Vol.36, No.9 Sep., 2016

DOI: 10.13671/j.hjkxxb.2016.0136

王星, 尹小波, 张敏, 等.2016.油酸钠对餐厨垃圾两相厌氧发酵中利用乙酸产甲烷过程的影响[J].环境科学学报,36(9):3306-3312 Wang X, Yin XB, Zhang M, et al. 2016. The effect of sodium oleate on acetate methanation in two-phase food waste anaerobic digestion[J]. Acta Scientiae Circumstantiae, 36(9):3306-3312

油酸钠对餐厨垃圾两相厌氧发酵中利用乙酸产甲烷过程的影响

王星1, 尹小波1,2,*,张敏1,2,李强1,2,周正1,2,贺静1,2,耿宇聪1,2,李政伟1

- 1. 农业部沼气科学研究所,成都 610041
- 2. 农业部农村可再生能源开发利用重点实验室,成都 610041

收稿日期:2016-01-05 修回日期:2016-03-19 录用日期:2016-04-02

摘要:为了研究餐厨垃圾油脂中含有的长链脂肪酸(主要是油酸)对两相厌氧发酵中利用乙酸产甲烷过程的影响,采用中温(35±1) $^{\circ}$ 化式发酵,以浓度为 $^{\circ}$ 10 $^{\circ}$ L $^{-1}$ 的餐厨垃圾厌氧发酵产甲烷相出水为接种液,以乙酸为底物,考察了添加不同浓度油酸钠对累积甲烷产量、产甲烷古菌数量以及发酵过程中乙酸代谢和氢气分压的影响.结果表明:①产甲烷延滞期随油酸钠浓度增加而延长.②油酸钠浓度低于 $^{\circ}$ 6.0 $^{\circ}$ L $^{-1}$ 的处理组经过延滞期后乙酸代谢恢复正常,可以完全被转化为甲烷,且部分油酸钠也可被转化为甲烷;油酸钠浓度高于 $^{\circ}$ 8.0 $^{\circ}$ L $^{-1}$ 的处理组乙酸代谢受到严重抑制,只有少量甲烷生成;油酸钠生成中间代谢产物,且甲烷转化率为 $^{\circ}$ 0.③油酸钠对厌氧发酵中产甲烷古菌有严重的抑制作用,产甲烷古菌数量大幅度减少是乙酸代谢过程受到抑制的主要原因.④油酸钠的添加量超过 $^{\circ}$ 6.0 $^{\circ}$ L $^{-1}$ 时,在发酵初期会引起产甲烷相中氢分压的升高,也证实了油酸钠对厌氧发酵的抑制作用.

关键词:厌氧发酵;餐厨垃圾;油酸钠;脂肪酸;氢分压;微生物计数

文章编号:0253-2468(2016)09-3306-07 中图分类号:X705 文献标识码:A

The effect of sodium oleate on acetate methanation in two-phase food waste anaerobic digestion

WANG Xing¹, YIN Xiaobo^{1,2,*}, ZHANG Min^{1,2}, LI Qiang^{1,2}, ZHOU Zheng^{1,2}, HE Jing^{1,2}, GENG Yucong^{1,2}, LI Zhengwei^{1,2}

- 1. Biogas Institute of Ministry of Agriculture, Chengdu 610041
- 2. Key Laboratoary of Development and Application of Rural Renewable Energy of Ministry of Agriculture, Chengdu 610041

Received 5 January 2016; received in revised form 19 March 2016; accepted 2 April 2016

Abstract: In order to study the effect of long-chain fatty acid, which was mainly present as oleate in food waste oil, on the process of acetate metabolism in two-phase anaerobic digestion of food waste, batch fermentation experiments were conducted at 35 °C to investigate the variation of cumulative methane yields, methanogens abundance and the effect on acetate and H_2 metabolism with different sodium oleate added, which used food waste anaerobic digestion effluent (10 g·L⁻¹) as inoculum and acetate as substrate respectively. The results indicate: ①the lag phase of anaerobic digestion was prolonged with the increasing concentration of sodium oleate, ② when the load of sodium oleate was lower than 6.0 g·L⁻¹, the acetate metabolism returned to normal and part of sodium oleate was converted to methane after lag phase, whereas, the acetate metabolism was inhibited severely and sodium oleate conversion was completely inhibited when the load of sodium oleate were higher than 8.0 g·L⁻¹, ③ sodium oleate had significant adverse effect on methanogens and was main reason for inhibiting acetate metabolism that the quantity of methanogens sharply decreased, ④ sodium oleate with concentration beyond 6.0 g·L⁻¹ would result in the raise of hydrogen partial pressure in the initial stage of experiment, which also indicated the inhibition effect of sodium oleate again. Keywords: anaerobic digestion; food waste; fatty acids; (VFA); sodium oleate; hydrogen partial pressure; microorganism count

基金项目: 公益性行业(农业)科研专项经费(No. 201303099-01)

Supported by the Special Fund for Agro-scientific Research in the Public Interest (No.201303099-01)

作者简介: 王星(1990—),男,E-mail; wangxingcaas@ foxmail.com; * 通讯作者(责任作者), E-mail; yinxiaobo@ caas.cn

Biography: WANG Xing (1990—), male, E-mail: wangxingcaas@foxmail.com, *Corresponding author, E-mail: yinxiaobo@caas.cn

1 引言(Introduction)

餐厨垃圾废弃物含有丰富的脂类,是很好的厌氧发酵原料.由于脂类的产甲烷潜力高于相同质量的碳水化合物(Angelidaki and Sanders,2004),所以在厌氧发酵过程中有助于甲烷产量的提升(Li et al.,2002).但是,当脂类降解和转化的产物长链脂肪酸(LCFA)累积到一定浓度的时候,将会导致厌氧发酵受到抑制,甲烷产量明显下降(Silva et al.,2014;任连海等,2015; Meng et al.,2015).

针对长链脂肪酸对厌氧发酵抑制浓度和抑制机理的研究尚未形成统一的观点.周洪波等的研究表明,油酸(C18:1)半抑制浓度(IC50)值为 1.8 g·L⁻¹(周洪波等,2002).根据 Chen 等的报道,油酸(C18:1)的 IC50值为 1.2 g·L⁻¹(Chen et al.,2008).由于油酸在水中难溶,Palatsi 等采用 LCFA 的钠盐(油酸钠、硬脂酸钠、棕榈酸钠混合物)进行了猪粪的高温厌氧发酵的抑制实验,发现当 LCFA 混合物的浓度大于 $1.0~{\rm g\cdot L^{-1}}$ 时,会对厌氧发酵造成抑制(Palatsi et al.,2009).Hwu等研究了 LCFA 对 UASB反应器中颗粒污泥的抑制机理研究,发现在 LCFA的作用下可以造成反应器中微生物的细胞膜或细

胞壁的溶解(Hwu et al., 1998).也有学者研究了不同类型反应器中 LCFA 对厌氧污泥的影响,认为是 LCFA 包裹在微生物上,限制了营养物质的传输,从而抑制了微生物的生长(Pereira et al., 2005; Mm Alves, 2001).

目前,餐厨垃圾多采用两相厌氧发酵工艺处理 (陈雪等, 2015),餐厨垃圾油脂中的长链脂肪酸对 利用乙酸产甲烷过程的抑制作用是两相厌氧发酵 工艺的难点之一,但是相关研究报道并不多.因此本 文采用批式实验,在中温(35±1) ℃条件下,研究了 油酸钠对累积甲烷产量、产甲烷古菌数量以及发酵 过程中乙酸代谢和氢分压的影响,以期为提高餐厨 垃圾厌氧消化中油脂的转化效率提供参考.

2 材料与方法(Materials and methods)

2.1 实验材料

选用连续运行1年的餐厨垃圾两相厌氧发酵装置中的产甲烷相反应器出水作为接种液(性质见表1),将取得的接种液放置在(35±1)℃培养箱中,培养至产气不再增加后使用,目的是消除接种液中原有底物对实验造成的误差.油酸钠采用分析纯油酸钠试剂.乙酸溶液由分析纯冰醋酸配置而成.

表 1 接种液的性质

Table 1 The Characteristics of inoculated solution

рН	NH ₄ ⁺ -N/ (g·L ⁻¹)	TS	VS	乙酸/ (mg·L ⁻¹)	产甲烷古菌数量/ (个·mL ⁻¹)	总微生物数量/ (个·mL ⁻¹)
7.5	1235.3	1.15%	1.01%	16.1	3.36×10^{8}	2.34×10 ⁹

2.2 实验装置

实验采用批式发酵法,500 mL 的血清瓶作为发酵容器,采用丁基橡胶塞及铝封密封,有效发酵体积为300 mL.

2.3 实验设计

实验设置 6 个处理组,每组设置 3 个平行实验,分别加入 0.27 mol·L⁻¹乙酸溶液 50 mL 作为底物,加入 250 mL 浓度为 10 g·L⁻¹的餐厨垃圾厌氧发酵产甲烷相出水作为接种液,而后分别加入浓度为 0.0、2.0、4.0、6.0、8.0、10.0 g·L⁻¹的油酸钠作为抑制物质(见表 2).最后,各处理组通入氮气 5 min,并用丁基橡胶瓶塞和铝封封口,放入恒温培养箱中进行厌氧发酵.每日检测产气量、甲烷含量、氢分压、VFA 含量.待发酵 30 d 结束后,测定各个处理组中发酵液的脂肪酸成分,并对微生物总量和产甲烷古菌数量进行微生物计数.

表 2 实验设计

Table 2 Experimental set-up

油酸钠浓度/ (g·L ⁻¹)	接种液/mL	乙酸溶液/mL	F/M/ (g·g ⁻¹)
0.0(CK)	250.0	50.0	0.0
2.0	250.0	50.0	0.6
4.0	250.0	50.0	1.2
6.0	250.0	50.0	1.7
8.0	250.0	50.0	2.3
10.0	250.0	50.0	3.0

注: *F/M(有机负荷率)= 添加油酸钠的 COD 浓度/接种液挥发性固体含量(VS).

2.4 分析方法

日产气量采用排水集气法每日收集并记录体积;甲烷含量、二氧化碳含量和氢气压力测定通过气相色谱法,仪器型号为:岛津 GC-2010,色谱条件为:60 m Parapak-QX 色谱柱,柱箱温度:50 ℃,进样

器温度 150 ℃, 检测器温度: 200 ℃; 挥发性脂肪酸 (VFA)含量测定采用气相色谱法,仪器型号为,上 分 GC112A,色谱条件为:1.5 m GDX103+5%磷酸色 谱柱,柱温 160 ℃,进样器温度 210 ℃,检测器温度 230 ℃(赵兴涛等, 2013); pH 值采用雷磁 PHS-25 型 pH 计测定:长链脂肪酸(LCFA)含量测定采用气 相色谱与质谱联用法,取第30 d各处理组发酵液, 离心、过滤后取上清液,将上清液以乙酸乙酯为溶 剂,通过萃取、旋转蒸发、氮吹等步骤获得 LCFA,向 所获得的 LCFA 样品中添加 BSTFA 试剂衍生化后 上机分析.GC-MS 型号为:安捷伦 7890A-5975C.质 谱库采用 NIST11 版 (Sparkman et al., 2013). LCFA 采用"中文名称(C碳原子个数:不饱和键个数)"的 方式表示,例如:油酸(C18:1),即油酸有 18 个碳原 子,一个不饱和键;微生物计数采用文献(张云飞 等, 2011) 中提供的方法,其原理是利用产甲烷古菌 特有的 F400酶可以在紫外光激发下发出荧光的特点 (吴唯民, 蒋青, 1984), 分别在可见光下和在紫外 光下计出总微生物数量与产甲烷古菌数量;实验所 得数据应用 SPSS 软件进行分析,应用 Origin9.0 做图:

2.5 油酸钠的甲烷转化率(CR)的计算

油酸钠的理论甲烷产量(式 3),可以通过Buswall 公式(式 1)得出(Li et al., 2013; Meng et al., 2015).油酸钠的甲烷转化率(CR)公式(式 4),可由实际油酸钠产甲烷量(EMY)和理论产甲烷量(TMY)(式 3)相比得出.

$$C_n H_a O_b = \left(n - \frac{a}{4} - \frac{b}{2}\right) H_2 O = \left(\frac{n}{2} - \frac{a}{8} + \frac{b}{4}\right) CO_2 + \left(\frac{n}{2} + \frac{a}{8} - \frac{b}{4}\right) CH_4$$
 (1)

$$C_{18}H_{34}O_2 + 8.5H_2O = 5.25CO_2 + 12.75CH_4$$
 (2)

$$TMY = 22.4 \times 10000 \times 12.75N \tag{3}$$

$$CR = \frac{EMY}{TMY} \times 100\% \tag{4}$$

式中:n、a、b 为 C、H、O 原子个数; TMY 为油酸钠理论产甲烷量(mL); N 为各处理组油酸钠总摩尔数(mol); EMY 为油酸钠实际产甲烷量(等于各处理组累积甲烷产量减去 CK 组累积甲烷产量)(mL); CR 为油酸钠降解率.

3 结果与分析(Results and discussion)

3.1 油酸钠对产甲烷过程的影响

图 1 为油酸钠对厌氧发酵产甲烷过程的影响. 从图中可看出, CK 组产气延滞期为 0 d, 而其余处理组随着油酸钠浓度升高, 各实验组产气延滞期依次延长.油酸钠浓度为 2.0、4.0、6.0 g·L⁻¹处理组分别经历了 5 d、12 d 和 19 d 的产甲烷延滞期, 经过延滞期后可正常产气; 油酸钠浓度为 8.0 g·L⁻¹和 10.0 g·L⁻¹处理组的产气延滞期达到了 30 d 以上, 厌氧发酵被完全抑制.该现象与 Cavaleiro 等观察到产甲烷延滞期随油酸钠浓度的增加而延长的结果相似 (Cavaleiro $et\ al.$, 2008).

从图 1 中还可以发现,不同浓度的油酸钠对累积甲烷产量也有着重要的影响.截至第 30 d 时,CK 组累积产甲烷量为 310 mL;油酸钠浓度为 2.0~6.0 g·L⁻¹处理组的累积产甲烷量为 738 mL、1126 mL 和 1233 mL,分别是 CK 组第 30 d 累积产甲烷量的 238%、367%和 397%;8.0 g·L⁻¹和 10.0 g·L⁻¹处理组(图 1 中累积产甲烷曲线重叠)到第 30 d 累积产甲烷量较低,分别仅为 14 mL 和 4 mL.任连海等在油脂厌氧发酵实验中也发现,当油脂的负荷超过一定范围时,会对厌氧发酵产生抑制作用,导致累计产甲烷量下降(任连海等, 2015).

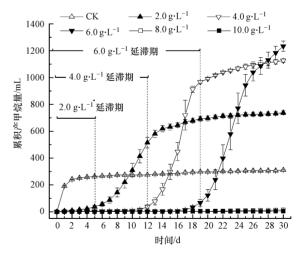


图 1 不同浓度油酸钠对累积甲烷产量的影响

Fig.1 Variation of cumulative methane yields at different sodium oleate concentration

上述结果显示,油酸钠浓度为 2.0~6.0 g·L⁻¹处理组累积产气量远高于 CK 组,说明除了加入的乙酸可以被转化为甲烷外,油酸钠也可以被转化为甲烷,采用 Buswall 公式对油酸钠的甲烷转化率(CR)

进行计算,结果见表 3.由表 3 可以看出,油酸钠浓度为 2.0~6.0 g·L⁻¹处理组 CR 值分别为 76%、72%和 55%;油酸钠浓度为 8.0 g·L⁻¹和 10.0 g·L⁻¹处理组 CR 值为 0,说明这两组的厌氧发酵产甲烷过程受到了严重的抑制.王静等通过研究也发现,当厌氧发酵受到油脂抑制时,油脂无法正常转化为甲烷(王静,杨殿海, 2012).

表 3 油酸钠的甲烷转化率(CR)

Table 3 Conversion rate of sodium oleate

处理组/ (g·L ⁻¹)	TMY*/mL EMY*/mL		CR*	SD*
CK	N/A	N/A	N/A	N/A
2.0	563.68	428	76%	0.02
4.0	1127.37	816	72%	0.02
6.0	1691.05	923	55%	0.02
8.0	2254.74	0	0	0
10.0	2818.42	0	0	0

注: * TMY 为理论产甲烷量; EMY 为实际产甲烷量; CR 为转化率; SD 为转化率的标准差.

3.2 油酸钠对微生物的影响

本研究采用荧光显微镜计数的方法对各处理组的产甲烷古菌数量进行统计,来评价油酸钠对微生物的影响(结果见表 4).发酵第 30 d 时微生物计数结果显示,各处理之间总微生物数量差异不显著(p=0.241>0.01),而各处理之间产甲烷古菌数量差异显著(p=0.00<0.01),说明油酸钠的加入对产甲烷古菌造成了严重抑制.产甲烷古菌数量占总微生物数量比例(A/M)最高的处理组为 CK 组,所占比例为 23.88%.添加了油酸钠的各实验组中 A/M 值均低于 CK 组,且 A/M 值随着油酸钠浓度的升高而逐渐下降,分别为 6.31%、7.49%、6.72%、2.18%和 1.38%.

表 4 微生物计数结果

Table 4 Result of microorganism count

处理组/	总微生物数量/	产甲烷古菌数量/	A/M -	p	
$(g\!\boldsymbol{\cdot}\!L^{-1})$	$(\uparrow mL^{-1})$	$(\uparrow mL^{-1})$	$(\uparrow mL^{-1})$		古菌
CK	1.01×10 ⁹	2.40×10 ⁸	23.88%		
2	1.07×10 ⁹	6.75×10^7	6.31%		
4	1.56×10 ⁹	1.17×10^{8}	7.49%	0.241	0.000
6	1.26×10 ⁹	8.48×10^7	6.72%		
8	1.12×10 ⁹	2.45×10^7	2.18%		
10	1.41×10 ⁹	1.95×10^7	1.38%		

注: *总微生物数量、产甲烷古菌数量为平均值; A/M = (产甲烷古菌数量/总微生物数量)×100%; p<0.01则差异显著.

上述结果结合 3.1 节结果说明,油酸钠使厌氧发酵中产甲烷古菌数量大幅度减少是产甲烷过程受到抑制的主要原因.该现象与 Angelidaki 等在研究中观察到,油酸钠的加入对产甲烷古菌产生了抑制作用,使产甲烷古菌数量大幅度减少的现象一致(Angelidaki and Ahring,1992).

3.3 油酸钠中间代谢产物分析

3.1 节的结果显示,高浓度的油酸钠会抑制厌氧发酵产甲烷过程,而低浓度的油酸钠可以作为厌氧发酵底物被微生物利用.油酸钠在发酵过程中可以通过β氧化途径生成不同种类的脂肪酸(Long et al., 2012),因此本研究检测了油酸钠在厌氧发酵中的中间代谢产物.图 2 结果显示,所有实验组中均未检测到油酸(C18:1),说明油酸(C18:1)可以被微生物分解;所有实验组中均检测出棕榈酸(C16:0)和硬脂酸(C18:0),这是由于实验采用含油脂的餐厨垃圾厌氧发酵液作为接种液,其中残留少量棕榈酸(C16:0)和硬脂酸(C18:0),且这两种脂肪酸难以在厌氧消化过程中被利用(Rasit et al., 2015).

结合图 1、图 2 和表 3 可以看出,油酸钠浓度为 2.0 g·L⁻¹和 4.0 g·L⁻¹处理组,受到抑制较轻,经过延滞期后可正常产甲烷,且未检测到油酸钠的其他中间代谢产物,故这两组油酸钠在厌氧发酵过程中甲烷转化率较高;而在油酸钠浓度为 6.0 g·L⁻¹处理组中,受到部分抑制,经过较长的延滞期后可正常产甲烷,并且检测到含量为 3%的癸酸(C10:0),因此该组中油酸钠的甲烷转化率低于前两组;油酸钠浓度为 8.0 g·L⁻¹和 10.0 g·L⁻¹处理组被油酸钠完全抑制,截至第 30 d 仍未正常产甲烷,且检测到多种脂肪酸.其中 8.0 g·L⁻¹处理组的脂肪酸以己酸(C6:0)

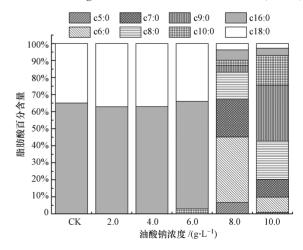


图 2 中间代谢产物分析

Fig.2 Intermediate metabolite analysis

和庚酸(C7:0)为主,约占总含量的 60%,而 10.0 g·L⁻¹处理组中的脂肪酸以辛酸(C8:0)和壬酸(C9:0)为主,约占总含量的 56%,这两组中油酸的甲烷转化率为 0.Cirne 等利用不同种类脂肪酸模拟含油废水进行厌氧发酵也观察到(Cirne et al., 2007)反应初期加入过多的油酸钠会抑制产甲烷过程,生成的脂肪酸不能够进一步被微生物利用,从而累积在发酵液中.

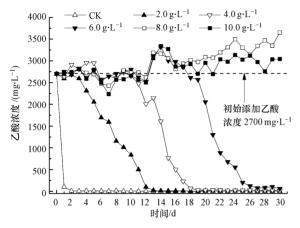


图 3 油酸钠对乙酸代谢的影响

Fig.3 Variation of acetate content at different sodium oleate concentration

3.4 油酸钠对乙酸代谢及 pH 值的影响

在两相厌氧消化中,餐厨垃圾在水解相被分解 成挥发性有机酸(主要是乙酸),而在厌氧发酵产甲 烷过程中大约70%的甲烷由乙酸代谢途径生成(贺 延龄, 1998), 因此本实验研究了在油酸钠作用下乙 酸的代谢过程.图 3 为油酸钠对乙酸代谢的影响,虚 线所示为乙酸的起始添加浓度.CK 组由于只添加了 乙酸,在第1d乙酸很快被降解,2d后基本被完全 转化为甲烷.而其他的处理组由于厌氧发酵受到抑 制,乙酸在实验初期未降解,其浓度均为 2700 mg·L⁻¹左右.油酸钠浓度为 2.0~6.0 g·L⁻¹的处 理组经过产甲烷延滞期后(图1),乙酸开始被降解, 分别经过13 d、19 d和28 d后基本被完全转化为甲 烷.油酸钠浓度为 8.0 g·L⁻¹、10.0 g·L⁻¹的处理组,乙 酸代谢和产甲烷(3.1节)被完全抑制,乙酸浓度呈 缓慢增加的趋势,且不能被转化为甲烷.Lalman 等通 过向厌氧发酵液中添加油酸后也证实油酸的加入 会对利用乙酸代谢产生抑制作用(Lalman and Bagley, 2001).

乙酸浓度的变化会影响发酵液的 pH 值.结合图 3、图 4 可以看出油酸钠浓度为 $2.0 \sim 6.0 \text{ g} \cdot \text{L}^{-1}$ 的

处理组经过产甲烷延滞期(图 1)后,乙酸浓度出现明显下降,pH 值逐渐恢复到正常水平(6.8~7.2),与 Kabouris 等观察到的将油脂加入厌氧发酵液中会引起发酵液 pH 值改变的现象一致(Kabouris *et al.*,2009);油酸钠浓度为 8.0 g·L⁻¹和 10.0 g·L⁻¹的处理组,乙酸代谢和产甲烷(3.1 节)被完全抑制,乙酸浓度呈缓慢增加的趋势,经过 30 d 后 pH 值未达到正常水平.

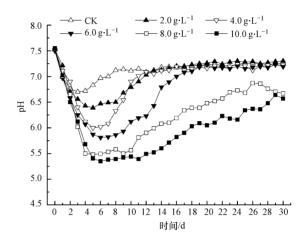


图 4 油酸钠对 pH 值的影响

Fig.4 Variation of pH at different sodium oleate concentration

3.5 油酸钠对氢分压的影响

根据相关报道,氢分压越低越有利于厌氧发酵 进行(薛旭东,彭党聪,2012),因此本研究也对发 酵过程中氢分压的变化做了检测,图5为氢分压的 变化规律.从图 5a 中可以看出,在 30 d 的实验周期 内,CK 组的氢分压保持在很低的水平,且未产生明 显变化:油酸钠浓度为 2.0、4.0 g·L-1组氢分也压保 持在较低的水平且波动幅度不大,仅 4.0 g·L⁻¹组在 实验初始阶段,短时间内氢分压达到 29Pa,说明利 用 H₂/CO₂产甲烷途径并未受到抑制;从图 5b 中可 以看出,油酸钠浓度为6.0 g·L-1的处理组在实验前 期氢分压大幅度波动,最高氢分压达到了 117 Pa, 说明利用H2/CO2产甲烷途径受到影响.在实验后期 氢分压下降,甲烷产出(图1),说明利用H,/CO,产 甲烷途径抑制解除;油酸钠浓度为 8.0 g·L-1和 10.0 g·L-1的处理组,实验前期氢分压大幅度上升,最高 氢分压分别达到了 71 Pa 和 105 Pa, 无甲烷生成, 说 明利用 H,/CO,产甲烷途径受到严重抑制.实验后期 氢分压下降,仅少量甲烷产出(图1),其原因不明, 有待进一步研究.上述实验结果说明,随着油酸钠浓 度的增加,对 H₂/CO₂代谢途径抑制作用逐渐增强;

当油酸钠浓度超过 $8.0 \text{ g} \cdot \text{L}^{-1}$ 时,利用 H_2/CO_2 产甲烷途径被完全抑制. Lokshina 等在含油废水抑制厌氧发酵的实验中也观察到了氢分压升高的现象 (Lokshina *et al.*, 2003).

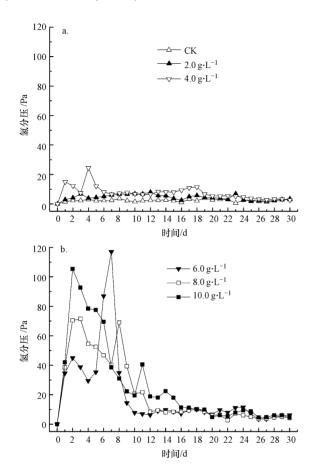


图 5 油酸钠对氢分压的影响

Fig.5 Variation of hydrogen partial pressure at different sodium oleate concentration

4 结论(Conclusions)

- 1)油酸钠会对产甲烷过程产生抑制作用,延滞期随油酸钠浓度增加而延长;油酸钠浓度低于 6.0 g·L⁻¹的处理组,经过延滞期后乙酸代谢恢复正常,可以完全被转化为甲烷;油酸钠浓度高于 8.0 g·L⁻¹的处理组乙酸代谢受到严重抑制,只有少量甲烷生成.
- 2)油酸钠浓度低于 6.0 g·L⁻¹时,部分油酸可被转化为甲烷;油酸钠浓度高于 8.0 g·L⁻¹时,油酸分解形成长链脂肪酸和乙酸等中间代谢产物,油酸钠的转化率为 0.
- 3)油酸钠对厌氧发酵中微生物总量影响不明显,但对产甲烷古菌有严重的抑制作用.产甲烷古菌

数量大幅度减少是乙酸代谢过程受到抑制的主要 原因.

4)油酸钠的添加量超过 6.0 g·L⁻¹时,在实验初期会引起产甲烷相中氢分压的升高,也证实了油酸钠对厌氧发酵的抑制作用.

责任作者简介: 尹小波(1957—), 研究员, 男, 1982 年毕业于 兰州大学化学系, 理学学士. 自 1982 年来, 一直从事厌氧消 化、废水处理及其它废弃物处理的基础和应用研究.

参考文献 (References):

- Angelidaki I, Ahring B K. 1992. Effects of free long-chain fatty acids on thermophilic anaerobic digestion [J]. Applied Microbiology and Biotechnology, 37(6): 808-812
- Angelidaki I, Sanders W. 2004. Assessment of the anaerobic biodegradability of macropollutants [J]. Re/Views in Environmental Science & Bio/Technology, 3(2): 117-129
- Cavaleiro A J, Pereira M A, Alves M. 2008. Enhancement of methane production from long chain fatty acid based effluents [J]. Bioresource Technology, 99(10): 4086-4095
- Chen Y, Cheng J J, Creamer K S. 2008. Inhibition of anaerobic digestion process: A review [J]. Bioresource Technology, 99 (10): 4044-4064
- Cirne D G, Paloumet X, Björnsson L, et al. 2007. Anaerobic digestion of lipid-rich waste—Effects of lipid concentration [J]. Renewable Energy, 32(6): 965-975
- Hwu C, Tseng S, Yuan C, et al. 1998. Biosorption of long-chain fatty acids in UASB treatment process [J]. Water Research, 32(5): 1571-1579
- Kabouris J C, Ulas T, Pavlostathis S G, et al. 2009. Mesophilic and thermophilic anaerobic digestion of municipal sludge and fat, oil, and grease. [J]. Water Environment Research A Research Publication of the Water Environment Federation, 81(5): 476-485
- Lalman J A, Bagley D M. 2001. Anaerobic degradation and methanogenic inhibitory effects of oleic and stearic acids[J]. Water Research, 35 (12): 2975-2983
- Li Y Y, Sasaki H, Yamashita K, et al. 2002. High-rate methane fermentation of lipid-rich food wastes by a high-solids co-digestion process[J]. Water Sci Technol, 45(12): 143-150
- Li Y, Zhang R, Liu G, et al. 2013. Comparison of methane production potential, biodegradability, and kinetics of different organic substrates [J]. Bioresource Technology, 149: 565-569
- Long J H, Aziz T N, Francis L, et al. 2012. Anaerobic co-digestion of fat, oil, and grease (FOG): a review of gas production and process limitations [J]. Process Safety and Environmental Protection, 90 (3): 231-245
- Meng Y, Li S, Yuan H, et al. 2015. Evaluating biomethane production from anaerobic mono- and co-digestion of food waste and floatable oil (FO) skimmed from food waste[J]. Bioresource Technology, 185: 7-13

- Meng Y, Li S, Yuan H, et al. 2015. Effect of lipase addition on hydrolysis and biomethane production of Chinese food waste [J]. Bioresource Technology, 179: 452-459
- Mm Alves J V R P. 2001. Effects of lipids and oleic acid on biomass development in anaerobic fixed-bed reactors. Part II: Oleic acid toxicity and biodegradability[J]. Water Research, 35(1): 260-270
- Palatsi J, Laureni M, Andrés M V, et al. 2009. Strategies for recovering inhibition caused by long chain fatty acids on anaerobic thermophilic biogas reactors [J]. Bioresource Technology, 100(20): 4588-4596
- Pereira M A, Pires O C, Mota M, et al. 2005. Anaerobic biodegradation of oleic and palmitic acids: evidence of mass transfer limitations caused by long chain fatty acid accumulation onto the anaerobic sludge. [J]. Biotechnology & Bioengineering, 92(1): 15-23
- Rasit N, Idris A, Harun R, et al. 2015. Effects of lipid inhibition on biogas production of anaerobic digestion from oily effluents and sludges: An overview [J]. Renewable and Sustainable Energy Reviews, 45(0): 351-358
- Silva S A, Cavaleiro A J, Pereira M A, et al. 2014. Long-term acclimation of anaerobic sludges for high-rate methanogenesis from LCFA[J]. Biomass and Bioenergy, 67: 297-303

- Sparkman O D, Penton Z E, Kitson F G. 2013. Gas Chromatography and Mass Spectrometry: A Practical Guide [M]. 北京: 科学出版社. 221-229
- 贺延龄. 1998. 废水的厌氧生物处理[M]. 北京:中国轻工业出版社. 17-18
- 任连海, 黄燕冰, 王攀, 等. 2015. 含油率对餐厨垃圾干式厌氧发酵的影响[J]. 环境科学学报,35(8): 2534-2539
- 王静,杨殿海. 2012. 剩余污泥与废弃油脂混合厌氧消化产气缓滞因素研究[J]. 环境科学学报,32(5): 1088-1094
- 汪善全, 原媛, 孔云华, 等. 2008. 好氧颗粒污泥处理高含盐废水研究[J]. 环境科学,(1): 145-151
- 吴唯民, 蒋青. 1984. 辅酶 $F_{-}(420)$ 及其在厌氧处理中的作用[J]. 中国沼气,(2): 3-11
- 张云飞, 曲浩丽, 李强, 等. 2011. 沼气发酵过程中产甲烷菌快速计数方法的研究[J]. 中国沼气,(2): 24-25
- 赵兴涛,徐桂转,刘杰博,等. 2013. 气相色谱法测定厌氧发酵液中挥发性脂肪酸的研究[J]. 河南农业大学学报,(5): 584-586
- 周洪波, 陈坚, 赵由才, 等. 2002. 长链脂肪酸对厌氧颗粒污泥产甲烷毒性研究[J]. 水处理技术, 28(2): 93-97