

知库 onmental ge Web	<mark>环境工程学报</mark> <sup>Chinese Journal of Environmental Engineering</sup>	第 17卷 第 8期 2023年 8月 Vol. 17, No.8 Aug. 2023
http://www.cjee.ac.cn	E-mail: cjee@rcees.ac.cn	(010) 62941074
文章栏目:环境生物技	术	

马政, 向雅芸, 马伟芳. 碳量子点/壳聚糖@维纶纤维载体强化藻菌生物膜净化农村污水及脂质积累效能[J]. 环境工程学报, 2023, 17(8): 2758-2767. [MA Zheng, XIANG Yayun, MA Weifang. The efficiency of carbon quantum dots/chitosan @ vinylon fiber carrier enhanced algae and bacteria biofilm in purification of rural wastewater and lipid accumulation[J]. Chinese Journal of Environmental Engineering, 2023, 17(8): 2758-2767.]

中图分类号 X703

文献标识码

А

## 碳量子点/壳聚糖@维纶纤维载体强化藻菌生物膜 净化农村污水及脂质积累效能

马政,向雅芸,马伟芳◎

北京林业大学环境科学与工程学院,北京100083

DOI 10.12030/j.cjee.202304012

摘 要 本文针对微藻净化污水效率低、藻水分离困难以及微藻含油量低等系列问题,设计制备碳量子点/壳聚 糖@维纶纤维(CQDs/CS@PVF)附着载体强化藻菌生物膜系统对污水净化协同产油。结果表明,CQDs/CS@PVF 添加形成的藻菌生物膜系统与对照组相比,对污水中的COD、TN和TP的去除速率分别提高了68.2%、120.2%、79.2%,这是由于CQDs/CS@PVF 藻菌生物膜系统提高了42.3%的微藻比生长速率,出水达到北京《农村生活污水处理设施水污染物排放标准》一级A标准。污水中的有机物被微藻利用转化为生物质油脂,其含量达到30.1%,脂肪酸C16~C18含量占比为96%,此组份的脂质更适合作为底物合成生物柴油,实现污染物向生物柴油优质原料的转化。CQDs/CS@PVF 微藻生物膜快速去除有机物的同时高效生产油脂的机理是藻菌生物膜体系微藻与细菌细胞间距小,从而提高了O<sub>2</sub>-CO<sub>2</sub>气体与营养组分交换效率;此外,CQDs/CS@PVF通过拓展藻 30%的可吸收光谱可提升20.9%的光合作用效率,非光化学淬灭系数提升了98.0%。以上研究结果可为CQDs/CS@PVF载体强化藻菌生物膜系统高效率处理农村污水同步收获油脂提供参考。 关键词 微藻;农村污水;生物柴油

我国目前农村污水处理基本沿用城市污水处理厂的集中式活性污泥处理方法,然而农村污水存在水量波动大、分布较为分散、维护水平不足等问题,相比城市污水处理率不佳。2021年,全国农村生活污水进行处理的乡村仅占36.94%,远低于城市污水处理率97.89<sup>[1]</sup>。农村污水处理通常沿用城市污水处理的活性污泥法,活性污泥法虽然能够有效去除污水中的有机物和氮磷,但适合污水合流集中处理模式,然而,大部分农村的管网覆盖率不高,合流集中处理难度大。农村污水COD、TN、TP、氨氮平均值分别为205、62.5、5.5、50 mg·L<sup>-1[2]</sup>,只含有有机物、氮、磷等物质,有毒成分和重金属含量低,可生化性好。而微藻适用于可生化性好的污水净化,利用小球藻和球形红杆菌处理富氮养猪场废水和富碳淀粉废水,TP、COD和TN的回收率分别可达到100%、96%、97%和95%<sup>[3]</sup>。在利用斜生栅藻处理不同处理阶段城市污水,处沉池污水的TN和TP去除率分别为99.8%和83.1%,二沉池污水的TN和TP去除率分别为98.9%和97.6%<sup>[4]</sup>。从当地奶业收集的乳品废水作为生长介质(未经任何预处理),用于培养微藻4d后,COD去除率达到90%以上;

收稿日期: 2023-04-03; 录用日期: 2023-05-12

基金项目:北京市科技计划项目,北京市碳中和达标体系与负碳技术解决方案研究与应用(Z211100004321001)

**第一作者:**马政(1996—),男,硕士研究生,1308057022@qq.com; ⊠通信作者:马伟芳(1973—),女,博士,教授, mprggy@163.com

2759

培养6d后氨氮完全消耗<sup>[5]</sup>。微藻可以利用小型光生物反应器分散式处理可生化性好的农村污水, 与活性污泥法相比,无需铺设管网对污水收集集中处理,在适宜的工艺条件下,污水中氮磷的去 除率可达 90% 以上<sup>66</sup>。并且微藻处理污水无需要额外添加碳源用于硝化/反硝化、只需少量曝气、 剩余微藻生物质价值高,适合在温度适宜的南方地区处理污水。在微藻处理污水的过程中,通常 会有部分有机物难以被微藻高效吸收转化<sup>17</sup>、生物质油脂含量低和藻水分离困难的问题、藻水分离 的方法包括絮凝(化学、生物、电)、重力沉降、过滤、浮选、离心等方法,但是这些方法普遍分 离成本高或者周期长,限制了微藻处理污水的应用<sup>[8]</sup>。有研究表明,利用微藻与细菌联合可以大幅 提高处理各种污水能力,同时可促进微藻油脂的合成。微藻与细菌之间存在互利共生关系,两者 之间的相互作用主要有营养交换、信号传导等网。营养交换是藻菌相互作用最基本的关系、微藻通 过光合作用产生的 O,、释放出有机物可以通过异养细菌的呼吸作用吸收利用。同时细菌呼吸作用 产生的 CO2 又会被微藻光合作用吸收合成生物质。藻菌之间 O2、CO2 交换可以降低污水处理的曝 气需求,减少污水处理造成的 CO,排放。共生菌群可以为微藻提供维生素、植物激素、铁载体 等。微藻在优化条件下可积累高达50%干生物质占比的油脂,被认为是极具前景的可再生第三代 生物能源来源[10]。而且污水中的有机碳为微藻提供了混合营养的环境,混合营养环境相比于普通 培养基 (BG11) 可观察到更高的生物量和脂质生产力<sup>[11]</sup>。因此,利用微藻处理污水的同时还具有碳 减排、生物柴油生产等多重效果[12]。

近年来,微藻生物膜系统受到广泛的重视,因为微藻生物膜生物密度高,可通过机械刮取、挤压等方法收取微藻<sup>[13]</sup>,减少了微藻处理污水后回收生物质的成本。微藻生物膜的形成来源微藻的贴壁生长的特性,当微藻吸附固体基质上时,与其他共生菌群分泌 EPS 形成稳定的藻菌生物膜,生物膜状态下的比悬浮系统具有更好的光照可用性<sup>[14]</sup>。微藻生物膜附着基质要求较高,必须考虑到微藻附着效率和形成生物膜后的稳定性,但同时生物膜载体在污水中也会降低反应器透光度的问题。

微藻通过叶绿素 a 和叶绿素 b 光合色素吸收光能,具有蓝光 (450~480 nm) 和红光 (605~700 nm) 双重吸收波长<sup>[15]</sup>。特定的红光和蓝光照射微藻可以提高细胞生长速度和脂质生产力<sup>[16]</sup>,有助于提 升微藻的光合作用效率。有报道在悬浮微藻体系中加入碳量子点,光合活性显著提高并且微藻的 脂质产率提高了 34%<sup>[17]</sup>。但是在悬浮体系中加入碳量子点,碳量子点难以回收,同时新物质引入 的可能会给水环境带来潜在的风险。而藻菌共生容易沉淀,沉淀在底部的微藻细胞难以接受到光 照,导致光合作用效率低。碳量子点与壳聚糖结合改性的纤维可能有助于改善光照可用性差和藻 菌共生易沉淀的问题。微藻在载体表面附着和载体表面性质有关,微藻会在静电力、范德华力等 作用下<sup>[13]</sup>,吸附在表面粗糙的载体材料上。由于微藻细胞带负电荷,表面带正电的材料更易于吸 附微藻附着,带正电的多孔性材料有效吸附带负电的小球藻快速集和接种,促进了微藻生物膜的 形成。脱乙酰基后的壳聚糖含有大量的-NH<sub>2</sub>基团,带有丰富的正电荷,适合作为生物膜附着载体 的改性剂。碳量子点(CQDs)是一种新型的荧光材料,具有光致发光、化学惰性、高生物相容性等 优越性能<sup>[18]</sup>,可以通过调节光谱特性和发光强度,实现定向转移未利用光到蓝光和红光。

根据目前微藻系统存在的光利用程度差、附着效率低、生物质油脂含量低的问题。本文设计制备了碳量子点-壳聚糖 (CS) 交联改性的聚乙烯醇缩甲醛 (PVF) 纤维作为生物膜附着载体,以该载体为填料构建藻菌生物膜系统,研究该系统净水分散污水协同油脂转化的效能,并解析藻菌生物膜机制。为构建稳定高效的微藻资源化处理<sup>[12]</sup>污水系统提供理论依据。

#### 1 材料和方法

#### 1.1 CQDs/CS@PVF 的设计与制备

水热法合成碳量子点。将1.0g柠檬酸和0.5g尿素完全溶解在25mL超纯水中,并将混合溶液

转移至水热反应釜中(50 mL 聚四氟乙烯内衬)中在160 ℃下加热6h。待自然冷却至室温后取出, 将合成的碳量子点溶液经0.22 μm 醋酸纤维滤膜过滤。最后,将过滤后的碳量子点溶液在70 ℃下 干燥4h,得到的棕色粉末状碳量子点。

制备改性溶液。将 0.5 g 的壳聚糖 (CS) 溶解在 100 mL 2%(w/v) 的乙酸溶液中,不断搅拌直至壳 聚糖完全溶解;将 50 mg CQDs 加入搅拌中的壳聚糖溶液中,磁力搅拌器持续搅拌 1 h,得到 CQDs/CS 溶液。

CS@PVF与CQDs/CS@PVF纤维制备。将纤维浸泡在含有2%戊二醛的CS溶液和CQDs/CS溶液中,静置1h使PVF与涂层充分交联。取出交联后的纤维置于60℃干燥箱中干燥,分别制得CS@PVF与CQDs/CS@PVF2种纤维附着载体。

#### 1.2 材料的表征

通过傅里叶红外光谱仪 (Bruker Vertex 70,德国) 对载体进行红外光谱测试,搭配衰减全反射 (attenuated total reflection, ATR) 附件使用,通过傅里叶红外光谱进行官能团测定,实验仪器参数设 定为: 波数为 400~4 000 cm<sup>-1</sup>,分辨率为 16 cm<sup>-1</sup>,扫描次数为 32 次。光致发光 (PL) 光谱通过荧光 分光光度计 (日立 荧光分光光度计 F7000,日本)测定。

#### 1.3 实验材料与设计

实验所用藻种斜生栅藻 (*Scenedesmus* obliquus) 购置于中国科学院淡水藻种库。将藻种置于光照 培养箱内 (温度为 25 ℃,光照强度为 3 000 lx,光暗比为 12 h:12 h)BG11 培养基中传代培养。每天定 时取样,测定微藻的吸光度 (OD<sub>680</sub>),绘制得到斜生栅藻生长曲线,以选取处于对数生长期的微藻 用于后续实验。实验菌种来源活性污泥曝气驯化后得到的好氧混合菌种,可挥发性悬浮固体浓度 (MLVSS) 为 1 800 mg·L<sup>-1</sup>。

实验所用污水取北京某农村污水处理站,经过滤去除大粒径悬浮物后灭菌后使用,污水水质 指标为 COD 为 320~400 mg·L<sup>-1</sup>, TN 为 25~50 mg·L<sup>-1</sup>,氨氮为 25~45 mg·L<sup>-1</sup>, TP 为 4.5~5 mg·L<sup>-1</sup>。

本研究采用流动挂膜法在基质表面接种微藻与菌种(质量比 5:1),藻液流过载体基质表面,在 空气曝气量为 0.2 L·min<sup>-1</sup>下通过细胞与载体基质之间的静电力、范德华力、水力作用等,使一定 量的藻细胞附着在载体表面。研究 PVF(添加藻菌生物质与 PVF)、CS@PVF(添加藻菌与 CS@PVF)、 CQDs/CS@PVF(添加藻菌与 CQDs/CS@PVF)、悬浮(添加藻菌)和吸附对照(添加 PVF)各系统水质指标 COD、TP、TN 和生物量的变化。

#### 1.4 水质指标的测定

取水样经 0.45 μm 滤膜过滤后,参照《水和废水监测分析方法》测定水质指标 COD、TP、 TN。COD 采用重铬酸钾法、TP 浓度采用钼锑抗分光光度法测定,TN 浓度采用过硫酸钾氧化-紫外 分光光度法测定。

#### 1.5 微藻生物质参数测定方法

1) 微藻生物量用干重法测定。将 0.45 μm 滤膜放入烘箱烘至恒重称重。悬浮微藻直接取一定体积的藻液通过真空抽滤装置将藻细胞过滤到滤膜上,负载有生物膜的载体经过超声洗涤多次后,使载体上的生物膜分离到液相中,再通过真空抽滤装置将藻细胞过滤到滤膜上,并用蒸馏水清洗3次。将滤有微藻细胞的滤膜放入烘箱烘干至恒重,计算其前后差值确定生物量和藻液的浓度。

2) 微藻油脂含量的测定。将表面附着微藻的载体用去离子水冲洗、超声,使得微藻生物膜脱 离下来,然后在8000 r·min<sup>-1</sup>下离心,倒去上清液,剩余微藻生物质冷冻干燥12h得到冻干藻粉。 取100 mg冻干藻粉,根据氯仿-甲醇法<sup>[19]</sup>提取测定油脂质量:用4 mL氯仿:甲醇(2:1,v/v)在室温下 提取冷冻干燥的微藻1h,将细胞从上清液中分离,7000 r·min<sup>-1</sup>离心7 min。然后在上清液中加入 0.5 mL 水,5000 r·min<sup>-1</sup>离心10 min,将脂质提取到氯仿相,非脂质提取到甲醇水相。仔细去除顶 部的水相,底部含有脂质的氯仿相在 60 ℃ 蒸发,以称量脂质的含量。油脂含量=油脂的质量/干藻 粉的质量×100%。

3) 微藻脂肪酸组成的测定。取 30 mg 的利用 2) 中方法提取的藻油加入 2 mL 含 1% 浓硫酸的甲 醇,迅速混匀,于 70 ℃ 水浴反应 30 min。冷却至室温后,加入 2 mL 正己烷和 2 mL 饱和氯化钠, 充分振荡并静置分层,离心后取正己烷层转移到小瓶中,使用岛津 2014C (岛津,日本),配备火焰 电离检测器 (FID) 和 SHIMADZU(SK-5) 气相毛细管色谱柱 (30 m×0.32 mm×0.25 µm),对脂肪酸甲酯 (FAMEs) 进行测定:氮气作载气,在 10:1 的分流模式下,注入温度为 280 ℃,进样量为 2 µL,探 测器温度设置为 280 ℃。FAME 成分与标准 FAME(C8-C22; SUPELCO) 比较,以面积归一法得到各 脂肪酸组分的相对含量。

4) 微藻光合活性的测定。采用叶绿素荧光仪 (WALZ PAM-2500,德国) 测定藻细胞的光合作用 参数,悬浮微藻直接取一定体积的藻液通过真空抽滤装置将藻细胞过滤到滤膜上,负载有生物膜 的载体经过超声洗涤多次后,使载体上的生物膜分离到液相中,再通过真空抽滤装置将藻细胞过 滤到 0.45 μm 醋酸纤维滤膜上,将含有相同生物量的醋酸纤维滤膜用叶片夹夹住,置于黑暗下暗适 应 30 min 后,测定藻细胞的 F<sub>v</sub>/F<sub>m</sub> (PS II 最大光化学量子产量)、NPQ (非光化学淬灭系数)。

#### 1.6 一级反应动力学模型

微藻生物降解 COD、TN、TP 的动力学均为一级反应,如式(1)所示。

$$C_t = C_0 \exp(-kt) \tag{1}$$

式中:  $C_t$ 为该 t时间污染物 (COD、TN、TP)的质量浓度, mg·L<sup>-1</sup>;  $C_0$ 为污染物初始质量浓度, mg·L<sup>-1</sup>; t为反应时间, d; k为污染物讲解速率, d<sup>-1</sup>。

#### 1.7 藻类的生长曲线模拟

Logistic 增长模型 (式 (2)) 是应用较为广泛的微藻生长模型,在本研究中用于不同体系下生长曲线的拟合。

$$Y = A/(1 + Bexp(kt)) \tag{2}$$

式中: Y为微藻生物量,  $g \cdot L^{-1}$ ; B为最大微藻生物量,  $g \cdot L^{-1}$ ; k为比生长速率,  $d^{-1}$ ; t为生长时间,  $d_{\circ}$ **2**结果与讨论

#### 2.1 载体填料性能分析

1) CQDs/CS 光致发光性能分析。CQDs/CS 改性显著提升了载体在 260~400 nm 波长下的 光致发光性能,因为 CQDs 优异且可调谐的光 学特性。当 CQDs/CS 在紫外激发波长 (260~ 400 nm),表现出良好的的蓝光发射,发射光 的最大值集中在 455~480 nm。如图 1 所示, CQDs/CS光致发光强度随着激发波长增加,呈 现先增大后减小的趋势,从 260 nm 开始随着 激发波长增加,光致发光强度逐渐增大,在 激发波长为 320 nm 处发光强度逐渐增大,最 值光致发光的波长为 470 nm,激发波长为 320 nm 后的发光强度不断降低,这与各类碳量子点 材料发光特性<sup>[20-21]</sup> 相似。总体来说,当 CQDs/CS



#### 图 1 CQDs/CS 不同激发波长 (260~400nm) 下的发射光谱



处有强而宽的蓝光发射,并且发射峰逐渐向右偏移,这表明 CQDs 可以把微藻难以利用的紫外光 定向转移到微藻可以利用的蓝光上,具有在实际阳光下的转换光谱特性。一般情况下光合作用只 能利用 400~700 nm 的可见光,而通过 CQDs 转换后,小于 400 nm 的紫外光也可以有效地被微藻利 用。可被微藻利用的光谱范围提升了 30% 以上,这可为微藻生长繁殖提供更好的光利用范围。

2) 表面官能团分析。新增 C=N 吸收峰和—NH<sub>2</sub> 官能团吸收峰强度的增加表明了 CQDs/CS 成功 引入。载体在 3 260 cm<sup>-1</sup>处强而宽的吸收峰对应 N—H 与—OH 的伸缩振动峰的叠加, 2 910 cm<sup>-1</sup> 处 的峰对应 C—H 的伸缩振动峰, 1 632 cm<sup>-1</sup> 处为 C=N 的伸缩振动吸收峰, 1 020 cm<sup>-1</sup> 处的吸收峰对 应 C—O—C(图 2)。对比未改性的 PVF, CQDs/CS@PVF 在 1 632 cm<sup>-1</sup> 出现了新的较强伸缩振动吸收 峰,应为 CQDs 中 C=N 基团引起,表明材料表面成功负载了光转化效能提升的 CQDs。CS@PVF 与 CQDs/CS@PVF 在 3 200~3 400 cm<sup>-1</sup> 处的吸收峰强度增加,这是因为引入的 CS 含有丰富的

N—H与—OH。CS@PVF与CQDs/CS的FTIR 光谱对比,3200~3400 cm<sup>-1</sup>处的吸收峰发生 了—OH和N—H伸缩振动的红移,其由CQDs 和CS之间的氢键相互作用引起的,CQDs与 CS形成的氢键作用使得CQDs与CS形成稳定 的聚合物均匀的分布在PVF表面,避免了 CQDs因团聚而造成的荧光猝灭。CS提供的 丰富的带正电的—NH<sub>2</sub>官能团为提供了带负 电微藻吸附的静电引力,有利于后续生物降 的形成和稳定附着,进而促进后续生物降解 反应发生。

# 2.2 CQDs/CS@PVF藻菌共生系统对污水净 化效能提升结果分析

1) 污水净化效能提升分析。CODs/CS@PVF 的加入显著提高了污水中 COD、TN、TP 的去除速率,与未加材料的对照组相比降解速率分别提高了 68.2%、120.2%、79.2%(表 1)。如图 3 所示,在各藻菌共生系统中,CK 对照组 (纯 PVF 没有添加藻菌)表明材料通过吸附作用对污染物的去除率小于 0.5%。表明污染物的去除依靠藻菌生物膜的降解。CQDs/CS@PVF 生物膜系统去除效率最快,这是因为 CQDs/CS@PVF 藻菌生物膜相比于悬浮藻菌在低曝气状态下不会沉淀,更好接受光照;生物膜传质距离短,藻菌之间的气体交换作用更强,从而更好的降解污水中的 C、N、P。CQDs/CS@PVF 载体上 CQDs 可以改善反应器内的光分布,能把光转移到微藻偏好利用的波长下。对于 COD 的去除,相比于之前纯藻体系的研究结果相比,本研究在实验结束时达到了较高的COD 去除率。这是因为藻类在培养过程中会释放胞外有机物,这将提升废水中 COD。而藻菌共生

体系中, 藻类可以为细菌提供氧气, 细菌还可以利用微藻分泌的有机物增强了 COD 的降解, 细菌还可以为藻类提供 CO<sub>2</sub>, 从而促进藻 类的生长。添加 CQDs/CS@PVF 载体的生物膜 系统在处理 5 d 后 COD、TN、TP 分别达到 12.1、6.2、0.2 mg·L<sup>-1</sup>, 出水满足北京《农村 生活污水处理设施水污染物排放标准》一级 A 标准。有研究<sup>[22]</sup>表明, 生物降解是菌藻共 生体系对污水中 C、N、P 去除的主要贡献机

表1 一级反应动力学模型拟合参数

Table 1 First order reaction kinetics model fitting parameters

系统	COD		TN		TP	
	$R^2$	k	$R^2$	k	$R^2$	k
悬浮	0.981	1.043	0.986	0.462	0.981	0.629
PVF	0.998	1.319	0.994	0.543	0.998	0.902
CS@PVF	0.998	1.385	0.983	0.582	0.998	0.95
CQDs/CS@PVF	0.999 7	1.754	0.985	0.938	0.990 51	1.127





第8期



制,因此,研究进一步通过分析微藻生物量和生长速率等指标,探讨材料对于微藻生物效能的提 升作用。

2) 微藻生物量与污染物降解协同关系分析。微藻在不同反应器中的的生长情况均符合 Logistic 模型 (R<sup>2</sup>均大于 0.98; P<0.05)(图 4(a))。CQDs/CS@PVF系统相比悬浮系统比生长速率提高 了 42.3%(表 2)。较高的生长速率是因为碳量子点的光致发光和氨基的静电力作用使 CQDs/CS@PVF系统中快速形成了稳定的生物膜。不同系统下微藻的生长速率与污染物的去除率呈 显著正相关,生长速率与 COD、TN、TP 去除速率的相关性分别为 0.925、0.991、0.715(P<0.05,图 4(b))。表明微藻生物量的增长是 COD、TN 去除的主要原因,TP 的去除速率与生物量增长速率拟 合较差,可能是因为 TP 的去除机制除了生物降解还有化学沉淀。微藻在不同生长条件下的的生长 曲线均符合"S"型增长,微藻在接种后开始 1~3 d 生物量迅速增加,在 4 d 后保持稳定,这与污水水





Fig. 4 Biomass changes in different systems and fitting curves of growth rate and removal rate in different systems

质指标的变化保持一致。但是生物膜体系中 微藻增长速率明显高于悬浮性体系,在4d的 培养过程中,藻类生物量增长为3.1倍。 CQDs/CS@PVF提升原因一是微藻生物膜低曝 气的情况下,依然可以均匀附着支撑载体 上,避免了微藻生长过程中的沉降导致的光 照不足;二是因为投加的CQDs/CS@PVF材料

表 2 logistic 模型拟合参数

Table 2Logistic model fitting parameters				
系统类别	$R^2$	k		
CQDs/CS@PVF	0.990 1	0.846 71		
CS@PVF	0.999 08	0.676 43		
PVF	0.996 69	0.648 27		
悬浮	0.999 17	0.595 04		

2763

的光致发光性能,提升了微藻生物膜光合作用效率,使得微藻生物膜快速生长。藻类生物膜的快速生长使得污水中各种营养元素迅速吸收利用,同时生物膜生长状态下微藻细胞是以相对固定的状态附着在载体表面,所处光环境不存在必然的明暗循环,相比于悬浮微藻降低了光照到达藻细胞过程中的光衰减,更多的藻细胞得到有效光照,从而提高了微藻的光能利用率,生物量增长速率也相应提高。

3) CQDs/CS@PVF 载体对微藻光合活性提升分析。CQDs/CS@PVF 载体提升了代表性的微藻光 合活性因子 (PSII) 最大光能转化效率 (F<sub>\</sub>/F<sub>m</sub>) 提高了 20.9%, NPQ 提高了 98.0%。F<sub>\</sub>/F<sub>m</sub> 提高是因为 CQDs 用于光致发光可调发射时,扩大了可被微藻利用的光波长范围。如图 5 所示, CQDs/CS@PVF 生物膜培养模式 F<sub>\</sub>/F<sub>m</sub> 最高。但在 3 种生物膜系统中,存在 CQDs 的载体生物膜系统中 F<sub>\</sub>/F<sub>m</sub>有所 上升, CQDs 存在时生物膜 PSII 活性最强。这是因为当 CQDs 用于光致发光可调发射时,优化转换 了更有效被微藻利用的光波长 (紫外光-蓝光)。生物膜培养下的微藻 NPQ 显著提高,因为生物膜系

统相比悬浮系统,微藻能够在强光下将多余的光快速转化成热能散失,以减少高强度光照对叶绿体的损伤<sup>[23]</sup>。而 CQDs/CS@PVF 组 NPQ 高于其他两组生物膜系统,可能是因为 CQDs 促进了光的吸收利用,从而提高了叶绿 体内部热转化能力。 NPQ 值的提高表明 CQDs/CS@PVF 系统能够在高光照条件下保护 藻株免受光损伤,从而提高光合效率和更高 的生物量积累。

2.3 改性填料微藻生物膜系统油脂积累特性 分析



同时对于微藻的产脂也有促进作用。具体表现在产脂量的增加,微藻油脂脂肪酸的改变。 CQDs/CS@PVF 微藻生物膜体系的构建提高了微藻油脂的不饱和脂肪酸的含量,降低了饱和脂肪酸 的含量,提高了生物柴油的品质和产量。

1) 微藻脂质含量分析。处理污水 5 d 后的 CQDs/CS@PVF 微藻生物膜系统中微藻油脂含量相比 悬浮培养提升了 52.0%(图 6), 各生物膜系统下油脂含量相比悬浮系统均显著提升,并且富含可作 为生物柴油组分的 C16-C18。这是因为具有一定厚度生物膜环境会导致内部细胞营养吸收相对缺 乏,内部形成微胁迫环境<sup>[24]</sup>,相关研究表明<sup>[25]</sup>藻细胞的生长受到缺水、缺氮和缺磷等条件胁迫

时, 微藻细胞更偏向积累脂质; 而相比没有 加入 CQDs 的载体上的微藻生物膜, CQDs/ CS@PVF 载体上的生物膜脂质含量进一步提 升, 这可能和载体表面 CQDs 的光谱转换有 关, CQDs 光致发光可以促进微藻光合作用产 生更多脂质, CQDs/CS@PVF 载体上的生物膜 脂质达到 30.1%, 是良好的生产生物柴油的 原料。

2) 微藻脂质脂肪酸品质分析。CQDs/CS@ PVF 的加入使微藻产生的脂质向着高质量的 单不饱和脂肪酸转换,微藻中脂肪酸的主要





组成均以 C16~C18 为主,为绿藻门脂质中常 见脂肪酸。适合制备生物柴油的原料应含有 较多的 C16~C18 脂肪酸,主要包括十六烷酸 (C16:0)、十八烷酸 (C18:0)、十八烯酸 (C18:1)、 十八碳二烯酸 (C18:2)、十八碳三烯酸 (C18:3), 生物膜系统微藻油脂脂肪酸甲酯 C16-C18 基 本都在 96% 以上 (表 3)。不同载体生物膜体系 中单不饱和脂肪酸 (MUFA) 的比例为 39.09%~ 40.70%,多不饱和脂肪酸 (PUFA) 的比例为 21.18%~21.99%,均高于悬浮培养体系的 35.63% 和 19.91%,而饱和脂肪酸 (SFA)比例降低。 不饱和脂肪酸有助于改善微生物油的低温性 能和运动黏度,提升生物柴油的品质。

#### 2.4 污染物去除协同产脂机制分析

微藻可以为细菌提供碳源、O<sub>2</sub>和稳定的 栖息地。细菌通过呼吸作用分解碳、氮、磷 等营养物质,为微藻的生长提供 CO<sub>2</sub>维生。

of otomic its								
脂肪酸	悬浮	PVF	CS@PVF	CQDs/CS@PVF				
C14:0	0.63	0.8	0.92	0.43				
C16:0	40.58	36.49	37.11	37.03				
C16:1	7.30	7.18	6.42	6.22				
C18:0	2.89	2.26	2.05	2.98				
C18:1	25.81	29.94	29.34	29.15				
C18:2	11.33	16.81	15.53	15.53				
C18:3	8.58	5.18	5.66	5.65				
C20:1	0.41	0.55	0.36	0.36				
C20:1	0.36	0.37	0.54	0.58				
C22:1	2.11	1.42	2.07	2.07				
饱和脂肪酸	44.10	43.55	43.08	43.44				
不饱和脂肪酸	55.90	56.45	56.92	56.56				
C16-C18	96.49	96.86	96.11	96.56				

表 3 不同系统下微藻脂肪酸占比 Table 3 Proportion of microalgal fatty acids in different

systems %

素、植物激素和铁载体等。如图 7 所示,在 CQDs/CS@PVF 微藻生物膜系统中,微藻与细菌的相互作用关系更密切 (O<sub>2</sub>-CO<sub>2</sub> 交换,营养物质协同利用,促生因子维生素、植物激素、铁载体传递),





Fig. 7 Mechanism analysis of synergistic lipid production and the removal of algae and bacteria pollutants on carrier surface

微藻与细菌在富含营养的废水中协同生长。由于微藻和细菌的代谢物可以相互促进生物量生长,因此微藻的生物量产量远高于单独培养的微藻。在生物膜光反应器中,CQDs/CS@PVF载体光谱转换的将紫外光转换为蓝光,CQDs转换后的蓝光可用于微藻光合作用,蓝光将有助于微藻积累油脂。藻菌的互惠互利和载体的蓝光转换都有助于微藻甘油三酯的合成,甲酯化后即可制成高品质生物柴油,实现对污水资源化的利用。

3 结论

1) CQDs/CS@PVF 微藻生物膜系统显著提升了污水中 COD、TN、TP 污染物的去除速率,分别提高了 68.2%、120.2%、79.2%。污水中的营养组分转化成为微藻生物质油脂,其含量提升了 50.2%,尤其是单不饱和脂肪酸组分含量的提升有助于提高生物柴油的品质。

2) 污染物去除同步转化为油脂的协同机制主要为: CQDs/CS@PVF 载体吸附形成的生物膜相比 悬浮藻菌气体交换效率、营养交换效率高; CQDs/CS@PVF 载体表面的碳量子点可以通过光致发光 把入射的紫外线吸收并转化为可见光,促进了 PSII 能量转移,提高了微藻的光合作用,通过 CQDs 的光致发光促进对微藻对光的吸收利用和油脂的合成,实现了将能量从光转化为生物量。

3) 通过设计 CQDs/CS@PVF 微藻生物膜系统,在对农村污水短时间达标处理的实现了含有高质量油脂的微藻生物质低成本分离,为农村地区分散式处理污水提供了良好的理论依据。

### 参考文献

- [1] 住房和城乡建设部. 中国城乡建设统计年鉴[M]. 北京: 中国统计出版 社, 2022.
- [2] 罗惠莉,周颖,朱晴,等.农村生活污水处理技术模式的层次分析研究[J].环境科学与管理,2016,41(8):78-81.
- [3] YOU K, GE F, WU X, et al. Nutrients recovery from piggery wastewater and starch wastewater via microalgae-bacteria consortia[J]. Algal Research, 2021, 60: 102551.
- [4] HAN W, JIN W, LI Z, et al. Cultivation of microalgae for lipid production using municipal wastewater[J]. Process Safety and Environmental Protection, 2021, 155: 155-165.
- [5] CHOKSHI K, PANCHA I, GHOSH A, et al. Microalgal biomass generation by phycoremediation of dairy industry wastewater: An integrated approach towards sustainable biofuel production[J]. Bioresource Technology, 2016, 221; 455-460.
- [6] HAN X, HU X, YIN Q, et al. Intensification of brewery wastewater purification integrated with CO<sub>2</sub> fixation via microalgae cocultivation[J]. Journal of Environmental Chemical Engineering, 2021, 9(4): 105710.
- [7] 卞含笑, 韩挺, 高风正等. 猪粪沼液培养微藻系统中试试验[J]. 农业工 程学报, 2023, 39(2): 157-165.
- [8] 刘金金. 微藻的固定化和分离技术及其在污水处理中的应用[J]. 辽宁 化工, 2021, 50(6): 836-839.
- [9] LI S, CHU Y, XIE P, et al. Insights into the microalgae-bacteria consortia treating swine wastewater: Symbiotic mechanism and resistance genes analysis[J]. Bioresource Technology, 2022, 349: 126892.
- [10] SCHNURR P J, ALLEN D G. Factors affecting algae biofilm growth and lipid production: A review[J]. Renewable and Sustainable Energy

Reviews, 2015, 52: 418-429.

- LIU J, YIN J, GE Y, et al. Improved lipid productivity of Scenedesmus obliquus with high nutrient removal efficiency by mixotrophic cultivation in actual municipal wastewater[J]. Chemosphere, 2021, 285: 131475.
- [12] SONG Y, WANG L, QIANG X, et al. The promising way to treat wastewater by microalgae: Approaches, mechanisms, applications and challenges[J]. Journal of Water Process Engineering, 2022, 49: 103012.
- [13] HU Y, XIAO Y, LIAO K, et al. Development of microalgal biofilm for wastewater remediation: from mechanism to practical application[J]. Journal of Chemical Technology & Biotechnology, 2021, 96(11): 2993-3008.
- [14] 高斌, 成家杨, 崔岩. 基于热力学模型的微藻固定化材料优选研究[J]. 环境工程, 2016, 34(S1): 411-415.
- [15] MOHSENPOUR S F, WILLOUGHBY N. Luminescent photobioreactor design for improved algal growth and photosynthetic pigment production through spectral conversion of light[J]. Bioresource Technology, 2013, 142: 147-153.
- [16] SEO Y H, CHO C, LEE J, et al. Enhancement of growth and lipid production from microalgae using fluorescent paint under the solar radiation[J]. Bioresource Technology, 2014, 173: 193-197.
- [17] YANG L, SU Q, SI B, et al. Enhancing bioenergy production with carbon capture of microalgae by ultraviolet spectrum conversion via graphene oxide quantum dots[J]. Chemical Engineering Journal, 2022, 429: 132230.
- [18] XUE R, FU L, DONG S, et al. Promoting Chlorella photosynthesis and bioresource production using directionally prepared carbon dots with tunable emission[J]. Journal of Colloid and Interface Science, 2020, 569:

195-203

- [19] WANG W, ZHOU W, LIU J, et al. Biodiesel production from hydrolysate of Cyperus esculentus waste by Chlorella vulgaris[J]. Bioresource Technology, 2013, 136: 24-29.
- [20] DE B, KUMAR M, MANDAL B B, et al. An in situ prepared photoluminescent transparent biocompatible hyperbranched epoxy/carbon dot nanocomposite[J]. RSC Advances, 2015, 5(91): 74692-77474.
- [21] CHEN L, ZHANG C, DU Z, et al. Fabrication of amido group functionalized carbon quantum dots and its transparent luminescent epoxy matrix composites[J]. Journal of Applied Polymer Science, 2015, 132(42): 42667.

(责任编辑:曲娜)

[22] HONG W, DENG L W, QI Z Y, et al. Constructed microalgal-bacterial symbiotic (MBS) system: Classification, performance, partnerships and perspectives[J]. Science of The Total Environment, 2022, 803: 150082.

2767

- [23] WANG Y, JIANG Z, LAI Z, et al. The self-adaption capability of microalgal biofilm under different light intensities: Photosynthetic parameters and biofilm microstructures[J]. Algal Research, 2021, 58: 102383.
- [24] 刘颖颖,朱梅,崔红利,等.不同培养模式及生物膜含水量对栅藻生长 和油脂积累的影响[J].植物生理学报,2022,58(3):543-553.
- [25] 聂煜东, 耿媛媛, 张贤明, 等、产油微藻胁迫培养策略研究综述[J]. 中国环境科学, 2021, 41(8): 3853-3866.

### The efficiency of carbon quantum dots/chitosan *a* vinylon fiber carrier enhanced algae and bacteria biofilm in purification of rural wastewater and lipid accumulation

MA Zheng, XIANG Yayun, MA Weifang\*

College of Environmental Science and Engineering, Beijing Forestry University, Beijing 100083, China \*Corresponding author, E-mail: mprggy@163.com

Abstract In this study, carbon quantum dots/chitosan @ poly (vinyl alcohol) fibers (CQDs/CS@PVF) were designed and prepared to address a series of issues such as low efficiency in sewage purification by microalgae, difficulty in algae water separation, and low oil content in microalgae. Synergistic oil production by attaching carriers to enhance algal biofilm systems for wastewater purification. The results show that CQDs/ CS@PVF compared with the control group, the removal efficiencies of COD, TN, and TP in wastewater by the added algal biofilm system increased by 68.2%, 120.2% and 79.2 %, respectively, which was due to CQDs/ CS@PVF-loaded algal biofilm system increased the growth rate of microalgae by 42.3%, and the effluent could meet the Class I A standard of Beijing Water Pollutant Discharge Standard for Rural Domestic Sewage Treatment Facilities. The organic matter in sewage was utilized by microalgae and converted into biomass oil with a content of 30.1%, and the content of fatty acid C16-C18 accounted for 96%. The lipid of this component was more suitable as a substrate for the synthesis of biodiesel, realizing the conversion of pollutants into high-quality raw materials for biodiesel. The mechanism of CQDs/CS@PVF-loaded microalgae biofilm for rapid removal of organic matter and efficient production of oil was small distance between microalgae and bacterial cells in the algal bacterial biofilm system, thereby improving the exchange efficiency of O<sub>2</sub>-CO<sub>2</sub> gas and nutrient components. In addition, CQDs/ CS@PVF could expand the absorbable spectra of algae by 30%, which could lead to the increase of the photosynthetic efficiency by 21%, and the increase of non photochemical quenching coefficient by 98%. This study provides a reference for CQDs/CS@PVF carrier-enhanced algal biofilm system to efficiently treat rural sewage and simultaneously harvest oil.

Keywords microalgae; rural sewage; biodiesel

第8期