

(www)



第 16卷 第 9期 2022年 9月 Vol. 16, No.9 Sep. 2022

(010) 62941074

A

文章栏目:环境监测技术

DOI 10.12030/j.cjee.202203013 中图分类号 X610 文献标识码

马野, 董海太, 王厦, 等. 基于微生物库仑量抑制率的水体重金属污染监测方法[J]. 环境工程学报, 2022, 16(9): 3041-3049. [MA Ye, DONG Haitai, WANG Sha, et al. Monitoring method of heavy metal pollution in water based on inhibition ratio of microbial coulomb[J]. Chinese Journal of Environmental Engineering, 2022, 16(9): 3041-3049.]

基于微生物库仑量抑制率的水体重金属污染监测 方法

马野^{1,2},董海太^{1,2},王厦¹,王宗萍^{1,2},殷逢俊^{1,∞}

1. 中国科学院重庆绿色智能技术研究院,重庆 400714; 2. 中国科学院大学,北京 100049

摘 要 为实现对水环境重金属污染的实时原位监测,利用单室微生物燃料电池 (microbial fuel cell,MFC) 传感器搭建了单程连续流装置,并对其预警稳定性进行了探讨。结果表明:以 Cr(VI) 作为目标污染物,MFC 传感器的检出限为 0.4 mg·L⁻¹,在 0.2~1 mg·L⁻¹的质量浓度区间内,库仑量抑制率与 Cr(VI) 质量浓度具有较高的共变趋势;设定模拟废水中 Cr(VI) 的质量浓度为 1 mg·L⁻¹,MFC 传感器对乙酸钠质量浓度分别为 384.62、480.77 和 576.92 mg·L⁻¹的模拟废水预警的库仑量抑制率为 34.71%±1.65%、36.60%±3.82% 和 36.28%±10.64%;对分别含有谷氨酸、乳酸和蔗糖 (质量浓度均为 50 mg·L⁻¹)的模拟废水预警的库仑量抑制率为 35.22%±6.51%、37.05%±3.74% 和 24.23%±1.90%,这说明 MFC 传感器对水样中的可生化降解有机物具有一定的抗干扰能力;MFC 传感器连续 3 次对含有 1 mg·L⁻¹ Cr(VI) 模拟废水预警的库仑量抑制率为 35.37%±3.21%、39.48%±0.95% 和 41.50%±4.24%,证明 MFC 传感器的预警信号重现性较好。以上研究结果可为 MFC 传感器实时原位监测水体重金属污染提供技术参考。

关键词 微生物燃料电池传感器;重金属污染;库仑量抑制率;实时原位监测

近年来,水体突发性重金属污染事故频发,严重威胁受污染流域附近的生态平衡和居民健 康^[1]。微生物燃料电池 (MFC) 传感器为水体突发性重金属污染的预警提供了一个新的思路^[2-4]。水 样中重金属物质的生物毒性会抑制 MFC 传感器阳极上电活性微生物的新陈代谢过程,宏观表现为 MFC 传感器输出电信号减弱,并可通过计算电信号抑制率 (inhibition ratio, IR) 进行量化分析^[5-7]。 MFC 传感器在一定程度上具有能量自持、信号直观和自我修复等功能^[8-10],故在水体重金属物质的 监测预警方面具有较好的实用性。

MFC 传感器在应用于监测预警时,仍然存在 2 个问题。1) 水样中存在的可生化降解有机物 (biodegradable organic matter, BOM) 会使 MFC 传感器监测预警信号出现假阴性问题。为了提高 MFC 传感器对水样中 BOM 波动的抗干扰能力,JIANG 等^[11]采用氧还原混合菌生物阴极作为 MFC 传感器的敏感元件来监测水样中的甲醛,相较于传统的生物阳极敏感元件可有效解决乙酸造 成的假阴性问题,但仅可用于好氧水体的监测;SPURR 等^[12]构建了一种新型的三级 MFC 传感 器,可定性地区分 BOM 含量下降和毒性物质抑制作用所导致的 MFC 传感器输出电信号减弱的情

收稿日期: 2022-03-02; 录用日期: 2022-04-28

基金项目:国家自然科学基金重大科研仪器研制项目(51727812);国家自然科学基金重点项目(52131003)

第一作者:马野(1996—),男,硕士研究生,maye199602@163.com; **⊠通信作者:**殷逢俊(1987—),男,博士,副研究员, yinfengjun@cigit.ac.cn

况。2) 重金属毒性会给电活性微生物造成不可逆损伤^[13-15],使 MFC 传感器信号重现性变差。有研究^[16-18]利用无机化合物 (二氧化硅、碳酸钙、多层聚合电解质等) 对电活性微生物活细胞个体进行 包裹,以此维持反应器的长期稳定运行,但这些物质也会对微生物电化学传感器的输出电信号造 成干扰。

针对上述 MFC 传感器监测假阴性问题和信号重现性差问题,本研究采取预先使阳极上的电活 性微生物在监测时间内恰好处于营养饱和状态的方案,并采用监测时间内的库仑量 (coulombic yield, CY) 的抑制率作为预警信号指标,利用单室 MFC 搭建了单程连续流模式实时原位监测装置,以 Cr(VI) 为目标污染物,评估传感器的预警性能,分析外加不同浓度乙酸钠与不同种类外源 BOM 对 Cr(VI) 冲击预警稳定性的影响,探索 MFC 传感器对 3 次相同浓度 Cr(VI) 冲击的信号重现性,为 MFC 传感器实时原位监测水体重金属污染提供参考。

1 材料与方法

1.1 实验试剂

本研究所用培养液为 KCl 0.30 g·L⁻¹、NH₄Cl 0.31 g·L⁻¹、NaH₂PO₄ 4.68 g·L⁻¹、Na₂HPO₄ 8.66 g·L⁻¹, 微量元素 12.50 mL·L⁻¹ 和维生素 5 mL·L⁻¹。维生素所含试剂纯度为美国药典级 USP(生工生物工程 (上海)有限公司),其余试剂为分析纯 (国药)。铬源:重铬酸钾 (K₂CR₂O₇) 1 g·L⁻¹,优级纯 (国药)。 碳源:乙酸钠 (CH-₃COONa) 384.62 mg·L⁻¹,纯度 ≥ 99%(西格玛奥德里奇 (上海) 贸易有限公司)。外 源 BOM:谷氨酸、乳酸、蔗糖和葡萄糖,质量浓度均为 50 mg·L⁻¹,分析纯 (国药)。

1.2 MFC的搭建及运行

MFC 装置采用有机玻璃板组装成单室构型,有效体积为 7.07 cm³,阴阳极均为碳布 (W0s1009, Phychemi Co. Ltd., China) 材料。阴极碳布材料涂刷 Pt/C(20% Pt, Alfa Aesar Co. Ltd., UK) 制成催化层。阴阳极面积均为 7.07 cm²,由钛丝相连,外接电阻为 1 000 Ω。使用实验室长期稳定运行的 MFC 阳极出水作为菌种来源,按 1:1(出水:培养液)制成接种液进行启动培养,每 24 h 更换 1 次接种液。 在连续 3 个周期收集的库仑量误差为 5% 以内时,说明启动成功。实验期间,MFC 传感器放置在 30 ℃ 的恒温箱中,培养液和模拟重金属废水在进入 MFC 传感器之前均保持氮气曝气,蠕动泵 (BT100-2J, Longer Precision Pump Co. Ltd., China) 的流速为 0.34 mL·min⁻¹。在实际应用时,需根据水 样中 BOM 的含量来混合配水和调整流速,以保持 MFC 传感器恰好为营养饱和状态。MFC 传感器 的输出电信号由信号采集器每隔 5 min 记录 1 次。

1.3 实验方案

为讨论单室 MFC 传感器在单程连续流进样条件下监测 Cr(VI) 冲击的检出限、灵敏度、最佳监测时间等性能参数,根据已有的研究方法^[19],本研究设置了 5 个 Cr(VI) 的质量浓度梯度,分别为 0.2、0.4、0.6、0.8 和 1 mg·L⁻¹,每个质量浓度梯度均设置 3 个平行样进行实验。监测完成后,进水 立即更换为不含 Cr(VI) 的培养液,对受冲击后 MFC 传感器进行性能恢复。实验中,将 MFC 传感器输出电压降至小于基线电压 40 mV 时作为响应时刻。从响应时刻开始,分别计算 1 至 6 h 6 个时段的库仑量抑制率并分析拟合直线的斜率和拟合度 *R*²。

为探究 MFC 传感器对 BOM 波动的抗干扰能力以及抵抗不可逆损伤的能力,首先设定进水 Cr(VI)质量浓度为 1 mg·L⁻¹,设置 4 个乙酸钠质量浓度梯度,分别为 384.62、480.77、576.92 和 961.54 mg·L⁻¹,当阳极电活性微生物已经达到营养饱和状态后,探讨额外增加 BOM 对预警稳定性的影响;然后再设定模拟废水中乙酸钠质量浓度为 384.62 mg·L⁻¹及 Cr(VI)为 1 mg·L⁻¹,配制分别含 有谷氨酸、乳酸、蔗糖和葡萄糖这 4 种外源 BOM 的模拟废水,质量浓度均为 50 mg·L⁻¹,研究不同 种类 BOM 对传感器预警稳定性的影响;最后使用 MFC 传感器对连续 3 次含有 1 mg·L⁻¹ Cr(VI) 的模

拟废水进行冲击预警。以上每次监测均设置3个平行样重复实验。

1.4 分析方法

库仑量(CY)计算方法见式(1);抑制率(IR)计算方法见式(2)。

$$Q_{\rm CY} = \int_0^t I dt = \int_0^t \frac{U}{R_{\rm ext}} dt$$
⁽¹⁾

式中: Q_{CY} 为收集的库仑量,C;I为输出电流,mA;U为输出电压,mV; R_{ext} 为外电阻, Ω ;t为检测时间,s。

$$R = \frac{Q_{\rm CY0} - Q_{\rm CY1}}{Q_{\rm CY0}} \times 100\%$$
(2)

式中: *R* 为抑制率; *Q*_{CY0} 为重金属污染冲击前的基线库仑量; *Q*_{CY1} 为重金属污染冲击后监测时段内的库仑量。

2 结果与讨论

2.1 MFC 传感器对不同 Cr(VI) 质量浓度冲击的响应

图1为MFC传感器对含有不同质量浓度Cr(VI)进水的监测电压曲线,设定水样中乙酸钠的质

量浓度为 384.62 mg·L⁻¹。随着 Cr(VI) 质量浓度 由 0.2 mg·L⁻¹逐渐上升到 1 mg·L⁻¹, MFC传感器 响应时间逐渐缩短,电压降逐渐增大。当进水 中未投加 Cr(VI) 时, MFC 传感器输出基线电压 为 (586.55±1.36) mV; 当进水中 Cr(VI)质量浓度 增至 0.2 mg·L⁻¹时,在长达 10 h的运行中, MFC 传感器稳定输出电压为 (582.28± 4.27) mV, 与基线电压相比,信号下降微弱;当进水中 Cr(VI) 质量浓度进一步增至 0.4 mg·L⁻¹时, MFC 传感器的输出电压开始出现明显的下降趋势, 故判定本研究中 MFC 传感器对于 Cr(VI) 的检 出限为 0.4 mg·L⁻¹。



图 1 不同 Cr(VI) 质量浓度冲击的监测电压曲线 Fig. 1 Monitor voltage output of MFC sensors with different Cr(VI) concentrations

MFC 传感器运行稳定后,将开始投加 Cr(VI) 到输出电压下降了 40 mV 的时间定义为响应时间。图 2(a) 反映了 Cr(VI) 质量浓度为 0.4、0.6、0.8 和 1 mg·L⁻¹ 冲击的响应时间,分别为 7.04、4.13、





Fig. 2 Monitoring response of MFC sensors to Cr(VI) at different mass concentrations

2.79 和 2.13 h。可以看出,随着 Cr(VI)质量浓度越高,MFC 传感器预警响应越快。图 2(b)为 MFC 传感器在 5 个质量浓度的 Cr(VI)冲击后的电压恢复曲线。可以看出,当 Cr(VI)质量浓度的监测区 间在 0.2~1 mg·L⁻¹时,MFC 传感器的输出电压均可在 1 h 内快速恢复活性。这表明阳极微生物活 性未受到不可逆损害。

2.2 Cr(Ⅵ)质量浓度与库仑量抑制率的剂量效应关系

剂量效应曲线可以用来评价 MFC 传感器的监测灵敏度以及毒性物质质量浓度与电信号抑制率 之间的相关性,进而用于毒性物质的定量分析^[20]。本研究中的剂量效应曲线是由各 Cr(VI)质量浓 度梯度与其库仑量抑制率进行线性拟合得出的不同时间段 (1、2、3、4、5和6h)下的拟合直线。 拟合直线的斜率和拟合度 (*R*²)分别代表 MFC 传感器的灵敏度以及 Cr(VI)质量浓度与库仑量抑制率 之间的共变趋势。对比不同时段拟合直线的斜率和 *R*²,筛选出最佳监测时间。在实际使用中,可 根据最佳监测时间对应的剂量效应曲线对 Cr(VI)进行定量分析。

从 MFC 传感器监测各 Cr(VI) 质量浓度梯度冲击的响应时刻开始,分别计算 6 个时段 (1、2、3、4、5 和 6 h) 各自的库仑量抑制率,并做拟合直线得到斜率和 R²,结果见图 3。



图 3 不同时间各 Cr(VI) 质量浓度下的库仑量抑制率拟合直线

Fig. 3 Coulombic yield inhibition ratio fitting lines at different Cr(VI) concentrations and different time

如图 4(a) 所示,当监测时间从1h延长至4h时,MFC 传感器剂量效应曲线的 R²不断增大,时间为1、2、3和4h对应的 R²分别为0.41、0.65、0.76和0.94。这说明在3h以内,MFC 传感器的库仑量抑制率与模拟废水中 Cr(VI) 质量浓度之间的共变趋势较差。当监测时间为5h和6h时,对应的剂量效应曲线 R²均为0.95。这说明4h过后,MFC 传感器的库仑量抑制率与模拟废水中 Cr(VI) 质量浓度之间的共变趋势趋于稳定,并且已经具有较好的共变趋势。如图 4(b) 所示,MFC 传感器剂量效应曲线的斜率随监测时间的延长不断增大。这说明灵敏度会随监测时间的增加而不断升高,但考虑到 MFC 传感器预警监测的时效性,确定4h为最佳的监测时间。在监测时间为4h时,Cr(VI)质量浓度梯度 0.2、0.4、0.6、0.8和1mg·L⁻¹对应的库仑量抑制率分别为1.17%、





3.60%、22.06%、24.84%和34.71%。值得注意的是,在监测时间为4h时,剂量效应曲线斜率较低,仅为0.44。这说明MFC传感器的灵敏度较低,可以从传感器构型方面进行改进,如改变腔室体积^[21]、外加电流或电压^[22-23]、修饰电极^[24]和优化流态分布^[25]等。

2.3 不同质量浓度乙酸钠对 Cr(VI) 冲击预警稳定性的影响

以乙酸钠为研究对象,设定 Cr(VI)的质量浓度为 1 mg·L⁻¹,设置模拟废水中乙酸钠的质量浓度为 384.62、480.77、576.92 和 961.54 mg·L⁻¹,相对应的标准品五日生化需氧量值为 200、250、300 和 500 mg·L⁻¹。由图 5 可以看出,随着模拟废水中乙酸钠质量浓度的上升,MFC 传感器的响应时间相应越长。

如图 6(a) 所示,当乙酸钠质量浓度为 384.62、480.77 和 576.92 mg·L⁻¹时,MFC 传感器响应时间分别为 2.13、2.71 和 5.42 h。当乙酸钠质量浓度为 961.54 mg·L⁻¹时,在 10 h内,MFC 传感器稳定输出电压为 (562.86±10.79) mV,与基线电压 (574.27±2.05) mV 相比,降幅微弱,无法产生有效的预警信号。

图 6(b) 反映了在 4 h 的监测时间内,不同 乙酸钠质量浓度下 MFC 传感器对含 1 mg·L⁻¹ Cr(VI)模拟废水预警的库仑量抑制率。可以看 出, 在乙酸钠质量浓度为 384.62、480.77 和 576.92 mg·L⁻¹时,库仑量抑制率分别为 34.71%± 1.65%、36.60%±3.82%和36.28%±10.64%。当模 拟废水中乙酸钠的质量浓度为 384.62~ 576.92 mg·L⁻¹时,含有1mg·L⁻¹的Cr(VI)水样毒性预 警受乙酸钠质量浓度变化影响较小。乙酸钠质 量浓度越高,库仑量抑制率误差越大,这种误 差可以通过增加平行监测传感器的数量来解 决。当乙酸钠质量浓度达到 961.54 mg·L⁻¹时, 含有 1 mg·L⁻¹ 的 Cr(VI) 水样的库仑量抑制率明 显下降, 仅为1.92%±0.36%。这说明当水样中 BOM 质量浓度过高时, MFC 传感器监测灵敏 度会下降。其原因可能是水样中添加过量的乙 酸钠可以帮助电活性微生物抵抗重金属毒性带



Fig. 5 Cr(VI) monitoring voltage output of MFC sensors at different sodium acetate concentrations





Fig. 6 Monitoring response of MFC sensors to Cr(VI) at different sodium acetate concentration

来的损伤,从而增加阳极微生物的产电稳定性^[26]。另外,还有研究^[27]发现,过量的营养基质会提高阳极生物膜的胞外聚合物,进而提高阳极微生物的抗毒性,造成检测库仑量抑制率降低。不过,这个现象也为重度损伤的 MFC 传感器的性能恢复和高质量浓度重金属污染监测预警提供了新思路。

2.4 不同种类 BOM 对 Cr(Ⅵ) 冲击预警稳定性的影响

以不同的外源 BOM 为研究对象 (谷氨酸、 乳酸、蔗糖和葡萄糖,质量浓度均为 50 mg·L⁻¹), 设定模拟废水中 Cr(Ⅵ)质量浓度为 1 mg·L⁻¹、 乙酸钠质量浓度为 384.62 mg·L⁻¹,研究不同的 外源 BOM 对 MFC 传感器预警 Cr(Ⅵ) 冲击稳定 性的影响。

如图 7 所示,对含有谷氨酸、乳酸和蔗糖 的模拟废水进行 Cr(VI)冲击预警时,MFC 传感 器均有明显的电压降反应,可以产生有效的预 警信号,但对含有葡萄糖的模拟废水无明显的 电压降。

如图 8(a) 所示: MFC 传感器对于含有谷





Fig. 7 Monitor voltage output of MFC sensors at different external BOMs





Fig. 8 Monitoring response of MFC sensors to Cr(VI) at different external BOMs

氨酸、乳酸和蔗糖的模拟废水的响应时间相差较小,分别为3.72、3.00和4.86h;MFC 传感器对含葡萄糖的模拟废水在10h监测过程内都没有响应。图8(b)反映了MFC 传感器对含谷氨酸、乳酸、蔗糖和葡萄糖模拟废水的4h监测库仑量抑制率。由图8(b)可以看出,抑制率分别为35.22%±6.51%、37.05%±3.74%、24.23%±1.90%和2.99%±2.63%。对于含有葡萄糖的模拟废水来说,本研究中的MFC 传感器没能成功预警 Cr(Ⅵ)冲击。其原因可能是葡萄糖可以将 Cr(Ⅵ)还原为 Cr(Ⅲ)^[28],但这并不影响 MFC 传感器预警水样中真实 Cr(Ⅵ)冲击的功能。

2.5 MFC 传感器对连续 Cr(VI) 冲击的响应

用 Cr(VI) 质量浓度为 1 mg·L⁻¹的模拟废水对 MFC 传感器进行连续 3 次冲击,前 2 次冲击结束 后,均用培养液进行 2 h 的清洗和恢复。如图 9 所示,前 2 次冲击过后,MFC 传感器的输出电压均 可以迅速恢复,但并不能恢复到第 1 次冲击前 (548.60±1.17) mV 的水平,输出电压为 (532.51±3.21) mV。 在实际监测中,重新确定基线即可解决这个问题。由图 10(a)可以看出,第 2 次和第 3 次冲击 MFC 传感器的响应时间分别为 3.39 h 和 3.50 h,相比于第一次冲击的 2.54 h 稍微增加。其原因可能 是,第 1 次冲击后阳极电活性微生物受到了一定程度的损伤,2 h 的恢复时间还不足以使其完全恢 复^[29]。JIANG 等^[30]采用了阴极共享型的 MFC 传感器阵列,4 个阳极通道可以在保证连续工作的同 时,受损的阳极也能得到足够的恢复,共用一个阴极也确保了监测结果的平行性。由图 10(b)可以 看出,3 次冲击 MFC 传感器的库仑量抑制率波动不大,分别为 35.37%±3.21%、39.48%±0.95% 和 41.50%±4.24%,均可有效预警。这说明本研究中 MFC 传感器在达到营养饱和状态后再接受重金属 毒性冲击的预警方法,可以有效减少阳极电活性微生物受到的不可逆损伤,MFC 传感器能在冲击









Fig. 10 Monitoring response of MFC sensors to three consecutive Cr(VI) shocks

后快速恢复且预警信号具有较好的重现性。

3 结论

1) 在单程连续流进样模式下,单室 MFC 对 Cr(VI) 冲击预警的检出限为 0.4 mg·L⁻¹,最佳监测时间为 4 h;在质量浓度为 0.2~1 mg·L⁻¹时,库仑量抑制率和 Cr(VI)质量浓度具有较好的共变趋势,剂量效应曲线 *R*²为 0.94,且 MFC 传感器在监测结束后均可在 1 h 内恢复,说明本研究装置可有效预警重金属冲击。

2) 模拟废水中乙酸钠的质量浓度为 384.62、480.77 和 576.92 mg·L⁻¹时, MFC 传感器预警 1 mg·L⁻¹ Cr(VI) 的库仑量抑制率分别为 34.71%±1.65%、36.60%±3.82% 和 36.28%±10.64%; 设定乙酸 钠浓度为 384.62 mg·L⁻¹,模拟废水中分别含有 50 mg·L⁻¹的谷氨酸、乳酸和蔗糖时,传感器对 1 mg·L⁻¹ Cr(VI) 的库仑量抑制率分别为 35.22%±6.51%、37.05% ±3.74% 和 24.23%±1.90%。2 组实验结 果表明 MFC 传感器能够在一定程度上抵抗水样中 BOM 的干扰。

3) MFC 传感器对连续 3 次 1 mg·L⁻¹Cr(VI) 冲击的库仑量抑制率分别为 35.37%±3.21%、39.48%± 0.95% 和 41.50%±4.24%,表明 MFC 传感器的信号重现性较好。

参考文献

- [1] EMENIKE P C, NERIS J B, TENEBE I T, et al. Estimation of some trace metal pollutants in River Atuwara southwestern Nigeria and spatio-temporal human health risks assessment[J]. Chemosphere, 2020, 239: 124770.
- [2] 吴锋, 刘志, 周奔, 等. 单室MFC型生物毒性传感器对重金属离子的检 测研究[J]. 环境科学, 2010, 31(7): 1596-1600.
- [3] 乔军晶.基于微生物燃料电池的重金属质量浓度检测技术的电化学 参数选择与优化[D].上海:华东理工大学,2016.
- [4] LIU Y, TUO A X, JIN X J, et al. Quantifying biodegradable organic matter in polluted water on the basis of coulombic yield[J]. Talanta, 2018, 176: 485-491.
- [5] LOGAN B E, REGAN J M. Microbial fuel cells: Challenges and applications[J]. Environmental Science & Technology, 2006, 40(17): 5172-5180.
- [6] SU L, JIA W Z, HOU C J, et al. Microbial biosensors: A review[J]. Biosensors & Bioelectronics, 2011, 26(5): 1788-1799.
- [7] MOORE J. Microbial biosensors: A review[J]. Journal of Microbial & Biochemical Technology, 2021, 13(6): 475.
- [8] STEIN N E, KEESMAN K J, HAMELERS H V M, et al. Kinetic models for detection of toxicity in a microbial fuel cell based biosensor[J]. Biosensors & Bioelectronics, 2011, 26(7): 3115-3120.
- [9] ABREVAYA X C, SACCO N J, BONETTO M C, et al. Analytical applications of microbial fuel cells. Part I: Biochemical oxygen demand[J]. Biosensors & Bioelectronics, 2015, 63(1): 580-590.
- [10] HILL A, TAIT S, BAILLIE C, et al. Microbial electrochemical sensors for volatile fatty acid measurement in high strength wastewaters: A review[J]. Biosensors & Bioelectronics, 2020, 165: 112409.
- [11] JIANG Y, LIANG P, LIU P, et al. A novel microbial fuel cell sensor with biocathode sensing element[J]. Biosensors & Bioelectronics, 2017, 94: 344-350.
- [12] SPURR M W A, YU E H, SCOTT K, et al. A microbial fuel cell sensor for unambiguous measurement of organic loading and definitive identification of toxic influents[J]. Environmental Science:Water

Research & Technology, 2020, 6(3): 612-621.

- [13] ZHAO T, XIE B, YI Y, et al. Sequential flowing membrane-less microbial fuel cell using bioanode and biocathode as sensing elements for toxicity monitoring[J]. Bioresourse Technology, 2019, 276: 276-280.
- [14] GONZALEZ M J, CORTON E, FIGUEREDO F. Sorting the main bottlenecks to use paper-based microbial fuel cells as convenient and practical analytical devices for environmental toxicity testing[J]. Chemosphere, 2021, 265: 129101.
- [15] GAO Y Y, WANG S, YIN F J, et al. Enhancing sensitivity of microbial fuel cell sensors for low concentration biodegradable organic matter detection: Regulation of substrate concentration, anode area and external resistance[J]. Journal of Environmental Sciences, 2021, 101(3): 227-235.
- [16] YANG S H, LEE K B, KONG B, et al. Biomimetic encapsulation of individual cells with silica[J]. Angewandte Chemie, 2009, 48(48): 9160-9163.
- [17] FAKHRULLIN R F, MINULLINA R T. Hybrid cellular-inorganic coreshell microparticles: Encapsulation of individual living cells in calcium carbonate microshells[J]. Langmuir, 2009, 25(12): 6617-6621.
- [18] ZAMALEEVA A I, SHARIPOVA I R, PORFIREVA A V, et al. Polyelectrolyte-mediated assembly of multiwalled carbon nanotubes on living yeast cells[J]. Langmuir, 2010, 26(4): 2671-2679.
- [19] JIANG Y, LIANG P, LIU P P, et al. A cathode-shared microbial fuel cell sensor array for water alert system[J]. International Journal of Hydrogen Energy, 2016, 42(7): 4342-4348.
- [20] WU W G, LESNIK K L, XU S T, et al. Impact of tobramycin on the performance of microbial fuel cell[J]. Microbial Cell Factories, 2014, 13: 91.
- [21] DAVILA D, ESQUIVEL J P, SABATE N, et al. Silicon-based microfabricated microbial fuel cell toxicity sensor[J]. Biosensors & Bioelectronics, 2011, 26(5): 2426-2430.
- [22] MODIN O, WILÉN B M. A novel bioelectrochemical BOD sensor operating with voltage input[J]. Water Research, 2012, 46(18): 6113-

6120.

- [23] JIN X, LI X, ZHAO N, et al. Bio-electrolytic sensor for rapid monitoring of volatile fatty acids in anaerobic digestion process[J]. Water Research, 2017, 111: 74-80.
- [24] XU Z H, LIU B C, DONG Q C, et al. Flat microliter membrane-based microbial fuel cell as "on-line sticker sensor" for self-supported in situ monitoring of wastewater shocks[J]. Bioresource Technology, 2015, 197: 244-251.
- [25] MOON H, CHANG I S, KANG K H, et al. Improving the dynamic response of a mediator-less microbial fuel cell as a biochemical oxygen demand (BOD) sensor[J]. Biotechnology Letters, 2004, 26(22): 1717-1721.
- [26] STAGER J L, ZHANG X, LOGAN B E. Addition of acetate improves stability of power generation using microbial fuel cells treating domestic

(责任编辑:郑晓梅)

wastewater[J]. Bioelectrochemistry, 2017, 118: 154-160.

- [27] XING F, XI H, YU Y, et al. A sensitive, wide-ranging comprehensive toxicity indicator based on microbial fuel cell[J]. Science of the Total Environment, 2020, 703: 134667.
- [28] 史开宇, 王兴润, 范琴, 等. 不同还原药剂修复Cr(VI)污染土壤的稳定 性评估[J]. 环境工程学报, 2020, 14(2): 473-479.
- [29] HENG X Z, CHENG L Y, ISAIAH W, et al. Disposable self-support paper-based multi-anode microbial fuel cell (PMMFC) integrated with power management system (PMS) as the real time "shock" biosensor for wastewater[J]. Biosensors & Bioelectronics, 2016, 85: 232-239.
- [30] JIANG Y, LIANG P, LIU P, et al. A cathode-shared microbial fuel cell sensor array for water alert system[J]. International Journal of Hydrogen Energy, 2017, 42(7): 4342-4348.

Monitoring method of heavy metal pollution in water based on inhibition ratio of microbial coulomb

MA Ye^{1,2}, DONG Haitai^{1,2}, WANG Sha¹, WANG Zongping^{1,2}, YIN Fengjun^{1,*}

Chongqing Institute of Green and Intelligent Technology, Chinese Academy of Sciences, Chongqing 400714, China; 2.
 University of Chinese Academy of Sciences, Beijing 100049, China

*Corresponding author, E-mail: yinfengjun@cigit.ac.cn

Abstract In order to realize the real-time in-situ monitoring of heavy metal pollution in the water environment, a single-chamber microbial fuel cell (MFC) sensor was used to build a single-pass continuous flow device, and its early warning stability was discussed. The results showed that with Cr(VI) as the target pollutant, the detection limit of the MFC sensor was $0.4 \text{ mg} \cdot \text{L}^{-1}$, the coulomb inhibition ratio had a high linear correlation with the mass concentration of Cr(VI) in the range of $0.2 \sim 1 \text{ mg} \cdot \text{L}^{-1}$. In addition, the mass concentration of Cr(VI) in the simulated wastewater was set as 1 mg·L⁻¹, and the coulombic inhibition rates of MFC sensors for the simulated wastewater with the sodium acetate mass concentrations of 384.62, 480.77 and 576.92 mg·L⁻¹ were 34.71%±1.65%, 36.60%±3.82% and 36.28%±10.64%, respectively. The coulombic inhibition rates for the simulated wastewater samples containing glutamic acid, lactic acid and sucrose (all concentrations were $50 \text{ mg} \text{ L}^{-1}$) were $35.22\% \pm 6.51\%$, $37.05\% \pm 3.74\%$ and $24.23\% \pm 1.90\%$, respectively, this results showed that the MFC sensor had a certain anti-interference ability to biodegradable organic matter (BOM) in water samples. Finally, for the early warning of simulated wastewater containing 1 mg \cdot L⁻¹ Cr(VI), the coulombic inhibition rates of MFC sensors were 35.37%±3.21%, 39.48%±0.95% and 41.50%±4.24% for three consecutive times, respectively, this results showed that the early warning signal of the MFC sensor had good reproducibility. The above research provides a technical reference for the real-time in-situ monitoring of heavy metal pollution in water by MFC sensors.

Keywords microbial fuel cell sensor; heavy metal pollution; coulomb inhibition ratio; real-time in-situ monitoring