doi:10.11835/j.issn.1000-582X.2014.03.011

SBBR 单级自养脱氮系统 N₂O 排放特征分析

方 芳¹,张 强¹,陈猷鹏^{1,2},李 凯¹,李震涛¹,郭劲松^{1,2} (1. 重庆大学城市建设与环境工程学院,重庆 400045;2. 中国科学院 重庆绿色智能技术研究院,重庆 401122)

摘 要:采用3组人工配水的单级自养脱氮生物膜反应器,对比研究了曝气方式及碳源对系统 N₂O排放量和排放特征的影响。结果显示,1号、2号和3号反应器在一个运行周期内 N₂O 累积排 放量和 N₂O 转化率分别为 13.69、14.28、2.51 mg 和 1.36%、1.49%、0.236%。连续曝气的 1号反 应器与间歇曝气的 2号反应器相比,其 N₂O 累积释放量、N₂O 转化率相近。进水含有机碳源的 3 号 反应器 N₂O 累积释放量、N₂O 转化率约为进水不含有机碳源的 2 号反应器的 1/6。曝气方式对 N₂O 排放特征影响较大,连续曝气的 1 号反应器 N₂O 累积排放量持续增加,N₂O 平均排放速率和 溶解态 N₂O 质量浓度表现为先升高至最大值后持续下降。间歇曝气的 2 号反应器 N₂O 排放量主 要来自曝气段,N₂O 平均排放速率和溶解态 N₂O 质量浓度整体呈现出先升高后降低的趋势。与其 他生物脱氮工艺相比,单级自养脱氮工艺 N₂O 转化率较低。

关键词:单级自养脱氮;N₂O 排放量;N₂O 排放速率;曝气方式;碳源
 中图分类号:X703.1
 文献标志码:A
 文章编号:1000-582X(2014)03-064-07

The emission of N₂O during single SBBR completely autotrophic nitrogen removal system

 FANG Fang¹, ZHANG Qiang¹, CHEN Youpeng^{1,2}, LI Kai¹, LI Zhentao¹, GUO Jinsong^{1,2}
 (1. Key Laboratory of Three Gorges Reservoir Region's Eco-environment, Ministry of Education, Chongqing University, Chongqing 400045, China; 2. Chongqing Institute of Green and Intelligent Technology, Chinese Academy of Sciences, Chongqing 401122, China)

Abstract: Three single autotrophic denitrification biofilm reactors with artificial water are applied to study the influence of aeration treatments and carbon source on the N₂O emission and N₂O emission characteristics. The results show that the accumulative N₂O emission amount and the conversion rate of N₂O of reactor 1, 2 and 3 in an operation cycle are 13. 69, 14. 28, 2. 51 mg, and 1. 36%, 1. 49%, 0. 236%, respectively. The comparative results of reator 1 (continuous aeration) with reactor 2 (intermittent aeration) show their accumulative N₂O emission amounts and N₂O conversion rates are similar. The accumulative N₂O emission amount and the N₂O conversion rate of reactor 3 (organic carbon) are about 1/6 of those of reactor 2 (without organic carbon). Aeration treatments have great influence on N₂O emission characteristics, for reactor 1, the accumulative N₂O emission amount increases persistently, the mean N₂O emission rate and dissolved N₂O concentration performance continue to

作者简介:方芳(1973-),女,重庆大学教授,博士生导师,主要从事水环境质量演变与水污染控制方面的研究,(E-mail) fangfangcq@cqu.edu.cn。

收稿日期:2013-10-09

基金项目:国家自然科学基金(51278509;51108482)

decline after the first rise to the maximum. For reactor 2, N_2O emissions are mainly in aeration period. The mean N_2O emission rate and dissolved N_2O concentration reduce after first increase. The N_2O conversion rate of single autotrophic nitrogen removal process is lower than those of other biological denitrification processes.

Key words: single SBBR (sequencing batch biofilm reactor) completely autotrophic nitrogen removal system; N₂O production; N₂O emission rate; aeration treatment; carbon source

单级自养脱氮工艺是一种新型的生物脱氮工 艺,在处理低碳比高氨氮废水上具有简易、高效、低 耗的特点,具有广阔的应用前景,成为生物脱氮领域 中的研究热点^[1-2]。但是由于单级自养脱氮系统中 较高的 NH⁴₄-N 质量浓度,较低的 C/N 以及较低的 DO 条件,使得单级自养脱氮工艺 N₂O 排放风险高。 此外,当进水含有有机碳源后,系统内可能有多种菌 种共存^[3-4],氮代谢途径复杂多样,使得单级自养脱 氮工艺 N₂O 的排放情况不明了。

 N_2O 是一种强有力的温室气体,其增温潜势 分别是 CO₂ 的 190~270 倍、CH₄ 的 4~21 倍^[5], 是破坏臭氧层的最重要因子^[6]。近年来的研究表 明,污水生物脱氮过程是 N₂O 的一个重要人为来 源,且其 N₂O 排放量有日益增高的趋势^[7-8]。因 此,污水生物脱氮过程中 N₂O 的排放问题不容忽 视,而目前关于单级自养脱氮工艺 N₂O 排放特征 的研究还很鲜见。

有研究表明,单级自养脱氮工艺可以在连续曝 气或者间歇曝气方式下运行^[9],低质量浓度的乙酸 钠可促进厌氧氨氧化活性^[10],单级自养脱氮系统进 水加入有机碳源后,系统的 TN 去除率增加^[3-4,11]。 然而,关于曝气方式及有机碳源对单级自养脱氮系 统 N₂O 排放特征影响的研究尚未见报道。因此,本 研究采用人工配水,考察了曝气方式及有机碳源对 单级自养脱氮系统 N₂O 排放量和排放特征的影响, 研究成果可为提高系统脱氮效率,减少温室气体 N₂O 的排放提供依据。

1 试验材料与方法

1.1 反应器及运行方式

采用有机玻璃板制成的 SBBR (sequencing batch biofilm reactor)反应器,试验装置如图 1 所示。



图 1 试验装置示意图

反应器为圆柱形,外层为水浴加热层,配备恒温 加热棒以维持系统温度稳定,内层为反应器主体,有 效容积为15L,反应器内置组合填料供微生物附着生 长,底部设有磁力搅拌器。反应器运行周期为16h, 每周期末换1/2的水。试验期间反应器内温度为 (30±2)℃,pH值为7.8~8.2。反应器密闭运行,在 一个运行周期内每隔1h采集一次水样和气样。

1.2 试验用水

采用人工配制的氨氮废水,即向自来水中加入适量的 NH₄ HCO₃,使进水 NH⁺₄-N 质量浓度约为 140 mg/L,加入 NaHCO₃ 调节 pH 值为 7.8~8.2,并 加入适量的 KH₂PO₄ 作为磷源,配制微量元素贮备 液^[12],按 2 mL/L 加入反应器,人工配水水质见表 1。

表1 人工配水水质

$\frac{\text{COD}}{(\text{mg} \cdot \text{L}^{-1})}$	$\frac{\mathrm{NH}_{4}^{+}-\mathrm{N}}{(\mathrm{mg} \cdot \mathrm{L}^{-1})}$	$\frac{NO_x^ N}{(mg \cdot L^{-1})}$	рН	微量 元素
0~50	$135 \sim \! 145$	<3	7.8~8.2	适量

1.3 反应器控制条件

采用了 3 个 SBBR 反应器,控制条件如表 2 所示。

66 http://qks.cqu.edu.cn

_		表 2	反应器控制	条件	
	反应器 编号	曝气方式	$DO/$ $(mg \cdot L^{-1})$	$\frac{\text{COD}}{(\text{mg} \cdot \text{L}^{-1})}$	有机 碳源
	1	连续曝气	0.8~1.2	< 20 * 2	无
	2	曝/停比 (2h:2h) ¹	1.2~1.6/ 0.2~0.4	$< 20^{*2}$	无
	3	曝/停比 (2h:2h) ¹	1.2~1.6/ 0.2~0.4	30~50	乙酸钠

注:1. 间歇曝气系统 DO 的"/"前后分别代表曝气时的最高 DO 和 停曝气时的最低 DO;*2. 为人工配水中的自来水所引入的 COD。

1.4 分析方法

生物脱氮过程中产生的 N₂O 包括两部分:一部 分以气态形式逸出系统,排放至大气中,每小时反应 器 N₂O 排放量即为该小时 N₂O 的平均排放速率, 一个运行周期内每小时的排放量累加起来即为 N₂O 累积排放量。另一部分则溶解于反应器溶液中,为 溶解态 N₂O,以质量浓度表示。

气态 N₂O采用 Agilent 7820A 气相色谱仪分析 测定,色谱柱为填充 80/100 目 porapak Q 的填充 柱。ECD 检测器、进样口和色谱柱的温度分别为 300、100、70 °C。定量六通阀进样,进样量为1 mL, 载气为高纯 N₂ (纯度 > 99.999%),流速为 30 mL/min,N₂O出峰保留时间为3 min。所有气体 样品均测定 3 次,取平均值。

溶解于反应器溶液中的 N_2O 采用上部空间法 测定。取反应器出水于顶空瓶中,加入 0.5 mL 质 量浓度为 1 000 mg/L 的 HgCl₂ 溶液,以抑制残余 微生物活性;向水样上部空间通入 N_2 ,振荡 0.5 h 后,测定水样上部气体中 N_2O 质量浓度,根据亨利 定律计算溶解于反应器溶液中 N_2O 的量。

NH⁺₄-N、NO⁻₂-N、NO⁻₃-N、TN 和 COD 等均采 用国家标准方法进行检测^[13]。DO 采用 YSI Professional ODO[™]便携式溶氧仪测定,pH 值采用 YSI pH100 便携式 pH 计测定。

2 试验结果与讨论

2.1 单级自养脱氮系统脱氮性能

图 2 为反应器稳定运行时,单级自养脱氮系统 在一个典型运行周期内 NH⁺₄-N、NO⁻₂-N、NO⁻₃-N、 TN 质量浓度及 TN 去除率的变化。



图 2 一个典型周期反应器内含氮物质变化

由图 2 可知,运行周期末 3 个反应器的 NH₄⁺-N 完全转化,TN 去除率分别达到 80.4%,80.4%和 90.1%,3 号反应器 TN 去除率最高。此外,3 号反 应器出水 COD 低于 15 mg/L。

单级自养脱氮系统主要通过亚硝化--厌氧氨氧 化反应去除 NH₄⁺-N。由图 2 可知,在整个运行周期 中,3 个反应器 NO₂⁻-N 质量浓度始终低于 2.5 mg/L,由于系统生物膜外层的氨氧化菌 (Ammonia-oxidizing bacteria, AOB)将 NH₄⁺-N 氧 化成 NO₂⁻-N 后,生成的 NO₂⁻-N 可立即被生物膜内 层的厌氧氨氧化反应消耗,因而没有在溶液中大量 累积。在整个运行周期中,1号和2号反应器NO₃⁻-N质量浓度始终低于16 mg/L,而3号反应器的NO₃⁻-N质量浓度低于8 mg/L,这是由于3号反应器进水含有机碳源,促进了反硝化作用^[3-4],消耗了部分NO₃⁻-N所致。

2.2 单级自养脱氮系统 N₂O 排放特征

图 3 为系统在一个典型周期内 N₂O 的排放情况,表 3 为系统在该周期中 N₂O 排放量及 N₂O 转 化率。N₂O 转化率为一个周期内 N₂O 累积排放量 与周期内总氮去除量的比值。



图 3 一个典型周期内 N₂O 排放情况

表 3 一个典型周期内 N₂O 排放量和 N₂O 转化率

反应器	曝气段 N ₂ O 累积排放量/ mg	停曝段 N ₂ O 累积排放量/ mg	N ₂ O总 排放量/ mg	N₂O 转化率/ %
1号	13.69		13.69	1.360
2号	13.99	0.291	14.28	1.490
3号	2.46	0.047	2.51	0.236

单级自养脱氮系统中存在亚硝化菌和厌氧氨氧 化菌,另外由于进水含有少量有机碳源,系统中还存 在反硝化菌, N_2O 的产生可能主要来自 AOB 的反 硝化作用。已有研究^[14]认为,低 DO 和较高的 NO₂⁻-N质量浓度条件下,容易发生 AOB 的反硝化, 从而导致 N₂O 的排放。SBBR 单级自养脱氮工艺的 氮去除途径主要为亚硝化-厌氧氨氧化,在生物膜内 部存在 NO₂⁻-N 和低溶氧区域,为 AOB 的反硝化提 供了条件。目前对厌氧氨氧化过程中 N₂O 排放的 研究相对较少,但有学者认为,N₂O 可被厌氧氨氧 化菌的混培物作为电子受体而被代谢^[15]。反硝化 作用对 N₂O 排放的影响较为复杂,反硝化过程分四 阶段进行,NO₃⁻-N→NO₂⁻-N→NO→N₂O→N₂,最 终产物通常为 N_2O 和 N_2 。有研究报道^[8,16-17],较高 的 DO 和较低的 pH 值容易抑制一氧化二氮(Nos) 酶的活性,使 N_2O 还原成 N_2 的过程受阻,导致 N_2O 的大量排放。但也有文献报道^[18-19],在反硝化过程 中加入有机碳源,可将 N_2O 还原成 N_2 ,从而减少了 N_2O 的排放。

1号反应器为连续曝气,由图 3 可知,N₂O 平均 排放速率在运行周期的第 2 小时达到最大值 2.09 mg/h,之后持续下降至周期末的 0.202 mg/h。 在整个运行周期内,N₂O 累积排放量持续增加,至 周期结束时达到 13.69 mg。溶解态 N₂O 质量浓度 在运行周期的第 1 小时达到最大值 0.183 mg/L,之 后持续下降至周期末的 0.022 6 mg/L。运行周期 末,N₂O 转化率为 1.36%。

与1号反应器的连续曝气方式不同,2号反应 器采用间歇曝气,曝停比为2h:2h,在各曝气时段 内其 DO 质量浓度和曝气量均大于1号反应器。 2号反应器的 N₂O 排放特征与1号明显不同。由图 3可知,在每个2h:2h的曝停时段内,2号反应器 的 N₂O 平均排放速率在曝气时段较大,且大于1号 反应器,停曝时段几乎为零;相应的,N₂O 累积排放 量在曝气段增加,停曝段出现平台期。因此,间歇曝

68 http://qks.cqu.edu.cn

气反应器 N₂O 的排放主要来自曝气段。

从停曝段进入曝气段后,2号反应器 N₂O 平均 排放速率出现持续 2h 的增加。这有两方面原因,一 是由于曝气吹脱作用,将溶液中的 N₂O 大量吹脱出 去。第二,DO从停曝段的最低值 0.2~0.4 mg/L 逐渐升高至曝气段第 2 小时的 1.2~1.6 mg/L,较 高的 DO 条件促使系统中更多的 NH₄⁺-N 转化为 NO₂⁻-N,为 AOB 的反硝化作用创造了底物条件,而 生物膜的构造又为 AOB 的反硝化作用提供了低氧 微环境,从而使得 N₂O 平均排放速率随曝气时段的 延长而增加。2号反应器从曝气段进入停曝段后, 其 N₂O 平均排放速率迅速下降, 且几乎为零, 这主 要是由于曝气吹脱作用的解除,使得 N₂O 更多地溶 入反应器中,并可能进一步被厌氧氨氧化菌或反硝 化菌利用;与此同时,较低的 DO 值也有利于 NO₂⁻-N的转化。因此,N₂O平均排放速率表现为随 着反应器的曝气和停曝而交替变化。

从停曝段进入曝气段后,2 号反应器中溶解态 N₂O质量浓度表现为先降低后升高。溶解态 N₂O 质量浓度的降低是由于曝气吹脱作用将大量溶解 态 N₂O 吹脱出去,而之后质量浓度的升高则是由 于在此阶段 N₂O 产生量增加,且更多地溶于水中。 反之,当系统从曝气段进入停曝段后,2 号反应器 溶解态 N₂O 质量浓度出现了先升高后降低。此 时,溶解态 N₂O 质量浓度的升高是由于曝气吹脱 作用减弱所致,而质量浓度的降低则可能是因为停 止曝气后系统 DO 质量浓度下降,NH⁴₄-N 转化为 NO²₂-N 的量减少,AOB 反硝化作用减弱,使得 N₂O产量减少。此外系统中部分溶解态 N₂O也可 能在厌氧状态下被厌氧氨氧化菌所利用。因此,与 N₂O 平均排放速率相似,2 号反应器溶解态 N₂O 质量浓度也随着反应器的曝气和停曝而交替变化。

3号反应器的曝气方式与2号反应器相同,但 3号反应器的进水加入了乙酸钠作为有机碳源。由 图 3 可知,3 号反应器 N₂O 的排放特征与 2 号反应 器相似,即 N₂O 排放量主要来自曝气段, N₂O 平均 排放速率和溶解态 N₂O 质量浓度随着反应器的曝 气和停曝而交替变化。但在运行周期内的各个时段 内,3号反应器 N₂O 平均排放速率, N₂O 累积排放 量和溶解态 N₂O 质量浓度均明显小于 2 号反应器。 由表 3 也可知, 3 号反应器在一个运行周期内 N₂O 累积排放量为 2.51 mg, 仅为 2 号反应器 14.28 mg 的1/6。这是由于3号反应器进水含有少量有机碳 源,可促进反硝化作用,而反硝化反应可能利用有机 碳源将溶解态 N₂O 还原成 N₂,使得 N₂O 排放量减 少。有研究表明[18-19],反硝化过程中加入有机碳源, 反硝化反应可将 N₂O 还原成 N₂。此外,当系统进 水含有有机碳源后,系统的脱氮途径将会存在短程 硝化反硝化,全程硝化反硝化等多种脱氮途径[12]。 相比于不含有机碳源的系统,含氮物质的转化途径 更加灵活多样化,这可能在一定程度减少了 NO₃⁻-N、NO₂⁻-N、NO、NO₂等物质的累积,从而减 少了其转化为 N₂O 的风险。

2.3 不同生物脱氮工艺 N₂O 转化率

表 4 为进水较低氨氮质量浓度下,不同生物脱 氮工艺 N₂O转化率的比较。

					_
序号	N ₂ O转化率/%	水质	脱氮工艺	文献	
1	0.236	ρ _{NH4⁺-N} =140 mg/L,以乙酸钠为 有机碳源 COD=40 mg/L	单级自养脱氮工艺	本研究	
2	1.36,1.49	$\rho_{\rm NH4^+-N}$ =140 mg/L,不加有机碳源	单级自养脱氮工艺	本研究	
3	0.5~2.6	$ ho_{\mathrm{NH4}^+-\mathrm{N}}=40~\mathrm{mg/L}$	同步硝化反硝化	王淑莹等[20]	
4	4.77~7.95	$\rho_{\rm NH4^+-N} = 50 \sim 200 \ \rm mg/L, C/N = 2, 3, 4, 5$	好氧颗粒污泥同步硝化反硝化	阮文全等[21]	
5	3.05	$ ho_{\rm NH4^+-N}\!=\!35\!\sim\!78$ mg,C/N=4.9	短程硝化反硝化	于德爽等[19]	
6	4~11	$\rho_{\rm NH4^+-N} = 32.33 \sim 69.22 \text{ mg/L}, \text{C/N} = 2.80 \sim 3.60$	短程硝化反硝化	张静蓉等[7]	
7	5.3~26.1	$ ho_{\rm NH4^+-N} = 50 \ {\rm mg/L}$	全程反硝化	Hu 等 ^[22]	
8	6.45	$\rho_{\rm NH4^+-N} = 35 \sim 78 \ {\rm mg/L}$, C/N=4.9	全程反硝化	于德爽等[19]	
9	6.43~39.2	$\rho_{\rm NH4^+-N} = 150 \ {\rm mg/L, C/N} = 6$	好氧反硝化	Wang 等 ^[23]	

表 4 不同生物脱氮工艺 N₂O 转化率比较

由表4可知,在本研究的单级自养脱氮工艺中, N₂O转化率分别为1.36%,1.49%和0.236%,低于 文献报道的其他生物脱氮工艺N₂O转化率。

大量文献表明,较高的 $NO_2^- - N$ 质量浓度容易 导致 N_2O 的排放^[24-25]。Zeng,et al^[26]在研究亚硝酸 型同步硝化反硝化过程 N_2O 的排放时,发现 N_2O 的排放与 $NO_2^- - N$ 质量浓度具有良好的正相关性。 由图 2 可知,本研究的 3 个反应器在整个运行周期 中 $NO_2^- - N$ 质量浓度始终低于 2.5 mg/L,较低的 $NO_2^- - N$ 累积量是单级自养脱氮工艺 N_2O 排放量较 低的原因之一。

其次,单级自养脱氮工艺的主要脱氮途径是亚硝 化-厌氧氨氧化,而至今厌氧氨氧化的氮代谢中尚未 证实 N₂O的存在^[27],并且在试验室规模的厌氧氨氧 化反应器排放的尾气中也没有发现 N₂O^[28]。此外, 郑平等^[15]研究表明,N₂O可被厌氧氨氧化菌的混培 物作为电子受体而被代谢。因此,相对于其他生物脱 氮工艺,由于单级自养脱氮工艺的主要脱氮途径厌氧 氨氧化反应不产生 N₂O,甚至可能利用 N₂O,而使得 其 N₂O 排放风险降低。此外,由 2.2 的分析可知,当 系统进水含有一定量有机碳源时,还可促进反硝化反 应的进行,反硝化菌有可能利用有机碳源将 N₂O 还 原成 N₂^[18-19],从而减少了 N₂O 排放量。

另外,Park 等^[25]研究表明,生物膜系统 N₂O 的 排放量小于非生物膜系统,他认为在有载体或填料 的生物膜系统中,生物截留量大,生物膜内形成供多 种微生物共同代谢的好氧-缺氧微生物环境,有利于 减少系统 N₂O 的排放。本研究单级自养脱氮工艺 采用生物膜法,在生物膜的外层形成好氧区,内层形 成缺氧和厌氧区。由于好氧,缺氧和厌氧区紧密相 连,由 NH⁴₄-N 转化的 NO²₂-N 可以立即进入生物膜 内层而被 Anammox 菌消耗利用,使得 NO²₂-N 积累 量相对较小;在生物膜外层生成的 N₂O 也可以快速 扩散进入生物膜内层,而被反硝化菌、Anammox 菌 所消耗,从而减少了 N₂O 排放。

3 结 论

1)当进水 NH⁺₄-N 质量浓度约为 140 mg/L 时, 1 号、2 号和 3 号反应器的 N₂O 累积排放量和 N₂O 转化率分别为 13. 69、14. 28、2. 51 mg 和 1. 36%, 1.49%,0.236%。与其他生物脱氮工艺相比,单级 自养脱氮工艺 N₂O 转化率较低。

2)曝气方式对 N₂O 排放特征影响较大,在一个运行周期内,连续曝气的 1 号反应器 N₂O 累积排放量持续增加,N₂O 平均排放速率和溶解态 N₂O 质量

浓度为先升高至最大值,之后持续下降。间歇曝气的2号反应器 N₂O 排放量主要来自曝气段,N₂O 平均排放速率和溶解态 N₂O 质量浓度整体呈现出先升高后降低的趋势,且随着反应器的曝气和停曝而 交替变化。

3)有机碳源对系统 N₂O 排放有较大影响,含有 机碳源的 3 号反应器 N₂O 累积排放量和 N₂O 转化 率约为不含有机碳源的 2 号反应器的 1/6。

参考文献:

- [1] Ahn Y H. Sustainable nitrogen elimination biotechnologies: a review [J]. Process Biochemistry, 2006,41:1709-1721.
- [2] Jetten M S M, Cirpus I, Kartal B, et al. 1994-2004:10 years of research on the anaerobic oxidation of ammonium [J]. Biochemical Society Transactions, 2005,33(1):119-123.
- [3] Li J,Guo J S,Fang F,et al. Effect of organic carbon on nitrogen conversion and microbial communities in the completely autotrophic nitrogen removal process [J]. Environmental Technology,2012,33(10):1-9.
- [4] Xiao Y, Zeng G M, Yang Z H, et al. Coexistence of nitrifiers, denitrifiers and Anammox bacteria in a sequencing batch biofilm reactor as revealed by PCR-DGGE [J]. Journal of Applied Microbiology, 2009, 106(2):496-505.
- [5] IPCC. Climate change 1995: the Science of Climate Change [M]. Cambridge:Cambridge University Press, 1996:21-24.
- [6] Ravishankara A R, Daniel J S, Portmann R W. Nitrous oxide(N₂O): the dominant ozone-depleting substance emitted in the 21st century [J]. Science, 2009, 326(5949):123-125.
- [7]张静蓉,王淑莹,尚会来,等.污水短程硝化反硝化和同步硝化反硝化生物脱氮中 №0 排放量及控制策略[J].
 环境科学,2009,30(12):3624-2629.
 - ZHANG Jingrong, WANG Shuying, SHANG Huilai, et al. N₂O Emission and control in shortcut nitrification and denitrification and simultaneous nitrification and denitrification biological nitrogen removal systems [J]. Environmental Science, 2009, 30(12): 3624-2629.
- [8] 耿军军,王亚宜,张兆祥,等. 污水生物脱氮革新工艺中 强温室气体 N₂O 的产生及微观机理[J]. 环境科学学 报,2010,30(9):1729-1738.

GENG Junjun, WANG Yayi, ZHANG Zhaoxiang, et al. N₂O production and mechanism in recently developed biological nitrogen removal processes [J]. Acta Scientiae Circumstantiae, 2010, 30(9):1729-1738. 1975-1980.

[9]方芳,杨国红,郭劲松,等. DO 和曝停比对单级自养脱 氮工艺影响试验研究[J]. 环境科学,2007,28(9):

FANG Fang, YANG Guohong, GUO Jinsong, et al. Influence of DO and aeration/non-aeration ratio on onestep SBBR completely autotrophic nitrogen removal process [J]. Environmental Science, 2007, 28 (9): 1975-1980.

- [10] 刘金苓. 厌氧氨氧化微生物的有机代谢机理及其固定 化效应研究[D]. 广州:中山大学,2006.
- [11] Wang C C, Lee P H, Kumar M, Huang Y T, et al. Simultaneous partial nitrification, anaerobic ammonium oxidation and denitrification (SNAD) in a full-scale landfill-leachate treatment plant [J]. Journal of Hazardous Materials, 2010, 175:622-628.
- [12] 杨国红,方芳,郭劲松,等. 单级自养脱氮工艺氨氮去除 途径研究[J]. 环境科学,2009,30(1):102-107.
 YANG Guohong, FANG Fang, GUO Jinsong, et al. mechanism of ammonium removal in the completely autotrophic nitrogen removal in one reactor process[J]. Environmental Science,2009,30(1):102-107.
- [13] 国家环保局编.水和废水监测分析方法[M].第四版. 北京:中国环境科学出版社,2002.
- [14] Poth M, Focht D D. ¹⁵N kinetic analysis of N₂O production by nitrosomonas europaea: an examination of nitrifier denitrification [J]. Applied Environmental Microbiology, 1985, 49(5): 1134-1141.
- [15] 郑平,冯孝善,Jetten MSM,et al. 厌氧氨氧化菌基质转化 特性的研究[J]. 浙江农业大学学报,1997,23(4):409-413.
 ZHENG Ping, FENG Xiaoshan, Jetten MSM et al. Study on substrate conversion characteristics of mixed microbial culture for anaerobic ammonium oxidation[J]. Journal of Zhejiang Agricultural University,1997,23(4):409-413.
- [16] Otte S, Grobben N G, Robertson L A, et al. Nitrous oxide production by Alcaligenes faecalis under transient and dynamic aerobic and anaerobic conditions [J]. Applied and Environmental Microbiology, 1996, 62(7):2421-2426.
- [17] Hanaki K, Hong Z, Matsuo T, et al. Production of nitrous oxide gas during denitrification of wastewater [J]. Water Science and Technology, 1992, 26(5/6):1027-1036.
- [18] Yang Q, Liu X H, Peng C Y, et al. N₂O production during nitrogen removal via nitrite from domestic wastewater; main sources and control method [J]. Environmental science technology, 2009, 43(24):9400-9406.
- [19] 于德爽,李津,陆婕. 短程与全程硝化反硝化过程中 N₂O产量比较[J]. 中国给水排水,2008,24(7):66-69.
 YU Deshuang, LI Jin, LU Jie. Comparison of N₂O production quantity between complete and shortcut

nitrification and denitrification processes [J]. China Water & Wastewater,2008,24(7):66-69.

- [20] 王淑莹,张静蓉,尚会来,等. 生物膜同步硝化反硝化脱 氮过程中 № O 的产生量及机理分析[J].北京工业大学 学报,2011,37(9):1400-1406.
 - WANG Shuying, ZHANG Jingrong, SHANG Huilai, et al. The N₂O production and mechanism analysis of simultaneous nitrification and denitrification in biofilm reactor [J]. Journal of Beijing University of Technology, 2011, 37(9):1400-1406.
- [21] 阮文权,陈坚. 好氧颗粒污泥同步硝化反硝化脱氮过程 中 N₂O的产生[J]. 无锡轻工大学学报,2004,23(4): 37-41.

RUAN Wenquan, CHEN Jian. The Generation of N₂O with SND aerobic granular sludge [J]. Journal of Wuxi University of Light Industry, 2004, 23(4):37-41.

- [22] Hu Z, Zhang J, Li S P, et al. Effect of anoxic/aerobic phase fraction on N₂O emission in a sequencing batch reactor under low temperature [J]. Bioresource Technology,2011,102(5):5486-5491.
- [23] Wang P, Liu J, Wang B, et al. The impacts of pH and DO on N₂O production during wastewater aerobic nitrogen removal process[C]//International Symposium on Biotechnology for Environmental Pollution Control, 2004, Beijing, China.
- [24] Weissenbacher N, Loderer C, Lenz K, et al. NO_x monitoring of a simultaneous nitrifying-denitrifying(SND) activated sludge plant at different oxidation reduction potentials [J]. Water Research, 2007, 41:397-405.
- [25] Park K Y, Inamori Y, Mizuochi M, et al. Emission and control of nitrous oxide from a biological wastewater treatment system with intermittent aeration [J]. Journal of Bioscience and Bioengineering, 2002, 90(3): 247-252.
- [26] Zeng R J, Lemaire R, Yuan Z, et al. Simultaneous nitrification, denitrification and phosphorus removal in a lab-scale sequencing batch reactor [J]. Biotechnology and Bioengineering, 2003, 84(2):170-178.
- [27] Kartal B, Kuypers M M M, Lavik G, et al. Anammox bacteria disguised as denitrifiers: nitrate reduction to dinitrogen gas via nitrite and ammonium [J]. Environment Microbiology. 2007,9(3):635-642.
- [28] Van Der Star W R L, Miclea A I, Van Dongen U G J M, et al. The membrane bioreactor: a novel tool to growanammox bacteria as free cells [J]. Biotechnology and Bioengineering, 2008, 101(2): 286-294.