sup>-1</sup>(R4)设置外,其他成分与母反应器第IV阶段进水相同。反应周期包括8h厌氧阶段和2h缺氧阶段,其中40mg·L<sup>-1</sup>的硝酸盐分2次投加。实验过程中,每间隔30~120min取20mL泥水混合液样品用于检测相关指标。

## 1.4 水质及分析方法

进水成分包括乙酸钠 (以 COD 计)400 mg·L<sup>-1</sup>,氯化铵 (以 N 计)20 mg·L<sup>-1</sup>,磷酸钠 (以 P 计) 20 mg·L<sup>-1</sup>,硫酸钠 (以 S 计)180 mg·L<sup>-1</sup>,微量元素 0.3 mL·L<sup>-1</sup>。每周期加 3 mL 微量元素,其组分为 1.5 g·L<sup>-1</sup> FeCl<sub>3</sub> 6H<sub>2</sub>O, 0.15 g·L<sup>-1</sup> H<sub>3</sub>BO<sub>3</sub>, 0.03 g·L<sup>-1</sup> CuSO<sub>4</sub>·5H<sub>2</sub>O, 0.18 g·L<sup>-1</sup> KI, 0.12 g·L<sup>-1</sup> MnCl<sub>2</sub>·4H<sub>2</sub>O, 0.06 g·L<sup>-1</sup> Na<sub>2</sub>MoO<sub>4</sub>·2H<sub>2</sub>O, 0.12 g·L<sup>-1</sup> ZnSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O, 0.15 g·L<sup>-1</sup> CoCl<sub>2</sub>·6H<sub>2</sub>O 和 10 g·L<sup>-1</sup> EDTA<sup>[16]</sup>。

实验中需测定的指标及方法如下:Ac<sup>-</sup>-C、SO<sup>2-</sup>-S、PO<sup>3-</sup>-P、NO<sup>3-</sup>-N采用离子色谱法 (Dionex ICS-900)测定;S<sup>2-</sup>含量采用亚甲基蓝分光光度法测定<sup>[17]</sup>;pH和ORP采用电极法 (Mettler Toledo FG2)测定;MLVSS、MLSS含量采用国标法测定<sup>[17]</sup>;聚羟基脂肪酸酯 (PHA)包括聚-β-羟基丁酸酯 (poly-β-hydroxybutyrate, PHB)和聚-β-羟基戊酸酯 (poly-β-hydroxyvalerate, PHV)采用气相色谱质谱联用 (GC-MS)测定<sup>[18]</sup>;糖原 (glycogen, Gly)采用蒽酮法分析<sup>[19]</sup>;聚硫 (polyS<sup>2-</sup>/S<sup>0</sup>)通过亚硫酸盐法测 定<sup>[20]</sup>。采用 16S rRNA 基因扩增子测序对富集培养的微生物群落结构进行分析,整个过程包括 DNA 提取、聚合酶链反应 (PCR)扩增、测序和数据分析。样品送至上海美吉生物医药科技有限公司进行检测分析。

# 2 结果与讨论

#### 2.1 母反应器长期运行效果

母反应器连续运行了 580 d,整个运行过程经历系统启动、系统恶化、功能微生物 (SRB、 SOB和 GAOs) 富集、系统稳定 4 个阶段。图 2 显示了母反应器在长期运行过程中厌氧阶段硫酸盐 还原和磷酸盐释放,缺氧阶段硫酸盐生成和磷酸盐吸收随时间的变化情况。





在系统启动阶段 (1~20 d),由于实验接种污泥来源于较成熟的 DS-EBPR 系统,使得反应器运行初始阶段,硫、磷转化具有一定的效果。其中,厌氧阶段硫酸盐还原量和缺氧阶段硫酸盐生成量随着时间延长不断升高,硫酸盐还原量 (以 S 计)由 10.8 mg·L<sup>-1</sup> 升高到 36.8 mg·L<sup>-1</sup>,硫酸盐生成量 (以 S 计)由 22.4 mg·L<sup>-1</sup> 升高到 56.4 mg·L<sup>-1</sup>。与此同时,系统的除磷量 (以 P 计)也逐渐升高,最高达到 4.0 mg·L<sup>-1</sup>,除磷率达到 19.8%,表明系统中已富集了较高丰度的 SRB 和 SOB 功能微生物<sup>[10]</sup>。

在系统恶化阶段 (21~39 d),从第 21 天开始,系统运行状态急剧恶化,硫酸盐的还原量和生成 量均降低到 10 mg·L<sup>-1</sup>以下,同时除磷量也降低到 1.5 mg·L<sup>-1</sup>左右。这主要是由于在第 21~25 天厌氧 末向反应器投加了过量的硝酸盐 (约 100 mg·L<sup>-1</sup>),导致缺氧阶段亚硝酸盐积累,而亚硝酸盐对硫细 菌有极强的毒害作用,同时会促进 GAOs 的繁殖<sup>[21]</sup>。随着反应器继续运行,GAOs 不断富集,在与 SRB、SOB 竞争碳源的过程中取得优势,使得厌氧阶段 SRB 所能利用的碳源逐渐减少,导致硫酸 盐还原量降低,硫化物的生成量不足。在缺少硫化物等低价态硫时,缺氧阶段 SOB 在与其他反硝 化菌的竞争中也会处于劣势地位,使得硫酸盐生成量降低。

在功能微生物富集阶段 (40~545 d),为恢复 SRB 和 SOB 微生物的活性,本阶段首先在第 40~45 天的厌氧阶段向反应器投加了 2 倍碳源 (800 mg·L<sup>-1</sup>),硫酸盐的还原量由 8.0 mg·L<sup>-1</sup> 升高至 597 mg·L<sup>-1</sup>,硫酸盐生成量也得到恢复,由 6.2 mg·L<sup>-1</sup> 升高至 44.6 mg·L<sup>-1</sup>。但当碳源投量恢复至 400 mg·L<sup>-1</sup>时,硫酸盐的还原量和生成量又逐渐降低。经过反复多次加倍、减少碳源投量,硫酸盐 和磷酸盐的变化趋于稳定,其中硫酸盐还原量和生成量分别达到 44.3 mg·L<sup>-1</sup>和 35.0 mg·L<sup>-1</sup>,磷酸 盐的去除量达到 3.5 mg·L<sup>-1</sup>。这与预期通过调整碳源量以进一步提高除磷量的目标不一致。这主要 因为,在硫细菌富集阶段,当短期投加过量碳源时,硫细菌 (SRB 和 SOB) 能够获得充足的碳源进 行硫酸盐还原,生成的还原性硫也能促进 SOB 的生长,与此对应的现象是厌氧段硫酸盐还原量和 缺氧段硫酸盐生成量的提高。同时,较高浓度的硫化物对 GAOs 以及其他反硝化微生物的活性也 有一定的抑制作用,使得除磷效果有所提升。因此,由图 2 可以看出,第 170~210 d 与第 140~160 天 相比,硫酸盐的生成量和还原量相对较高,除磷量也较高。一旦有 GAOs 开始存活于系统中,则 通过加倍投加碳源的方式并不能将其淘汰掉,GAOs 反而在与硫细菌竞争碳源更具优势,并不断富 集,导致系统除磷效果下降<sup>[11,22]</sup>。

在稳定运行阶段 (546~580 d), 硫、磷转化量基本达到稳定状态, 硫酸盐的平均还原量和生成 量分别为 42.5 mg·L<sup>-1</sup>和 37.2 mg·L<sup>-1</sup>, 而磷酸盐的平均去除量仅保持在 1.5 mg·L<sup>-1</sup>左右, 系统长期维 持着较高的硫转化和较低的磷去除。这可能是因为, 硫细菌 (SRB 和 SOB) 和 GAOs 的富集度在反 应器中保持相对稳定<sup>[10]</sup>。

#### 2.2 母反应器微生物结构变化

在母反应器长期运行过程中,利用 16S rRNA 高通量技术分别检测了第 146、178、204 和 571 天 微生物群落组成,结果如图 3 所示。图 3 表明,系统在第 III 阶段,GAOs(主要是 Candidatus\_Competibacter)的丰度由第 146 d 的 7.0% 升高到了第 178 d 的 19.6%,而硫细菌(主要是 SRB-Desulfobacter 和 SOB-Thiobacillus)的丰度由 4.0% 升高到了 16.3%,这与 GUO 等报道的 DS-EBPR 系统恶化后微生物群落 组成结果一致<sup>[10]</sup>。这是因为采取交替投加双倍和单倍碳源时,硫细菌与聚糖菌均能获得足够的碳 源,用于自身的生长和繁殖,使得其富集度都有所增加。由此可见,通过提高碳源浓度可以恢复 SRB 和 SOB 的生长,但无法淘汰 GAOs,因而不能有效提高系统的除磷效能。在第 204 和 571 天,系统内聚糖菌和硫细菌的丰度基本保持稳定,聚糖菌的丰度分别为 17.1% 和 13.2%,硫细菌的丰度 为 16.8% 和 16.6%,这与前述系统运行效果达到稳定保持一致。

在系统稳定阶段的第 571 d,通过微生物检测发现,系统内主要微生物包括 Bacteroidetes\_ vadinHA17、Thiobacillus、Candidatus\_Competibacter、WWE3、SBR1031 和 Desulfobacter(图 3)。其中 Candidatus\_Competibacter(13.2%)是典型聚糖菌,Thiobacillus(13.5%)是 SOB 中的一种,Desulfobacter (3.1%)为 SRB 中的一种,其他微生物均是厌氧活性污泥中常见的微生物。母反应器经过长期运 行,实现了 SRB、SOB 与 GAOs 的长期共存,并且富集度达到均衡的状态,从而有利于后续短期 冲击实验研究其相互竞争关系。





#### 2.3 母反应器典型周期实验

图 4 显示了母反应器在稳定阶段 (546~580 d) 第 570 天的典型周期实验运行效果。在厌氧阶段,乙酸盐的吸收和硫酸盐的还原同时发生,被用于合成 PHA 和聚硫,储存在微生物体内,同时

伴随着糖原的降解和磷的释放。其中,乙酸盐在6h内被完全吸收,硫酸盐还原量为43.0 mg·L<sup>-1</sup>, 磷酸盐释放量为0.6 mg·L<sup>-1</sup>,糖原降解量(单位 MLVSS 消耗的糖原含量,以C计)为0.81 mmol·g<sup>-1</sup>。 在缺氧阶段,40 mg·L<sup>-1</sup>的硝酸盐投加后,硫转化驱动的反硝化除磷现象少量出现,微生物体内的 PHA 和聚硫被利用,硫酸盐和糖原被重新生成。在2h内,硫酸盐生成量为34.3 mg·L<sup>-1</sup>,糖原生成 量(单位 MLVSS 生成的糖原含量,以C计)为0.52 mmol·g<sup>-1</sup>,少量磷酸盐(0.2 mg·L<sup>-1</sup>)被吸收。总体 而言,系统在8h内完成了厌氧-缺氧反应,硫酸盐转化平均量为38.6 mg·L<sup>-1</sup>,但磷去除率非常低 (-0.02%),基本没有磷的去除效果;与此同时,糖原转化量为0.66 mmol·g<sup>-1</sup>,这进一步表明 GAOs 在系统内大量富集。





#### 2.4 小反应器单质硫冲击对硫细菌与聚糖菌竞争的短期影响

1) 单质硫冲击对 VFAs、PHA 和糖原转化的影响。本实验中,在投加 0.53 g 单质硫的情况下, 分别向反应器 R1、R2、R3、R4 进水中投加 400、200、100 和 0 mg·L<sup>-1</sup>的碳源 (以 COD 计)进行批 次实验,监测了微生物体内的内源物质 (PHA、PHB、PHV 和糖原) 和水体中挥发性脂肪酸 (VFAs) 的变化。

如图 5 所示,在厌氧阶段,系统内功能微生物 (SRB、SOB 与 GAOs) 会消耗水体中碳源,进水中的乙酸盐分别在 8、3、2 和 0 h 被消耗完毕;同时,降解糖原并促进 PHA(包括 PHB 和 PHV) 合成。上述结果表明,随着进水碳源由 0 mg·L<sup>-1</sup>(R4) 升高至 400 mg·L<sup>-1</sup>(R1),微生物体内储存的 PHA(单位 MLVSS 储存的 PHA 含量,以C计)储存量由 0.32 mmol·g<sup>-1</sup> 升高至 1.02 mmol·g<sup>-1</sup>;同时,降解的糖原生成量也越高,由 0.15 mmol·g<sup>-1</sup> 升高至 0.62 mmol·g<sup>-1</sup>。从污泥体内储存的 PHA 和糖原量来看,其均处在较高水平。这是因为,污泥中有大量聚糖菌的富集,易于合成糖原和 PHA 并在 微生物体内积累。在缺氧阶段,随着硝酸盐的投加,微生物会利用 PHA 生成能量供其生长,同时可促进糖原的合成。

通过比较分装前母反应器典型周期实验与反应器 R1 批次实验过程, 厌氧阶段 Gly/VFA 与 PHA/VFA 变化量均介于 GAOs 的代谢模型和 DS-EBPR 系统代谢模型之间 (表 1)。这是因为,这 2 个反应器在该阶段均富集 SRB、SOB 和 GAOs, 且硫细菌与聚糖菌丰度相对一致。系统运行过程中 2 类微生物同时吸收碳源并降解糖原用来合成 PHA, 使得 Gly/VFA 与 PHA/VFA 值比 DS-EBPR 模型高, 比 GAOs 模型低。有趣的是, 相比于分装前的母反应器典型周期实验结果, 反应器 R1 的相关参数更靠近 DS-EBPR 模型, 这可能是因为单质硫的加入使得硫细菌的活性大于聚糖菌的活性。



Fig. 5 Variation of indexes with time in batch experiment of elemental sulfur shock in small reactors

conversion with the studied reactors and various metabolic models, with acetate as carbon sources							mmol·mmol <sup>-1</sup>	l
反应器	碳源	P/VFA	polyS/VFA	Gly/VFA	PHA/VFA	PHB/VFA	PHV/VFA	
R1	HAc	0.022	-0.14	0.47	0.78	0.71	0.07	
R2	HAc	0.001	-1.16	1.03	2.01	1.26	0.75	
R3	HAc	0.027	-2.12	1.43	2.17	1.69	0.48	
R4	HAc	_	_	—		$ \land ) $	-	
母反应器	HAc	0.003	0.13	0.70	1.42	1.08	0.34	
DS-EBPR系统 <sup>[23]</sup>	HAc	0.24	0.16	0.06	0.58	0.58	0	
DPAO代谢模型[24	<sup>4]</sup> HAc	0.16	0	0.50	1.37	1.10	0.27	
DGAO代谢模型 <sup>[2:</sup>	<sup>5]</sup> HAc	0	0	1.15	1.87	1.40	0.47	
GAOs代谢模型 <sup>[26</sup>	HAc	0	0	1.12	1.86	1.36	0.46	

表 1 以乙酸为碳源,本研究不同反应器与相关代谢模型中碳硫转化、磷释放和内源物质转化比较

Table 1 Comparison of the anaerobic carbon sulfur transformations, P release, endogenous substance

另外,尽管降低了批次实验反应器 R2~R4的碳源投加量,但 SRB、SOB 与 GAOs 仍保持活性,在 厌氧段有较高的 PHA 生成量和糖原酵解量,因此 Gly/VFA 和 PHA/VFA 的值较高。

0.50

1.33

1.33

0

0

0.50

HAc

2)单质硫冲击对硫转化的影响。在批次实验过程中,监测了硫酸盐和聚硫生成量的变化,结果如图 5 所示。图 5 表明,乙酸盐投量越低,厌氧阶段硫酸盐还原量越低,其中反应器 R1、R2 和 R3 硫酸盐还原量分别为 33.5、10.5 和 3.0 mg·L<sup>-1</sup>,反应器 R4 没有硫酸盐还原,反而生成了 3.9 mg·L<sup>-1</sup>硫酸盐,没有硫酸盐的还原。除了反应器 R1(投加 400 mg·L<sup>-1</sup>碳源)中硫酸盐含量在厌氧段 一直处于下降外,其他反应器 (R2~R4)一旦消耗完碳源,硫酸盐含量均有上升趋势。这是因为,在反应器 R2~R4 中,SRB 摄取的碳源量不足,使得硫酸盐还原动力较弱,在碳源被消耗完后,即使在厌氧环境下还原性硫也会被进水少量复氧氧化成硫酸盐。在缺氧阶段,反应器 R1~R4 中硫酸盐生成量分别为 26.1、24.4、24.9、28.3 mg·L<sup>-1</sup>,表明硫酸盐的生成受硫单质冲击和碳源减少影响不大。这是因为,在有足够还原性硫 (包括单质硫、聚硫等)的情况下,由于缺氧段投加的硝酸盐量相同,使得该阶段 SOB 氧化还原性硫而生成的硫酸盐基本相同。

另外,聚硫含量在厌氧阶段呈先上升后下降或持续缓慢下降的趋势,结果如图 5(a)、图 5(c)、图 5(d)、图 5(e)所示。其中,反应器 R1 的聚硫含量在 0~3 h 处于上升状态,3 h 后一直处于下降状态。这可能是因为,在前 3 h 反应器 R1 中碳源的含量充足,硫细菌的活性较高,生成的聚硫含量逐渐提高;3 h 以后碳源含量降低,在与聚糖菌的竞争中处于劣势,聚硫的生成停止。此外,批次实验反应器容积较小,受复氧影响较大,聚硫缓慢被氧化。而反应器 R2~R4 由于一开始碳源含量就较低,聚硫的生成受到了影响,在复氧的影响下反而缓慢下降。

反应器 R1 的聚硫含量在 0~3 h 由 100.0 mg·g<sup>-1</sup> 升高至 121.7 mg·g<sup>-1</sup>,增加了 21.8 mg·g<sup>-1</sup>,受复氧 影响之后缓慢下降。而未投加单质硫的母反应器聚硫变化趋势和反应器 R1 相似 (图 4(a)),在 0~1.5 h 由 128.3 mg·g<sup>-1</sup> 升高至 139.9 mg·g<sup>-1</sup>,升高了 11.6 mg·g<sup>-1</sup>。这是由于母反应器容积较大,受复氧影响 程度较小,在厌氧末聚硫含量维持在了 133.0 mg·g<sup>-1</sup> 左右。对比投加单质硫前后的聚硫变化情况可 发现,反应器 R1 聚硫生成的时间更长,生成量更多。这表明单质硫的投加在短期内提高了硫细菌 的活性,在与聚糖菌的竞争中能够获得更多的碳源,生成更多的聚硫。

3) 单质硫冲击对氮和磷去除效果的影响。本实验中比较了批次实验中4个反应器的N和P转 化的情况。4个反应器在缺氧段均能实现完全反硝化,与未投加单质硫的母反应器运行效果相同,

PAO代谢模型<sup>[16]</sup>

显示投加单质硫短期内对反硝化没有明显的影响。这主要是因为,虽然投加单质硫并降低碳源量,但冲击实验前各反应器微生物体内均已经积累有一定量的内源物质,能够支持微生物在较少 反应周期内完成完全反硝化。然而,如果持续降低碳源,反硝化可能会不完全。

在厌氧阶段,4个反应器中的乙酸盐投加量越低,磷酸盐释放越少。除了反应器 R1 磷酸盐释 放量达4.3 mg·L<sup>-1</sup>以外,其他反应器 (R2~R4)磷酸盐释放量均在0.1 mg·L<sup>-1</sup>左右。这主要是因为, 厌氧段碳源较低的情况下,聚糖菌在碳源竞争上处于优势,降低了磷的释放。而在缺氧阶段,4个 反应装置均没有明显的吸磷现象发生,磷酸盐吸收量均在1.0 mg·L<sup>-1</sup>以下。这主要是因为,短期的 冲击实验不能根本上改变微生物群落结构,系统除磷效果始终较低。总之,投加单质硫前后的典 型周期实验与冲击实验,脱氮除磷效果基本相同,单质硫的投加短期内对系统脱氮除磷影响不大。

本研究成果有助于揭示单质硫对硫细菌与聚糖菌竞争关系的影响,包括效果及反应机理,对 于实现 DS-EBPR 系统长期稳定运行具有科学指导价值。

# 3 结论

1) 母反应器经过长期运行,实现了 SRB、SOB 和 GAOs 的长期共存,并且富集度达到均衡的状态。

2) 在小反应器批次实验单个周期内,单质硫的投加对硫细菌与聚糖菌体内储存的内源物质 (PHA 和糖原)转化量、氮磷去除效果影响不大。

3) 单质硫短期冲击会提高硫细菌的活性,增加硫转化量,使得硫细菌在与聚糖菌在竞争中处 于优势。

# 参考文献

- [1] 蒋玲燕,周振,王英俊,等.硫化物对污水处理厂硝化菌活性的抑制作用[J].环境工程学报,2012,6(11):4065-4068.
- [2] 余飞,万俊锋,赵雅光,等.硫酸盐还原菌SRB除砷的影响因素[J].环境工程学报,2016,10(7):3898-3904.
- [3] ZHU Y P, WU M, GAO N Y, et al. Removal of antimonate from wastewater by dissimilatory bacterial reduction: Role of the coexisting sulfate[J]. Journal of Hazardous Materials, 2018, 341: 36-45.
- [4] MORAES B S, SOUZA T S O, FORESTI E. Effect of sulfide concentration on autotrophic denitrification from nitrate and nitrite in vertical fixed-bed reactors[J]. Process Biochemistry, 2012, 47(9): 1395-1401.
- [5] 贾妍艳,李璇,杨伟明,等.硫自养反硝化工艺去除布洛芬[J].环境工 程学报,2017,11(6):3461-3467.
- [6] LAU G N, SHARMA K R, CHEN G H, et al. Integration of sulphate reduction, autotrophic denitrification and nitrification to achieve lowcost excess sludge minimisation for Hong Kong sewage[J]. Water Science and Technology, 2006, 53(3): 227-235.
- [7] WANG J, LU H, CHEN G H, et al. A novel sulfate reduction, autotrophic denitrification, nitrification integrated (SANI) process for saline wastewater treatment[J]. Water Research, 2009, 43(9): 2363-2372.
- [8] WU D, EKAMA G A, WANG H G, et al. Simultaneous nitrogen and

phosphorus removal in the sulfur cycle-associated enhanced biological phosphorus removal (EBPR) process[J]. Water Research, 2014, 49: 251-264.

- [9] 赵晴, 余美, 程娜, 等. 碳硫比和硝酸根投加量对DS-EBPR工艺的影响 研究[J]. 水处理技术, 2016, 42(10): 71-75.
- [10] GUO G, WU D, HAO T W, et al. Functional bacteria and process metabolism of the denitrifying sulfur conversion-associated enhanced biological phosphorus removal (DS-EBPR) system: An investigation by operating the system from deterioration to restoration[J]. Water Research, 2016, 95: 289-299.
- [11] GUO G, EKAMA G A, WANG Y Y, et al. Advances in sulfur conversion-associated enhanced biological phosphorus removal in sulfate-rich wastewater treatment: A review[J]. Bioresource Technology, 2019, 285: 121303.
- [12] LAW Y, KIRKEGAARD R H, COKRO A A, et al. Integrative microbial community analysis reveals full-scale enhanced biological phosphorus removal under tropical conditions[J]. Scientific Reports, 2016, 6(1): 25719.
- [13] OEHMEN A, LEMOS P C, CARVALHO G, et al. Advances in enhanced biological phosphorus removal: From micro to macro scale[J]. Water Research, 2007, 41(11): 2271-2300.
- [14] LOPEZ-VAZQUEZ C M, OEHMEN A, HOOIJMANS C M, et al.

Modeling the PAO-GAO competition: Effects of carbon source, pH and temperature[J]. Water Research, 2009, 43(2): 450-462.

- [15] 彭党聪,张晓霞,樊香妮,等.温度对SBR强化生物除磷工艺除磷性能的影响[J].环境工程学报,2016,10(11):6106-6110.
- [16] SMOLDERS G J F, MEIJ J, LOOSDRECHT M C M, et al. Model of the anaerobic metabolism of the biological phosphorus removal process: Stoichiometry and pH influence[J]. Biotechnology and Bioengineering, 1994, 43(6): 461-470.
- [17] 国家环境保护总局.水和废水监测分析方法[M].4版.北京:中国环境 科学出版社,2002.
- [18] OEHMEN A, KELLER-LEHMANN B, ZENG R J, et al. Optimisation of poly-β-hydroxyalkanoate analysis using gas chromatography for enhanced biological phosphorus removal systems[J]. Journal of Chromatography A, 2005, 1070(1/2): 131-136.
- [19] JENKINS D, RICHARD M G, DIGGER G T. Manual on the cause and control of activated sludge bulking and foaming[M]. Third. Florida: CRC Press, 2004.
- [20] JIANG G M, SHARMA K R, GUISASOLA A, et al. Sulfur transformation in rising main sewers receiving nitrate dosage[J]. Water Research, 2009, 43(17): 4430-4440.
- [21] SAITO T, BRDJANOVIC D, LOOSDRECHT M C M. Effect of nitrite

on phosphate uptake by phosphate accumulating organisms[J]. Water Research, 2004, 38(17): 3760-3768.

- [22] GUO G, WU D, HAO T, et al. Denitrifying sulfur conversion-associated EBPR: The effect of pH on anaerobic metabolism and performance[J]. Water Research, 2017, 123: 687-695.
- [23] WU D, EKAMA G A, LU H, et al. A new biological phosphorus removal process in association with sulfur cycle[J]. Water Research, 2013, 47(9): 3057-3069.
- [24] CARVALHO G, LEMOS P C, OEHMEN A, et al. Denitrifying phosphorus removal: Linking the process performance with the microbial community structure[J]. Water Research, 2007, 41(19): 4383-4396.
- [25] ZENG R J, YUAN Z G, KELLER J. Enrichment of denitrifying glycogen-accumulating organisms in anaerobic/anoxic activated sludge system[J]. Biotechnology and Bioengineering, 2003, 81(4): 397-404.
- [26] ZENG R J, LOOSDRECHT M C M, YUAN Z G, et al. Metabolic model for glycogen-accumulating organisms in anaerobic/aerobic activated sludge systems[J]. Biotechnology and Bioengineering, 2003, 81(1): 92-105.
- trite (责任编辑:曲娜)

# Effects of elemental sulfur shock on the competition between sulfur bacteria and glycogen-accumulating organisms in sulfate-containing wastewater

CHEN Lei<sup>1</sup>, LIN Yanan<sup>2</sup>, FENG Zhi<sup>3</sup>, LI Zhaoling<sup>1</sup>, ZHOU Lichang<sup>1</sup>, LIN Qingshan<sup>1</sup>, MA Jie<sup>1</sup>, WANG Zongping<sup>1</sup>, GUO Gang<sup>1,\*</sup>

1. School of Environmental Science and Engineering, Huazhong University of Science and Technology, Wuhan 430074, China

2. China Railway Siyuan Survey and Design Group Co. Ltd., Wuhan 430063, China

3. Wuhan Water & Wastewater Engineering Designing Institute Co. Ltd., Wuhan 430024, China

\*Corresponding author, E-mail: ceguogang@hust.edu.cn

**Abstract** Glycogen-accumulating organisms (GAOs) can compete with the functional microorganism of denitrifying sulfur conversion-associated enhanced biological phosphorous removal (DS-EBPR) system, i.e. sulfur bacteria, and lead to the fluctuations of phosphorus removal performance. Therefore, this study firstly cultivated the sulfur bacteria in the parent reactor during the long-term operation, and then conducted the experiments of the short-term shock effects of adding elemental sulfur on competition between sulfur bacteria and GAOs in batch tests. The results showed that sulfur bacteria and GAOs could coexist in one ecosystem during the long-term operation. At the same time, the short-term batch tests indicated that although adding elemental sulfur insignificantly affected the production of endogenous substances (such as PHA, glycogen), while it could improve the activity of sulfur bacteria and increase sulfur conversion, subsequently lead to the dominance of sulfur bacteria during the competition with GAOs.

Keywords elemental sulfur; sulfur bacteria; glycogen-accumulating organisms; sulfur-containing wastewater