

自然水体生物膜胞外聚合物的提取及优化

慕亚南, 成小英*

(江南大学 环境与土木工程学院, 江苏 无锡 214122)

摘要: 以自然水体生物膜为研究对象, 蛋白质和多糖的提取量作为生物膜胞外聚合物(EPS)提取总量的衡量指标, 核酸含量用于表征细胞破裂程度, 本文作者以高速离心法为对照, 分别研究了加热法、EDTA 法、NaOH+NaCl 法和超声+CER 法对自然水体生物膜胞外聚合物的提取效果, 从而确定自然水体生物膜最适提取方法并对实验条件进行优化。研究结果表明, NaOH+NaCl 法因提取胞外聚合物总量高, 核酸含量较少为最适提取方法。在 NaOH 浓度为 2 mol/L, NaCl 质量分数为 0.85%, 萃取 2.5 h, 分离转速为 7 000 g 条件下, EPS 提取量为 157.57 mg/L。

关键字: 自然水体生物膜; 胞外聚合物; 提取

中图分类号:X 172 文献标志码:A 文章编号:1673—1689(2017)05—0499—08

Extraction of Extracellular Polymers from Natural Biofilms

MU Yanan, CHENG Xiaoying*

(School of Environment and Civil Engineering, Jiangnan University, Wuxi 214122, China)

Abstract: Using the content of protein and polysaccharide and the content of nucleic acid separately as indicators of total extracellular polymeric substances (EPS) and cell autolysis, five different extraction methods, including thermal, EDTA, NaOH+NaCl, ultrasonic+CER and high speed centrifugation (control) treatments, for EPS from natural biofilms were studied. Results showed that NaOH+NaCl treatment was the most effective for EPS extraction with less nucleic acid contamination. The optimal extraction conditions were 2 mol/L NaOH, 0.85% NaCl, extraction time 2.5 h and centrifugal force 7 000 g. With these parameters, the extraction content of EPS was 157.57 mg/L.

Keywords: natural biofilms, extracellular polymeric substances, extraction

近年来, 我国河流污染严重, 导致河流生态系统退化和水质恶化, 其中重金属污染占据了较大比重^[1]。自然水体生物膜是河流中相对稳定存在的微生物群落结构^[2], 对水体重金属、有机物和营养物质等的富集和迁移发挥着巨大作用^[3]。大量研究表明,

胞外聚合物 (EPS) 对重金属离子具有很强吸附能力, 例如 Liu 等^[4]研究 EPS 对 Zn²⁺、Cu²⁺ 和 Cr³⁺ 的去除效果, 其去除率都达到 95% 以上; 杜伟等^[5]研究了 EPS 对 Cu²⁺、Cr³⁺ 和 Ni²⁺ 的吸附效果, 结果表明 EPS 对 3 种重金属离子的最大吸附容量分别为 0.81、

收稿日期: 2015-06-08

基金项目: 国家“十二五”科技支撑计划重大项目(2012ZX07101-013-04)。

*通信作者: 成小英(1977—), 女, 江苏无锡人, 理学博士, 副教授, 硕士研究生导师, 主要从事湖泊生态工程研究。

E-mail: chengxiaoysytu@163.com

引用本文: 慕亚南, 成小英. 自然水体生物膜胞外聚合物的提取及优化[J]. 食品与生物技术学报, 2017, 36(05):499-506.

0.62、0.50 mg/g EPS。国内外对EPS吸附重金属离子的吸附研究较多,但重金属离子对EPS的组分、形态结构等的影响有待进一步研究,高效提取EPS是进一步研究EPS作用和性质的前提。

目前的EPS提取中,多以活性污泥为研究对象,阳离子交换树脂法(CER)因其具有提取效率高、化学污染小、细胞破损量小以及操作方便的优点得到普遍认同^[6-8]。自然水体生物膜是一种稳定的、复杂的微生物系统,微生物种类繁多,与活性污泥相比,其生长环境中营养程度较低,促使微生物分泌更多的EPS^[9],故提取EPS的方法不能完全参照活性污泥来进行。曹勇等^[10]对自然水体生物膜胞外聚合物提取方法进行对比,结果表明NaOH法提取效果优于清水法、超声波法、K₂HPO₄法和EDTA法,但DNA含量占提取物总量的22.27%,细胞破裂程度

较大。自然水体生物膜EPS的提取方法尚未统一,不同的提取方法和操作条件对EPS的提取效果有很大的影响^[11-13],为了最大程度提取EPS并尽可能减少细胞破裂和溶解,本研究选取高速离心法、加热法、EDTA法、NaOH+NaCl法和超声+CER法提取自然水体生物膜EPS并对提取效果进行比较,进而选取自然水体生物膜EPS最适提取方法并优化其提取条件,以期提供一种有效的、全面的EPS提取方法,为EPS的进一步研究提供理论参考。

1 材料与方法

1.1 材料

本实验选取生物膜由江南大学校内小蠡湖中培养所得。培养期间水质情况如表1所示($n=10$):

表1 生物膜生长期间河水水质特征($\bar{x}\pm s$)

Table 1 Water quality during the growth of biofilms

1.2 实验方法

1.2.1 生物膜的培养 采用载玻片(25.4 mm×76.2 mm×1 mm)^[14-16]作为自然水体中微生物挂膜的载体,改进后的玻载生物膜培养装置为实验装置,如图1。载玻片用李鱼等^[17]的方法进行预处理,之后将干净的载玻片固定于玻载生物膜装置上,垂直置于水面表层30 cm处进行生物膜培养。取附着有成熟生物膜的载玻片,将生物膜刮入研钵中,加少量去离子水研磨,定容后将生物膜样品放入磁力搅拌器中混匀,待用。

1.2.2 自然水体生物膜EPS提取方法筛选 以高速离心法^[18]为对照,分别采用加热法^[19]、EDTA法^[20]、

表2 5种EPS提取方法的操作步骤

Table 2 Procedures for five EPS extraction methods

提取方法	操作步骤		备注
高速离心法	取5支离心管(编号1-5),各加入5 mL生物膜样品在4℃,4 000 r/min条件下离心20 min ^[21] ,取上清液,过滤测定S-EPS。	1号离心管中加入5 mL去离子水,4℃条件下,12 000 r/min离心20 min,上清液过滤待测。	已用于自然生物膜EPS提取 ^[9,23]
加热法		2号离心管中加入5 mL质量分数0.85% NaCl+质量分数0.22%甲醛,80℃水浴30 min;1×10 ⁴ g离心30 min,上清液过滤待测。	未用于自然生物膜EPS提取 ^[19,24-25]
EDTA法		3号离心管中加入5 mL质量分数2%的EDTA,4℃下振荡萃取3 h,离心(14 000 g,20 min,4℃),取上清液过滤待测。	同高速离心法 ^[10,23]
NaOH+NaCl法		4号离心管中加入2 mL 1 mol/L的NaOH振荡3 h(150 r/min,4℃),加入3 mL的质量分数0.85%NaCl溶液,6 000 g(4℃,20 min)离心,上清液过滤待测。	同加热法 ^[10,21]
超声+CER法		5号离心管中加去离子水至5 mL,超声波处理2 min(40 W,21 kHz);加入CER(60 g/gVSS)在4℃,500 r/min搅动1 h;8 000 r/min(4℃,10 min)离心,上清液过滤待测。	同加热法 ^[15,26-27]

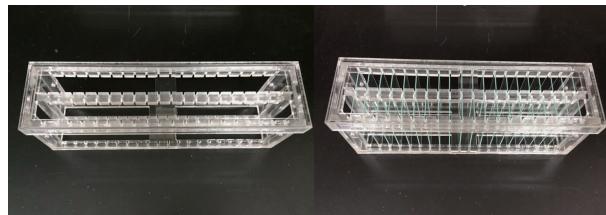


图1 生物膜培养装置

Fig. 1 Culturing device of biofilms

NaOH+NaCl法^[21]和超声+CER法^[15]来提取自然水体生物膜胞外聚合物,其中包括了物理法、化学法和物理-化学法3大类提取方法。具体操作步骤如表2所示。

1.3 分析方法

EPS 的提取量用多糖与蛋白质总和来表征,提取过程中细胞破坏程度用 DNA 含量来表征。其中多糖采用蒽酮法测定^[28],蛋白质采用考马斯亮兰 G-250 法测定^[29],DNA 含量采用二苯胺法^[25]测定。

将冷冻干燥的 EPS 样品与 KBr 按质量比 1:100 混合,压制为薄片,采用傅里叶红外光谱分析仪(Thermo IS10) 进行扫描测试其主要官能团,扫描范围为 4 000~400 cm⁻¹。

表 3 5 种不同方法的 EPS 提取效果

Table 3 Contents of EPS by five extraction methods

EPS 成分		高速离心法	加热法	EDTA 法	NaOH+NaCl 法	超声+CER 法
EPS 成分	蛋白质/(mg/L)	12.91±1.25	16.78±0.85	25.35±1.27	91.13±3.51	29.31±1.61
	多糖/(mg/L)	7.18±0.33	37.03±1.23	9.94±0.71	20.84±1.04	33.39±3.93
	DNA/(mg/L)	0.49±0.17	10.25±1.66	6.35±0.97	6.37±0.21	3.94±0.48
DNA 质量占提取物总质量的百分比		2.38	16	15.25	5.38	5.91

NaOH+NaCl 法>超声+CER 法>加热法>EDTA 法>高速离心法;DNA 质量浓度:加热法>EDTA 法>超声+CER 法>NaOH+NaCl 法>高速离心法。不同的提取方法对 EPS 的提取效果有很大影响,高速离心法提取步骤温和,无大量细胞自溶现象产生,结果能较好的反应生物膜中 EPS 的相对组成,可作为对照用以评价各种提取方法对细胞的破裂程度^[18]。相比于高速离心法,其他 4 种方法对 EPS 的提取效果都有一定程度的提高,说明自然生物膜 EPS 与细胞结合较为紧密,仅通过高速离心法不能有效地提取 EPS,需要进一步借助化学或物理-化学法来提高自然生物膜 EPS 的溶解性。高速离心法、EDTA 法和 NaOH+NaCl 法中蛋白质质量分数都超过 50%,说明该生物膜 EPS 中蛋白质为主要成分,这与已有报道中的研究结果一致^[23]。

比较不同提取方法的提取效果及对生物膜细胞的破裂程度,NaOH+NaCl 法和超声+CER 法提取效果较好且 DNA 质量分数都<6%。但两种提取方法中蛋白质/多糖差异明显,分别为 4.37 和 0.88。一方面可能由于 CER 法提取 EPS 时,蛋白质是最难被提取的物质,因提取时间过短,致使蛋白质未被提取完全^[30-31];另一方面表明 NaOH 的加入对于提取 EPS 中的蛋白质有较好的效果。

与其他提取方法相比,加热法和 EDTA 法提取的 EPS 中 DNA 质量分数较高(>15%),说明加热法和 EDTA 法对细胞的破裂程度较大,导致胞内物质

2 结果与讨论

2.1 5 种提取方法的结果比较和分析

多糖和蛋白质是 EPS 的主要成分,以多糖和蛋白质含量总和来反应胞外聚合物提取方法的有效性,通过测定 DNA 的含量来比较各种提取方法对细胞的破裂程度,实验结果为 3 次测定结果的平均值(见表 3)。

由表 3 可知,5 种方法对 EPS 总量的提取效果:

释放,另外提取过程中甲醛和 EDTA 的存在对 DNA 质量浓度的测定值有一定影响^[32]。与其他方法提取效果相比,加热法提取的 EPS 中蛋白质质量浓度偏低,可能是由于糖类物质及核酸热稳定性相对较强,而蛋白质在热处理过程中则随着作用时间的增加会部分凝固变性,质量浓度降低^[33]。EDTA 法提取效率较低,仅高于对照组,这可能是由于 EDTA 在使 EPS 游离进入液相的同时,与 EPS 的部分大分子相结合,使测量值偏低^[34]。

综上所述,NaOH+NaCl 法提取 EPS 质量浓度最高,且 DNA 质量分数在 10% 以内,表明该方法没有引起严重的细胞裂解^[35]。为获取大量的 EPS,选取 NaOH+NaCl 法作为自然水体生物膜胞外聚合物的提取方法。

2.2 NaOH+NaCl 法提取胞外聚合物条件的优化

操作条件的不同对 EPS 的提取效果有很大影响。以 1 mol/L NaOH,萃取 3 h,加入质量分数 0.85% NaCl,6 000 g 4 °C 条件下离心 20 min 为参考,探究不同的萃取剂浓度、萃取时间及离心力对 NaOH+NaCl 法提取自然水体生物膜 EPS 效果的影响,从而选出最适宜的萃取条件。

2.2.1 NaOH 溶液浓度对 EPS 提取效果的影响 分别选取 0.5、1.0、2.0、3.0、4.0、5.0 mol/L 的 NaOH 溶液作为萃取剂,萃取 3 h,加入质量分数 0.85% NaCl,6 000 g 4 °C 条件下离心 20 min 提取 EPS。测定不同浓度的萃取剂对 EPS 提取效果的影响(见图 2)。

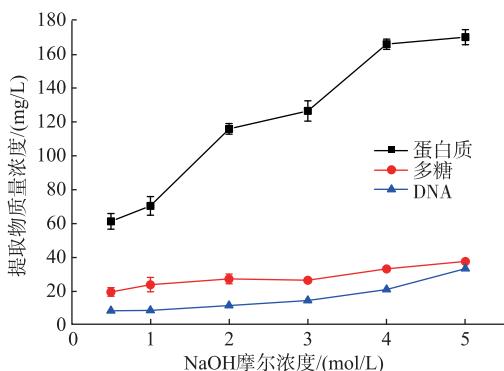


图 2 NaOH 溶液浓度对 EPS 提取效果的影响

Fig. 2 Effect of NaOH concentration on the extraction of EPS

由图 2 可知,NaOH 浓度极大的影响着 EPS 组分。随着 NaOH 浓度增大,蛋白质、多糖、DNA 的质量浓度均随之增大,其中蛋白质含量增幅最明显。当 NaOH 浓度大于 2 mol/L 后,DNA 质量浓度大幅增加,表明过高的 NaOH 浓度对生物膜的细胞破坏较为严重。因此,为降低细胞的破碎程度,选择 NaOH 溶液摩尔浓度为 2 mol/L。

2.2.2 NaCl 质量分数对 EPS 提取效果的影响 以 2 mol/L NaOH 为萃取剂,萃取 3 h,分别加入质量分数为 0.55%、0.65%、0.75%、0.85%、0.95%、1.05% 的 NaCl 溶液,6 000 g,4 ℃ 条件下离心 20 min 提取 EPS, 测定 NaCl 质量分数对 EPS 提取效果的影响(见图 3)。

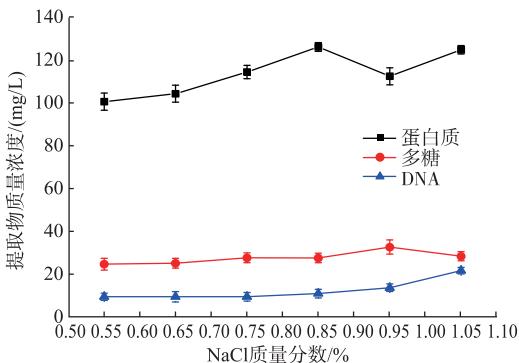


图 3 NaCl 质量分数对 EPS 提取效果的影响

Fig. 3 Effect of NaCl mass fraction on the extraction of EPS

由图 3 可知,NaCl 质量分数对 EPS 的提取影响不大。NaCl 质量分数为 0.55%~0.95% 时,DNA 质量浓度增加幅度不明显,而大于 0.95% 时,DNA 质量浓度明显增加。在 NaCl 质量分数 0.85% 时,EPS 总量达到最大,故最适 NaCl 质量分数选取 0.85%。

2.2.3 萃取时间对 EPS 提取效果的影响 选取 2 mol/L NaOH, 分别萃取 2.0、2.5、3.0、3.5、4.0、4.5 h, 加入质量分数 0.85% NaCl,6 000 g,4 ℃ 条件下离心 20 min 提取 EPS, 测定不同萃取时间对 EPS 提取效果的影响(见图 4)。

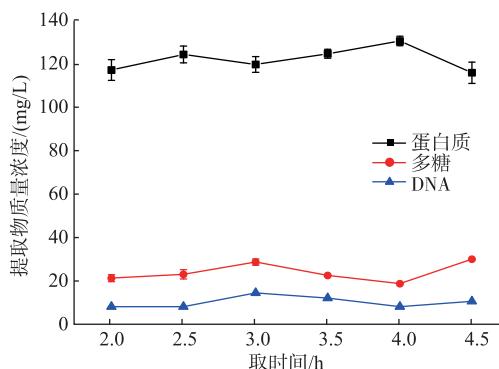


图 4 萃取时间对 EPS 提取效果的影响

Fig. 4 Effect of extraction time on the content of EPS

由图 4 可知,在萃取时间 ≤ 2.5 h 时,蛋白质和多糖质量浓度随着时间的延长增大,DNA 质量浓度无明显增加,当萃取时间 > 2.5 h 时,DNA 质量浓度增幅明显。因此,确定 2.5 h 为最佳适萃取时间。

2.2.4 离心力对 EPS 提取效果的影响 选取 2 mol/L NaOH,萃取 3 h,加入质量分数 0.85% NaCl,分别设定离心力为 4 000、5 000、6 000、7 000、8 000、10 000 g,4 ℃ 条件下离心 20 min 提取 EPS, 测定不同离心力对 EPS 提取效果的影响(见图 5)。

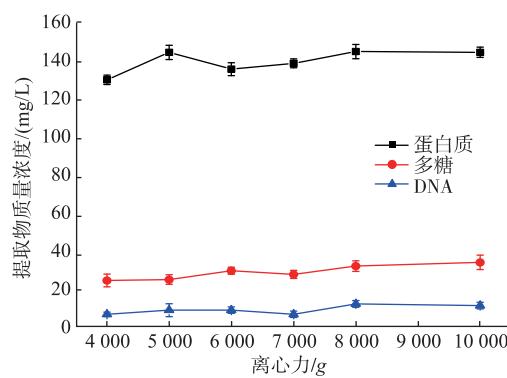


图 5 离心力对 EPS 提取效果的影响

Fig. 5 Effect of centrifugal force on the extraction of EPS

由图 5 可知,随着离心力的增加,蛋白质与多糖质量浓度成缓慢上升趋势,当离心力达到 7 000 g 时,随着转速的继续增大,蛋白质和多糖增加趋于平缓,离心力的增加不再分离出更多的蛋白质和多

糖,但DNA质量浓度与之前相比增加显著。从细胞破碎小方面考虑,7 000 g为最适萃取离心力。

在NaOH浓度为2 mol/L,NaCl质量分数为0.85%,萃取2.5 h,分离转速为7 000 g条件下,NaOH+NaCl法提取效果最佳, EPS提取量为157.57 mg/L。与文献中提取条件不同的原因可能是生物膜生长环境(如微生物种类、营养水平和水温等)的不同,致使EPS成分有所差异,提取操作条件也有所不同。与人工配水相比,自然水体中微生物种类繁多,主要有细菌、原生动物、真菌和藻类,分泌的EPS更为丰富;因自然水体中的营养物质含量较低,当微生物生长需求的不能被满足时,微生物将优先利用EPS中的多糖将作为能源物质用以维持自身正常的生命活动,致使蛋白质/多糖比值增大。与多糖相比,EPS中蛋白质较难被提取,提高NaOH浓度有利于蛋白质的提取,提高EPS的提取量。随着NaOH浓度的增加,在较短的时间内可使大部分EPS与微生物分离,萃取时间>2.5 h时,DNA含量大幅增加,可能是NaOH直接作用于细胞壁所导致。经过NaOH的萃取后,高速离心用以将胞外聚合物与细胞剥离来进行EPS的提取,再不增大细胞裂解的前提下,离心力的增加有助于细胞的完全分离。

2.3 NaOH+NaCl法中NaCl作用探究

NaOH法对EPS提取具有效率高的特点,但对细胞破坏程度较大。目前,与NaOH法相组合的方法研究较多,如甲醛+NaOH法^[25]、甲酰胺+NaOH法^[36]等,甲醛、甲酰胺的加入用以固定细胞,降低NaOH对细胞的破坏。为探究NaOH+NaCl法中NaCl的作用,分别以NaOH和去离子水替代NaCl,即NaOH+NaOH、NaOH+NaCl、NaOH+去离子水法来提取EPS。

由图6可知,蛋白质、多糖提取效果都符合NaOH+NaOH法>NaOH+NaCl法>NaOH+去离子水法;DNA质量浓度则是NaOH+NaOH法>NaOH+去离子水法>NaOH+NaCl法。以NaOH代替NaCl时,蛋白质质量浓度和DNA质量浓度明显增大,应该是细胞发生溶解,胞内物质外流所导致^[37]。与加入NaOH相比,NaCl溶液和去离子水的加入对细胞破裂程度都有所缓解,加入NaCl溶液条件下细胞破裂程度最小。唐金花等^[38]以去离子水、低浓度NaCl

和缓冲溶液作为提取液进行对比,结果表明低浓度NaCl溶液为提取液时细胞破裂程度最小;Fang等^[39]在提取胞外有机物质时,也加入NaCl用以维持渗透平衡和减少细胞自溶。综上,NaOH法中加入的NaCl对细胞起到了一定的保护作用。

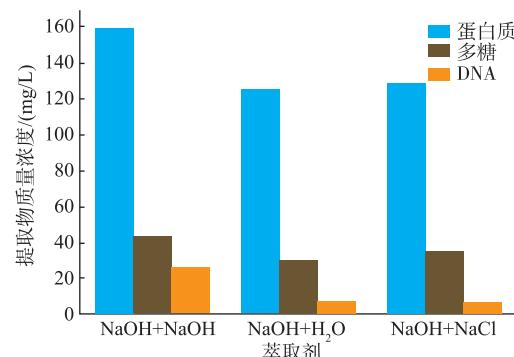


图6 不同萃取剂的提取效果比较

Fig. 6 Effect of different extraction agents

2.4 胞外聚合物红外光谱分析

对提取的溶解性胞外聚合物(S-EPS)和结合态胞外聚合物(B-EPS)样品进行红外光谱图分析(见图7),表4列出了其主要官能团。由红外光谱图可知,S-EPS和B-EPS中含有多种官能团,其中多糖和蛋白质是提取的EPS中两大主要成分。S-EPS图谱中多糖的特征峰较蛋白质强且宽,这说明多糖与细胞结合较松散或处于细胞较外层,比蛋白质更容易被提取^[35],要更完全的提取蛋白质,还需借助化学法或物理-化学法;B-EPS图谱中,蛋白质峰明显增强,表明NaOH的加入,有效的提取了生物膜中的蛋白质。

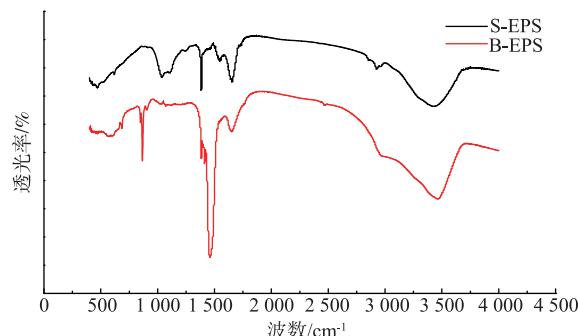


图7 红外光谱图

Fig. 7 FTIR spectra of EPS

表 4 EPS 的红外光谱图的主要官能

Table 4 Main functional groups observed in the FTIR spectra of EPS

波数/cm ⁻¹	归属	官能团类型
3 700~3 000	—OH 和—NH ₂ 的伸缩振动	酚羟基和醇羟基
3 000~2 900	C—H 的不对称伸缩振动	脂碳链
1 680~1 630	C=O 的伸缩振动(酰胺 I)	蛋白质(肽键)
1 450~1 350	C—N 伸展振动和 C—N 弯曲振动(酰胺 III)	蛋白质(肽键)
1 100~1 000	C—O—C 伸缩振动	多糖
<1 000	指纹区	含硫磷基团

3 结语

自然水体生物膜广泛存在于各类水体中,本文作者通过改进的装置培养自然水体生物膜,对比不

同提取方法对自然水体生物膜 EPS 的提取效果。结果表明,NaOH+NaCl 法>超声+CER 法>加热法>EDTA 法>高速离心法。NaOH+NaCl 法提取的 EPS 总量分别是超声+CER 法、加热法、EDTA 法、高速离心法的 1.77 倍、1.85 倍、2.84 倍和 5.75 倍,同时细胞的破裂程度较小,是理想的 EPS 提取方法。通过对 NaOH+NaCl 法提取 EPS 进行条件优化并探究 NaCl 的作用,表明在 NaOH 浓度为 2 mol/L,NaCl 质量分数为 0.85%,萃取 2.5 h,分离转速为 7 000 g (4 °C)条件下,EPS 提取效果最佳,加入 NaCl 对细胞起到了一定的保护作用。NaOH+NaCl 法提取的 EPS 红外光谱分析可知,EPS 中含有多种官能团,其中蛋白质和多糖官能团出峰明显,蛋白质是自然水体生物膜的主要成分,多糖次之。

参考文献:

- [1] CHEN Longsheng, CHEN Shijin, Xu Shuwen, et al. Environment significance and pollution status of heavy metals in lake sediments of the middle and lower reaches of yangtze river [J]. **Journal of Anhui Agricultural Sciences**, 2013, 41 (16): 7290-7293. (in Chinese)
- [2] 秦松岩. 德国奥德河水中生物膜形态及其生物多样性的研究[D]. 哈尔滨: 哈尔滨工业大学, 2008.
- [3] LAWRENCE J R, DYNES J J, KORBER D R, et al. Monitoring the fate of copper nanoparticles in river biofilms using scanning transmission X-ray microscopy(STXM)[J]. **Chemical Geology**, 2012, 329: 18-25.
- [4] LIU Y, LAM M C, FANG H H P. Adsorption of heavy metals by EPS of activated sludge[J]. **Water Science and Technology**, 2001, 43 (6): 59-66.
- [5] DU Wei, SUN Baosheng, LV Ying. Study on adsorption of Cu²⁺, Cr³⁺ and Ni²⁺ by EPS[J]. **China Water & Wastewater**, 2007, 23 (13): 98-101. (in Chinese)
- [6] DOMINGUEZ L, RODRIGUEZ M, PRATS D. Effect of different extraction methods on bound EPS from MBR sludges. Part I: Influence of extraction methods over three-dimensional EEM fluorescence spectroscopy fingerprint[J]. **Desalination**, 2010, 261 (1): 19-26.
- [7] LONG Tengrui, LUO Taizhong, LONG Xiangyu, et al. Research on extraction of extracellular polymeric substances from activated sludge by ultrasonic and cation resin[J]. **Water & Wastewater Engineering**, 2008, 34 (5): 34-39. (in Chinese)
- [8] WANG Yi, ZHENG Shujian, PENG Dangcong. A review on extracellular polymeric substance in environmental engineering[J]. **Journal of Xi'an University of Architecture & Technology**, 2011, 43 (6): 854-858. (in Chinese)
- [9] YAN Nengjie, XU Yanbin, DUAN Xiaojun, et al. A review on the extraction and property analysis of extracellular polymeric substance[J]. **Science & Technology Review**, 2009, 27 (0920): 106-110. (in Chinese)
- [10] CAO Yong, WANG Bingling, ZHANG Yimeng, et al. Extraction of extracellular polymeric substances from biofilm and adsorption mechanism of heavy metals[J]. **Shang Hai Environmental Sciences**, 2013, 32 (4): 139-142. (in Chinese)
- [11] D'ABZAC P, BORDAS F, VAN Hullebusch E, et al. Extraction of extracellular polymeric substances (EPS) from anaerobic granular sludges: comparison of chemical and physical extraction protocols [J]. **Applied Microbiology and Biotechnology**, 2010, 85 (5): 1589-1599.
- [12] LIU H, FANG H H P. Extraction of extracellular polymeric substances (EPS) of sludges[J]. **Journal of Biotechnology**, 2002, 95 (3): 249-256.
- [13] CHO J, HERMANOWICZ S W, HUR J. Effects of experimental conditions on extraction yield of extracellular polymeric

substances by cation exchange resin[J]. **The Scientific World Journal**, 2012.

- [14] ZHANG Daoyong, ZHAO Yongsheng, PAN Xiangliang. The role of EPS in removing cadmium in sewage by Algae-Bacteria biofilm[J]. **Research of Environmental Sciences**, 2004, 17(5): 52-55. (in Chinese)
- [15] WANG C, MIAO L, HOU J, et al. The effect of flow velocity on the distribution and composition of extracellular polymeric substances in biofilms and the detachment mechanism of biofilms[J]. **Water Science&Technology**, 2014, 69(4): 825-832.
- [16] STEWART T J, TRABER J, KROLL A, et al. Characterization of extracellular polymeric substances (EPS) from periphyton using liquid chromatography-organic carbon detection-organic nitrogen detection (LC-OCD-OND)[J]. **Environmental Science and Pollution Research**, 2013, 20(5): 3214-3223.
- [17] LI Yu, ZHENG Na, DONG Deming, et al. Accumulation of Cd in the natural surface coatings during the development[J]. **Chinese Journal of Applied Chemistry**, 2004, 21(1): 28-31. (in Chinese)
- [18] LI Jihong, SHAN Shiliang, LI liang, et al. Extraction of extracellular polymeric substances from activated sludge in membrane bioreactor[J]. **Environmental Engineering**, 2013, 31(3): 10-14. (in Chinese)
- [19] FANG H H P, XU L C, CHAN K Y. Effects of toxic metals and chemicals on biofilm and biocorrosion [J]. **Water Research**, 2002, 36(19): 4709-4716.
- [20] BROWN M J, LESTER J N. Comparison of bacterial extracellular polymer extraction methods [J]. **Applied and Environmental Microbiology**, 1980, 40(2): 179-185.
- [21] HU Xuewei, LI Shu, RONG Ye, et al. Effect of Cu²⁺ on biofilm and extracellular polymeric substance [J]. **CIESC Jorunal**, 2014, 65(3): 1062-1067. (in Chinese)
- [22] ZHU P, LONG G, NI J R, et al. Deposition kinetics of extracellular polymeric substances (EPS) on silica in monovalent and divalent salts[J]. **Environmental Science & Technology**, 2009, 43(15): 5699-5704.
- [23] KANG Chunli, DONG Deming, LI Zhonghua, et al. Extraction of extracellular polymers from biofilms in natural water by EDTA solution[J]. **Journal of Northeast Normal University (Natural Science Edition)**, 2003, 35(2): 120-122. (in Chinese)
- [24] SUN M, LI W W, MU Z X, et al. Selection of effective methods for extracting extracellular polymeric substances (EPSSs) from Bacillus megaterium TF10[J]. **Separation and Purification Technology**, 2012, 95: 216-221.
- [25] SUN M, LI W W, YU H Q, et al. A novel integrated approach to quantitatively evaluate the efficiency of extracellular polymeric substances(EPS) extraction process[J]. **Applied Microbiology and Biotechnology**, 2012, 96(6): 1577-1585.
- [26] HAN Wei, YUAN Linjiang, CAI Lu. Extracellular polymer ability of phosphorus accumulation and the relationship with the biological phosphorus removal[J]. **Journal of Safety and Environment**, 2012, 12(5): 23-28. (in Chinese)
- [27] LIU Xiang, HUANG Yingen, LIU Yan, et al. The comparison of effectiveness of different methods in extracting extracellular polymeric substances (EPS) from biofilm and activated sludge[J]. **Journal of Fudan University (Natural Science)**, 2011, 50(5): 556-562. (in Chinese)
- [28] 张治安,陈展宇.植物生理学试验技术[M].长春:吉林大学出版社,2008.
- [29] CEYHAN N, OZDEMIR G. Extracellular polysaccharides produced by cooling water tower biofilm bacteria and their possible degradation[J]. **Biofouling**, 2008, 24(2): 129-135.
- [30] FROLUND B, PALMGREN R, KEIDING K, et al. Extraction of extracellular polymers from activated sludge using a cation exchange resin[J]. **Water Research**, 1996, 30(8): 1749-1758.
- [31] GE Liyun, DENG Huanhuan, GAO Hongwei, et al. Study on extraction of extracellular polymeric substances from activated sludge[J]. **Environmental Science and Management**, 2010, 35(9): 47-50. (in Chinese)
- [32] GAO Jingfeng, GUO Jianqiu, CHEN Ranni, et al. Comparison of the efficiency of five extracellular polymeric substances (EPS) extraction methods using three dimensional excitation and emission matrix (EEM) fluorescence spectroscopy together with chemical analysis[J]. **Environmental Chemistry**, 2008, 27(5): 662-668. (in Chinese)
- [33] WANG Xuan, JI Min, WANG Jingfeng, et al. Study on the extraction of extracellular polymer from aerobic granular sludge[J]. **China Water&Wastewater**, 2005, 21(8): 91-93. (in Chinese)
- [34] SUN M, LI W W, YU H Q, et al. A novel integrated approach to quantitatively evaluate the efficiency of extracellular polymeric substances(EPS) extraction process[J]. **Applied Microbiology and Biotechnology**, 2012, 96(6): 1577-1585.
- [35] YAN Jieneng, XU Yanbin, XU Da, et al. On the optimization of extracted progress for theextracellular polymeric substance of a

- Cr(VI)-removal predominated strain (Brevibacillus sp.)[J]. **Journal of Safety and Environment**, 2012(2):13.(in Chinese)
- [36] ADAV S S, LEE D J, TAY J H. Extracellular polymeric substances and structural stability of aerobic granule [J]. **Water Research**, 2008, 42(6):1644-1650.
- [37] WU Zhuoying, GUO Feng, YE Chengsong, et al. Comparison of extraction methods for extracellular polymeric substances from a drinking water biofilm-forming bacteria[J]. **Environmental Chemistry**, 2012, 31(4):539-543.(in Chinese)
- [38] TANG Jinhua, XU Guoren, XIAO Jing, et al. Optimization of extraction condition of extracellular polymeric substances from activated sludge[J]. **Journal of Anhui Agricultural Sciences**, 2012, 40(6):3505-3507.(in Chinese)
- [39] QU F, LIANG H, HE J, et al. Characterization of dissolved extracellular organic matter (dEOM) and bound extracellular organic matter (bEOM) of *Microcystis aeruginosa* and their impacts on UF membrane fouling [J]. **Water Research**, 2012, 46 (9): 2881-2890.

会议消息

会议名称(中文):第十二届全国食品冷链链大会

所属学科:农作物、林木果实产品贮藏、保鲜与安全,工程热物理

开始日期:2017-09-01

所在城市:湖南省 长沙市

主办单位:中国制冷学会、国内贸易工程设计研究院

全文截稿日期:2017-07-31

联系人:曹阳

联系电话:010-63565523

E-MAIL:coldechain@car.org.cn

会议网站:http://www.car.org.cn/index.php?s=/articles_923.html

会议背景介绍:为了进一步促进我国冷链行业发展,“第十二届全国食品冷链链大会和第九届全国冷冻冷藏产业创新发展年会”计划于2017年9月中下旬在长沙召开。会议主题:“技术创新,产业升级”。围绕这一主题,会议致力于搭建冷链“产、学、研、用”交流平台,从技术、管理、运营等多角度探讨冷链行业发展所关注的问题。大会将邀请国内外著名专家、学者、企业家就食品冷链的政策、标准、关键技术及产业升级、安全生产和运营管理等方面进行广泛交流与研讨。

论文征集范围

- 1、冷链行业的形势、市场、经济分析;
- 2、食品速冻、冷藏、保鲜新技术;
- 3、冷链装备、设施研发、改造升级,能耗分析等;
- 4、冷藏运输、物流、信息、自动化控制技术;
- 5、冷链相关应用、工程案例分析;
- 6、冷链相关安全、生产、运营、管理经验;
- 7、其它冷链相关技术、信息。