

微生物镉解毒机制及微生物-植物互作修复研究 进展

王杏,王革娇,史凯祥*

华中农业大学生命科学技术学院 农业微生物资源发掘与利用全国重点实验室, 湖北 武汉 430070

王杏, 王革娇, 史凯祥. 微生物镉解毒机制及微生物-植物互作修复研究进展[J]. 微生物学通报, 2023, 50(4): 1666-1680. WANG Xing, WANG Gejiao, SHI Kaixiang. Research progress in microbial detoxification of cadmium and bioremediation based on microorganism-plant interaction[J]. Microbiology China, 2023, 50(4): 1666-1680.

摘 要: 镉(cadmium, Cd)是引起粮食减产的主要金属之一,具有高溶解性及高迁移性,易被植物 吸收和积累。微生物长期在镉胁迫的条件下进化出一系列的镉解毒机制。微生物对镉的解毒包括 抑制 Cd(II)的进入、促进 Cd(II)的外排,以及将进入胞内的 Cd(II)进行"扣押"。微生物的 Cd(II) 化是通过细胞吸附和胞外沉淀将游离态的 Cd(II)进行钝化,这类微生物具有较强的土壤镉污染治理 潜力。本文主要介绍微生物的镉解毒机制、微生物-微生物互作、微生物-植物互作机制及其在镉污 染生物修复中应用的最新研究进展。

关键词: 镉; 微生物镉解毒; 镉钝化; 微生物修复; 微生物-植物互作

Research progress in microbial detoxification of cadmium and bioremediation based on microorganism-plant interaction

WANG Xing, WANG Gejiao, SHI Kaixiang^{*}

State Key Laboratory of Agricultural Microbiology, College of Life Science and Technology, Huazhong Agricultural University, Wuhan 430070, Hubei, China

Abstract: Cadmium (Cd) is one of the major hazardous pollutants threatening grain production. Cd(II) with good dissolubility and high mobility tends to be absorbed and accumulated by plants. Microorganisms have evolved detoxification mechanisms under Cd(II) stress, which include the inhibition of Cd(II) uptake, activation of Cd(II) efflux, and sequestration of Cd(II) into cells. A variety of microorganisms have been reported to immobilize Cd(II) by biosorption

*Corresponding author. E-mail: kaixiangshi@mail.hzau.edu.cn

资助项目: 国家自然科学基金(32070093); 华中农业大学自主科技创新基金(2662022SKQD001)

This work was supported by the National Natural Science Foundation of China (32070093) and the Fundamental Research Funds for Huazhong Agricultural University (2662022SKQD001).

Received: 2022-12-04; Accepted: 2022-12-30; Published online: 2023-01-18

and extracellular precipitation. These microorganisms exhibit great potential to bioremediate cadmium-contaminated soils. This review summarizes the molecular mechanisms of microbial detoxification of cadmium, microbial interaction, and microorganism-plant interaction, and then introduces the latest research progress in the bioremediation of cadmium contamination by microorganisms.

Keywords: cadmium; microbial detoxification of cadmium; cadmium immobilization; bioremediation; microorganism-plant interaction

镉(Cd)是一种银白色的金属,位于元素周 期表的第五周期 IIB 族,在自然界中主要以二 价镉[Cd(II)]形式存在^[1]。镉具有半衰期长、高 迁移性和易被作物吸收聚集的特点,对生物体 有较强的毒害作用。镉对生物体的毒害作用主 要体现在 3 个方面: (1) Cd(II)与巯基具有较强 的亲和力,抑制了体内关键酶的正常代谢;(2) Cd(II)与其他金属阳离子具有类似的离子属性, 因此会破坏胞内离子平衡,并且取代一些蛋白 中的必需金属离子如 Zn(II)、Cu(II)和 Fe(II)、 导致蛋白的结构和活性发生变化; (3) Cd(II)进 入细胞后会引起氧化压力,导致 DNA 损伤进而 诱发畸变和癌变^[2]。将游离的 Cd(II)吸附和沉 淀,起到了镉钝化的作用,是环境中镉污染的 主要修复方式, 也使镉钝化微生物在镉污染修 复方面具有较好的应用前景。

由于镉在电池、染料、涂料、电镀、镉量 子点材料、合金、稳定剂和核裂变制造等现代工 业中广泛应用,使得封存在矿石中的镉在水体和 土壤中大量积累^[3]。全球土壤镉含量调查显示, 中国、韩国和日本是镉生产量最高的国家,其中 我国镉产量占世界总镉产量的六分之一^[4]。我国 受镉污染的农田土壤面积已达 2.8×10⁹ m^{2[5]},其 中海南农作物土壤中 Cd 含量超过我国土壤一 级标准(GB15618—2018)风险筛选值的点位率 达到 20.93%^[6],而湖南东部城市长沙和株洲等 地镉含量均较高,最高可达 8.87 mg/kg^[7]。稻田 镉污染已成为制约我国水稻安全生产和农业可 持续发展的主要因素,严重威胁农产品质量安 全和人民健康。因此,寻找有效的镉修复方法 成为亟待解决的问题。微生物修复具有易于培 养、经济环保、增强土壤健康等优点,日益受 到人们的关注^[8-11]。长期生存于镉污染环境中的 微生物已经进化出相应的镉解毒和钝化机制, 本文综述微生物对 Cd(II)的解毒和钝化机制, 并介绍其在镉污染修复中的研究现状。

1 微生物镉解毒机制

微生物长期在含 Cd(II)的环境中生存,已 经进化出一系列的解毒机制,如图 1 所示,主 要的镉解毒过程包括抑制 Cd(II)摄入、促进 Cd(II)外排、胞内 Cd(II)结合、损伤修复和胞外 Cd(II)吸附沉淀。

1.1 Cd(II) 摄入和外排

减少 Cd(II)的摄入和促进 Cd(II)的外排, 是微生物减少 Cd(II)毒性,维持体内 Cd(II)平 衡的重要方式。Cd(II)可以通过二价阳离子吸 收通道进入胞内,这类通道属于 zinc-regulated transporter/iron-regulated transporter protein (ZIP) 家族的 Zn(II)转运蛋白,这类蛋白包括细菌中的 ZupT^[12]和酵母菌中的 Zrt 和 Irt^[13]。Cd(II)还可以 通过 Mn(II)转运蛋白(MntABC 和 MntH)^[14-15]、 Hg(II)转运蛋白(MerCEFT)等进入胞内^[16] (表 1 和图 1)。

促进 Cd(II)的外排是微生物减少 Cd(II)毒害的有效方式。研究表明膜蛋白家族成员与 Cd(II)



图 1 微生物对镉解毒示意图 微生物镉解毒机制分为镉摄入和外排、胞内结合与修复、胞外吸附与 沉淀. MntABC、ZupT、CzcABC、CadA 和 YorlP 蛋白参与 Cd(II)的转运;超氧化物歧化酶、过氧化氢 酶和谷胱甘肽还原酶降低胞内氧化压力,损伤修复系统修复 DNA 和蛋白损伤;CadW 蛋白参与胞内 Cd(II)结合;细菌产生胞外多糖参与胞外 Cd(II)吸附;硫酸盐还原途径产生的 S²⁻与 Cd(II)在胞外形成 CdS 沉淀;代谢产物磷酸、草酸和碳酸盐参与胞外 Cd(II)沉淀

Figure 1 A scheme model of cadmium detoxification in the microbe. The mechanism of Cd(II) detoxification in the microbe includes Cd(II) uptake and efflux, intracellular Cd(II) binding and damage repair, and extracellular Cd(II) sorption and precipitation. MntABC, ZupT, CzcABC, CadA, and YorlP proteins are involved in the Cd(II) transport. Superoxide dismutase (SOD), catalase, and glutathione (GSH) reductase reduce intracellular oxidative stress, and the damage repair system repairs DNA and protein damage. CadW protein is involved in intracellular Cd(II) binding. Microbes produce exopolysaccharides (EPS) to absorb extracellular Cd(II). The S^{2–} produced by the sulfate reduction pathway produces extracellular CdS precipitates with Cd(II). Metabolites phosphoric acid, oxalic acid, and carbonate participate in extracellular Cd(II) precipitation.

的转运有关,这些蛋白包括 resistance-nodulationdivision (RND)家族、ATP binding cassette (ABC) 家族、heavy metal efflux (HME)家族和 cation diffusion facilitator (CDF)家族^[2,30] (表 1)。细菌 中研究较多的 Cd(II)外排系统包括革兰氏阳性 细菌,如 *Staphylococcus aureus*、*Bacillus subtilis* 和 *Listeria* 中的 Cad 系统^[23-25],以及革兰氏阴 性细菌,如 Alcaligenes eutrophus CH34 中的 Czc 系统^[17] (图 1)。Cad 系统由操作子 cadCA 组成, 包含蛋白 CadA 和 CadC。CadA 为 P-type ATPase, CadC 属于 ArsR/SmtB 家族的负调控转录调控因 子^[23]。ArsR/SmtB 家族的金属感应蛋白是原核 生物中最常见的金属调控蛋白,调控金属抗性 蛋白如金属外排、转运蛋白和还原酶、金属隔

功能	蛋白家族	来源	参考文献
Function	Protein family	Source	Reference
Cd(II) uptake proteins			
CzcD	P-type ATPase	Alcaligenes eutrophus CH34	[17]
MntABC	ABC family	Bacillus subtilis	[14]
MntH	ABC family	Bacillus subtilis	[14]
MerCEFT	ABC family	Pseudomonas K-62	[16]
ZupT	ZIP family	Escherichia coli	[12]
Zrt	ZIP family	Saccharomyces cerevisiae	[13]
Irt	ZIP family	Saccharomyces cerevisiae	[13]
Cd(II) binding proteins			
CadW		Pseudomonas sp. B7	[18]
MerP	ABC family	Pseudomonas K-62	[16]
Glutathione		Pichia kudriavzevii	[19]
Metallothionein		Synechococcus PCC 7942	[20]
Glycoprotein		Lactobacillus plantarum L67	[21]
LECBP		Lentinula edodes	[22]
Cd(II) efflux proteins			
CadA	P-type ATPase	Staphylococcus aureus, Bacillus subtilis and Listeria	[23-25]
TolC	RND family	Escherichia coli	[26]
CzcABC	P-type ATPase	Alcaligenes eutrophus CH34	[17]
CzcP	P-type ATPase	Cupriavidus metallidurans CH34	[27-28]
CzcE	CDF family	Acinetobacter baumannii	[29-30]
Others			
CadC		Staphylococcus aureus, Bacillus subtilis and Listeria	[23-25]
CzcR		Alcaligenes eutrophus CH34	[17]

表1 微生物中的镉转运与结合蛋白

 Table 1
 Cadmium transport and binding protein in microbe

离蛋白的表达^[31-32]。Czc系统由CzcA、CzcB、 CzcC、CzcD和CzcR这5个蛋白组成,CzcABC 是跨质膜和细胞膜的外排蛋白。CzcD可以缓慢 地吸收Cd(II),从而将胞外的Cd(II)信号传递给 转录阻遏因子CzcR^[17]。随后在该系统中还发 现了CzcP和CzcF两个Cd(II)外排蛋白^[27-29]。 在酵母细胞中,Cd(II)的外排则与谷胱甘肽代谢 有关。进入酵母细胞中的Cd(II)通过谷胱甘肽 代谢途径形成Cd-(GS)₂复合物^[19](图1)。属于 ABC家族的膜转运蛋白Ycf1可以直接将 Cd-(SG)₂复合物转运至液泡中,从而减少镉毒

害^[33]。此外,细胞膜上的外排蛋白 Yorlp 则可 以将细胞质中的 Cd-(GS)₂复合物转运至胞外^[19] (图 1)。

1.2 胞外 Cd(II)吸附沉淀

微生物的代谢产物硫酸盐、碳酸盐、磷酸盐、 草酸盐或者氢氧根离子可以与 Cd(II)形成 不可溶性的镉沉淀。比如硫酸盐还原菌产生的 H₂S 气体可以与 Cd(II)在胞外形成 CdS 沉淀^[34-35]; 产脲酶的细菌可以催化尿素形成碳酸盐,从而 形成碳酸镉沉淀^[36];土壤中促进磷酸盐或可溶 性磷产生的细菌可以与 Cd(II)形成磷酸镉沉淀, 如 Citrobacter 具有抗镉的酸性磷酸酯酶,可分 解有机-2-磷酸甘油,产生 HPO₄⁻,进而与 Cd(II) 形成磷酸镉沉淀^[37];此外,可以分泌草酸盐的 细菌或者真菌能与 Cd(II)形成草酸镉沉淀^[38] (图 1)。

Cd(II)还可以通过静电相互作用、离子交换 和络合吸附等方式被钝化在细胞表面^[35,39]。比 如细菌产生的胞外多糖(exopolysaccharide, EPS) 可以结合 Cd(II),存在于多糖中的可电离官能 团如氨基、羧基、羟基、磷酸盐和硫酸盐等, 是影响胞外多糖吸附能力的主要物质^[35,40-41] (图 1)。此外,细菌 *Pseudomonas putida* 在其 EPS 表面产生的巯基是结合 Cd(II)的重要位点^[42]。

1.3 胞内 Cd(II)结合

面对 Cd(II)压力, 有些微生物会产生金属 结合蛋白,将进入胞内的 Cd(II)钝化或者"扣 押", 进而减少 Cd(II)对 DNA 及蛋白的损伤^[18]。 如表1所示,细菌中富含半胱氨酸的金属硫蛋 白(BmtA)就是一种最常见的 Cd(II)结合蛋白。 Synechococcus PCC 7942 中的 SmtA 为一种典型 的 BmtA 蛋白,该蛋白包含 4 个半胱氨酸和 2 个 组氨酸保守位点,可以结合 Cd(II)和其他金属 离子^[20,43]。SmtB为SmtA编码基因的阻遏调控蛋 白,当 Cd(II)存在时可以解除这种阻遏现象,进 而激活 SmtA 编码基因的转录^[44]。在 Pseudomonas sp. B7 中,鉴定到一种新型的 Cd(II)结合蛋白 CadW, 其 Cd(II)保守结合位点为 123 位 His 残 基^[18] (图 1)。此外,在 Lactobacillus plantarum L67 和 Lentinula edodes 中, glycoprotein 和 LECBP 分别被证实为 Cd(II)结合蛋白^[21-22]。

1.4 DNA 和蛋白质损伤修复

Cd(II)进入微生物细胞内,使胞内氧化自由 基增加,从而引起氧化压力,导致脂质过氧化 和 DNA 损伤。细菌中的谷胱甘肽(GSH)、超氧 化物歧化酶(SOD)、过氧化氢酶(CAT)和谷胱甘 肽还原酶等都参与到了降低胞内氧化压力的过程中(图 1)。为了降低氧化压力, *Rhizobium* sp. 将乙醛转化成乙醇^[45],还有些细菌将乙二醛转化为乳酸^[46]。

在 Cd(II)胁迫下,细菌中也进化出了一系 列与 DNA 和蛋白损伤修复相关的基因。在 Cd(II) 诱导条件下,错配修复基因 *mutLS*、碱基切除 修复基因 *Nudix* 家族和重组修复基因 *rec* 家族等 DNA 修复相关基因上调表达^[47]。Wu 等^[48]发现, *Alishewanella* sp. WH16-1 细菌中的 RuvCAB 蛋 白能够修复因 Cd(II)引起的 DNA 损伤,而且调控 蛋白 RuvR 调控该 DNA 损伤修复系统的转录。 此外,与蛋白合成和修复相关的蛋白也受 Cd(II) 的诱导,如核糖体蛋白 S1、天冬氨酸转氨酶和能 量代谢蛋白(磷酸甘油酸激酶、NADH 脱氢酶、 琥珀酸脱氢酶黄素蛋白和无机焦磷酸酶)和热体 克蛋白(HtpG、HSP12、GroEL 和 DnaK)等^[32,49-51]。

2 微生物与微生物互作促进镉 钝化

自然界中的微生物存在着协同、共生、互 惠、寄生或竞争的生存方式,它们通过分子和 遗传信息的传递来进行相互作用。这种相互作 用与微生物的次级代谢物、群体感应系统、生 物被膜形成和细胞信号转导等有关^[52]。生物被 膜是吸附 Cd(II)的重要物质,White 等^[53]发现, 几种硫酸盐还原菌共培养产生的生物被膜中含 有更多的可结合 Cd(II)的蛋白和 EPS。Li 等^[54] 发现多种细菌产生的生物被膜吸附 Cd(II)的 量,比单一菌株产生的生物被膜中的镉累积量 增加了 25%-30%。将 Bacillus cereus DS16、 Actinomyces meyeri CIP 13148、Escherichia coli O157:H7 和 Pseudomonas fluorescens CP003194 菌株混合培养后,与单独培养条件相比,混合 菌株产生更多的生物被膜,进而赋予细菌更高的 Cd(II)吸附效率^[55]。我们前期研究发现了1株产生物被膜的 Comamonas sp. A23 和1株产硫 化氢的 Enterobacter sp. A11,两菌组合后显著 提高了生物被膜的含量,从而提高了菌株去除 溶液中镉离子的能力^[35]。

为了研究菌株互作促进生物被膜产生的机 制, Boyer 等^[56]发现, Pseuodomonas aeruginosa 产生的酰基-高丝氨酸内酯(AHLs)能够诱导 Burkholderia cepacia 菌株参与生物被膜形成相 关基因的表达。Stoner 等^[57]发现 Pseudomonas aeruginosa 分泌的胞外多糖 Psl 可以促进 Streptococcus salivarius 生物被膜的产生。Ch'ng 等^[58]发现 Staphylococcus aureus 为 Enterococcus faecalis 的有氧呼吸过程提供了血红蛋白,进而 促进 Enterococcus faecalis 生物被膜的产生。采 用差异蛋白质组学和代谢组学分析技术,我们 发现在相互作用去除镉的过程中, A23 菌株促 进了 A11 菌株中 4-羟基苯乙酸降解产生琥珀酸 的代谢途径,并发现琥珀酸为两菌互作的关键 信号分子;另外,体外加入琥珀酸促进菌株 A23 产生更多的生物膜来钝化镉离子^[35]。

在研究 Enterobacter sp. A11 和 Comamonas sp. A23 互作提高镉离子去除机制的过程中,我 们还发现在镉胁迫下,共培养菌株中肠杆菌 A11 的 H₂S 代谢、琥珀酸合成、金属离子转运 和 TCA 循环等途径被激活;体外加入琥珀酸促 进菌株 A11 产生更多的 H₂S,形成 CdS 沉淀来 钝化镉离子,因此除了生物被膜之外,硫化氢 也是两菌互作钝化镉离子的重要因子^[35]。

3 微生物降低植物体内镉含量的机制

人类接触镉胁迫的途径主要来自镉超标农

产品的食用,因此,农田土壤镉污染是我们最 关注的污染问题。土壤是微生物的大本营,在 镉污染环境中,微生物与植物之间同样进化出 一系列的镉钝化互作机制。微生物与植物互作 钝化镉的机制,包括降低农田土壤植物可利用 态镉含量和影响植物镉解毒蛋白的活性(图 2)。

3.1 微生物降低农田土壤植物可利用态镉 含量

微生物通过自身细胞吸附作用、代谢产物 螯合和沉淀的方式来钝化镉,从而使土壤中生 物可利用态镉的含量降低,进而降低植物的镉含 量。研究表明 Methylobacterium oryzae CBM20 通过产生 1-aminocyclopropane-1-carboxylate deaminase (ACC), poly- β -hydroxybutyrate (PHB), 生物被膜和胞外多糖等与 Cd(II)结合, 从而降 低土壤中生物可利用态的镉含量[59]。硫酸盐还 原菌 SRB1-1 或 A11 产生的 H₂S 可与 Cd(II)形 成 CdS 沉淀^[35,60], 而细菌 Bacillus sp.可产生磷 酸盐与 Cd(II)反应生成难溶性的 CdPO₄ 沉淀, 进而钝化土壤中的生物可利用态镉^[61]。此外, 提高土壤 pH 将可溶性 Cd(II) 转化为 Cd(OH)2 沉淀是另一种重要的土壤钝化手段,如 Serratia liquefaciens CL-1 和 Bacillus thuringiensis X30 可以通过代谢升高土壤的 pH, 从而减少土壤中 可溶性镉的含量^[62]。

3.2 微生物影响植物镉转运和镉结合蛋白的活性

微生物可以通过调节植物激素水平影响植物中 Cd(II)转运基因的表达(图 2)。研究发现脱落酸可以抑制植物中 Fe(II)吸收蛋白 IRT1 的活性,从而限制 Cd(II)的摄入^[63]。因此,施加产脱落酸的细菌可以减少植物对 Cd(II)的吸收^[64]。 Zhou 等^[65]还发现不产脱落酸的 Cd(II)抗性细菌 *Enterobacter asburiae* NC16 抑制了小麦中脱落酸分解途径,使小麦中脱落酸含量升高,从而



图 2 微生物降低植物中的镉含量 微生物降低植物中镉含量的机制分为减少土壤中生物可利用态 镉含量和影响植物中镉相关基因.微生物分泌的胞外多糖钝化土壤中的 Cd(II),分泌的磷酸盐、氢氧根 和 S²⁻与土壤中的 Cd(II)形成沉淀;微生物分泌的植物激素、琥珀酸和苯丙氨酸影响植物中镉摄入、结 合和外排基因的表达水平

Figure 2 Microbe reduces cadmium content in the plant. The mechanism of microbe reduces cadmium content in plants, including the reduction of bioavailable Cd amount in soils and the effects on Cd(II) related genes in plants. Exopolysaccharide (EPS) secreted by microbes immobilized Cd(II) in soils, and the secretion of phosphate, hydroxide, and S^{2-} are used to precipitate Cd(II) in soils; Phytohormones, succinic acid, and phenylalanine secreted by microbes affect the expression levels of genes related to Cd(II) uptake, binding, and efflux in plants.

提高 IRT1 蛋白的活性。此外,乙烯同样与植物 在镉环境中的生存存在相关性。*Pseudomonas fluorescens* UW4 可以通过 1-aminocyclopropane-1-carboxylate 脱氨酶降解乙烯合成的前体物质 1-aminocyclopropane-1-carboxylate,进而最终通过 降低乙烯的水平来减少 Cd(II)对莴苣的胁迫^[66]。

我们前期研究发现, Enterobacter sp. A11 和 Comamonas sp. A23 共培养菌剂可进入水稻 根内,分布于根内的维管组织和细胞间隙中, 并影响水稻的金属离子转运、植物激素信号转 导、碳固定和光合作用等,这 2 株菌会激活水 稻中的超敏反应、防御感应系统和 MAPK 信号 途径来增强水稻对 Cd(II)的抗性;此外,这 2 株菌产生的琥珀酸可以激活水稻根部 Cd(II) 结合蛋白(HIP28-2 和 CDI8)和 Cd(II)外排蛋白 (BCP1)的表达,抑制 Cd(II)摄入蛋白(COPT4 和 HKT6)的表达,从而减少水稻中镉的含量;但 2 株菌产生的另一种代谢产物苯丙氨酸则可以 通过激活水稻根部 Cd(II)结合蛋白(HIP28-1、 HIP28-4、BCP2 和 CDI8)的表达来抑制 Cd(II) 摄入蛋白(NRAM5 和 HKT6)的表达,以减少水 稻中镉的含量^[67]。然而,是否还存在其他的诱 导植物 Cd(II)吸收与转运的物质,以及它们之间的相互作用机制仍值得进一步研究。

4 镉污染的微生物修复

4.1 吸附和沉淀

细菌细胞表面或者产生的 EPS 中的大量带 负电荷官能团赋予了它们较强的 Cd(II)吸附能 力,这些官能团包括羟基、羧基、磷酰基和氨 基^[68]。Pseudomonas、Enterobacter、Bacillus 和 Lactobacillus 等细菌已被发现通过吸附的方式 修复 Cd(II)污染^[17,35,69-72]。真菌的细胞壁上含有 带负电荷的物质如葡聚糖、甘露聚糖、纤维素、 几丁质和蛋白质等, 也是吸附 Cd(II)的优良材 料^[73]。藻类细胞壁含有大量果胶质、纤维素和 多种多糖,使其具有多孔结构和较大的表面积, 并且细胞表面带负电的官能团使其对 Cd(II)也 具有较强的吸附能力^[74]。莱茵衣藻、狐尾藻、 涠洲马尾藻和小球藻等吸附 Cd(II)的研究均有 报道[75-78]。目前,利用微生物细胞作为吸附材 料进行 Cd(II)污染水体修复已经取得了良好的 效果。Rhodobacter sphaeroides 在 Cd(II)浓度为 10 mg/L的废水中对Cd(II)的去除率为97.92%^[79]。 产生物被膜的 Scenedesmus obliquus FACHB-12 在Cd(II)浓度为3mg/L水体中的Cd(II)去除效率 为 61.8%^[80]。Phanerochaete chrysosporium 处理 Cd(II)污染废水的最大吸附能力可为104.8 mg/g^[81]。 此外,细菌产生的带有负电荷的纳米材料,比 如硒纳米和碲纳米等也具有良好的 Cd(II)吸附 能力^[82-83]。

微生物产生的金属硫蛋白、植物螯合肽(主要由藻类和真菌产生)和纳米材料是钝化 Cd(II) 的有效螯合剂。研究发现,过表达金属硫蛋白 和植物螯合肽的细菌表现出良好的 Cd(II)钝化 能力^[84-85]。Zhou 等^[43]制备的金属硫蛋白 SmtA 与生物合成的硒纳米材料 SmtA-SeNPs 对 Cd(II) 和 Pb(II)均具有高效的吸附能力,其中对 Cd(II) 的最大吸附量为 506.3 mg/g。

微生物产生的 H₂S 气体或者有机酸可以与 Cd(II)形成沉淀,从而减少生物可利用态 Cd(II) 的含量。在 Xia 等^[86]的研究中发现硫酸盐还原菌 *Alishewanella* sp. WH16-1 能够产生 H₂S 气体, 并且在含 Cd(II)条件下形成 CdS 沉淀。将这株菌 与海藻酸钠固定化后应用于 Cd 污染土壤中,菌 株 WH16-1 使土壤中生物可利用态 Cd 含量降低 了 50%,使稻米中 Cd 含量下降了 78.3%^[87]。另 一株产 H₂S 气体的 *Enterobacter* sp. A11,在 *Comamonas* sp. A23 存在的条件下产生更多的 H₂S 气体,并使其 Cd(II)去除率从 11%升高到 97.4%,将这种混合菌剂应用到 Cd(II)污染土壤 后使土壤中生物可利用态 Cd 和小白菜中 Cd 含 量显著下降^[35]。

4.2 微生物与化学材料联用

将微生物与化学材料联合使用,在保证了 微生物材料 Cd(II)吸附能力的同时, 增强了微 生物对不利环境的抗性,而且方便将吸附重金 属后的微生物材料从环境中分离。海藻酸钠、 海藻酸钙、聚砜、聚丙烯酰胺、聚氨酯和二氧 化硅等都是良好的微生物固定材料^[88]。目前, 用镉吸附菌剂与磁性纳米颗粒制得的新型生物 修复剂也已经被应用于镉污染水体的修复中, 这些磁性纳米材料包括聚乙烯醇磁性材料 (Fe₃O₄@Cu/PVA)、磁性氧化石墨烯(MGO)、壳 聚糖磁珠等。将 Pseudomonas sp. H117 与聚乙 烯醇磁性材料(Fe₃O₄@Cu/PVA)包埋,使其镉去 除效率提高 7.09%^[89]。用壳聚糖磁珠固定 Aspergillus sydowii 后, 使其 Cd(II)吸附量从 40.94 mg/g 提高到 56.4 mg/g^[90]。此外, 生物炭 与镉吸附菌剂包埋材料也是一种良好的镉去除 材料,比如 Phoma sp. ZJ 与生物炭包埋处理 Cd(II) 污染废水^[91],以及生物炭包埋 Pseudomonas sp. NT-2^[92]、Enterobacter 和 Klebsiella^[93]等镉吸附 菌剂,均展现出良好的 Cd(II)去除能力。生物 炭既可以作为微生物减小镉毒害的保护剂,也 可为微生物提供生长所需的营养物质,从而增 强了微生物的镉钝化能力。合适的固定材料和 包埋技术将是决定微生物吸附剂能否广泛应用 的关键因素之一。

4.3 微生物增强超富集植物对镉的去除

微生物协同超富集植物的修复方式是重金 属污染土壤原位修复的重要方式。微生物分泌 的铁载体、有机酸和生物表面活性剂等可以增 加生物可利用态金属的含量和移动性, 使其更 容易被植物吸收。很多根际微生物分泌的氨基 酸、脱落酸、吲哚乙酸、赤霉酸、胞外多糖、 细胞分裂素和挥发性化合物可以促进植物生 长,进而增强植物的修复能力^[94-95]。植物也会 为微生物提供栖息的场所,并且释放一些碳水 化合物、羧酸和氨基酸等物质为微生物提供营 养^[96-97]。Serratia marcescens HB-4 菌株与鱼腥草 联合使用,可以使鱼腥草的镉吸附量提高 44.27%^[98]。此外, Pseudomonas fluorescens 与白 杨、Rahnella sp. JN6 与小白菜、Paecilomyces lilacinus NH1 与龙葵等联合使用,均显著提高 植物 Cd 修复的效果^[99-101]。这种微生物与植物 联合修复的方法不仅可以克服植物生长缓慢和 土壤中生物可利用态金属含量低等植物修复中 遇到的问题,还可以解决微生物不容易稳定定 殖的难题。

目前,随着细菌中越来越多的 Cd(II)结合 蛋白被发现,通过遗传手段构建转基因的超富 集植物进行重金属污染修复也取得了不错的效 果。将细菌中的 Cd(II)结合蛋白基因 cadR 转入拟 南芥中可以使拟南芥的根部和茎中的镉积累量 分别提高 5.2 倍和 3.5 倍^[102]。将 Saccharomyces cerevisiae 中的金属硫蛋白基因 CUP1 和 ScMTII, *E. coli* 中的谷胱甘肽合成酶基因 *gshI* 和 *gshII*, *E. coli* 中的谷氨酰半胱氨酸合成酶基因 *ECS*, *Enterobacter cloacae* 中的 ACC-脱氢酶基因,以 及 *S. cerevisiae* 中的液泡扣押基因 *YCF1* 构建 到超富集植物中,可以提高超富集植物的镉吸 附量^[103-104]。

4.4 其他微生物修复策略

生物反应器是利用微生物进行镉去除的有 用方法,基于生物被膜吸附 Cd(II)、硫酸盐还 原菌沉淀 Cd(II)和产生物被膜的硫酸盐还原菌 钝化 Cd(II)的生物反应器是较常用的 3 种方法。 微生物电化学方法比如基于微生物电化学硫酸 盐还原系统以电解水产生的氢气作为自养型硫 酸盐还原菌(SRB)的电子供体,并利用含 SO₄²⁻ 的废水作为硫源,经还原产生的含 S²⁻水溶液作 为钝化剂,进而与 Cd(II)反应生成难溶性的 CdS 沉淀^[105]。此外,采用基因工程技术构建 Cd(II) 修复工程菌也有相关研究,如过表达 CrMTP4 蛋白的工程衣藻 *Reinhardtii* 显著增加了对 Cd 的抗性及积累^[106];将金属结合肽 CP2 和 HP3 表面展示在 *Saccharomyces cerevisiae* 中能显著 提高其对 Cd(II)和 Zn(II)的吸附能力^[107]。

5 展望

由于重金属无法降解且难以从环境中提 取,目前针对土壤中镉污染的主要手段还是以 降低其生物有效性将其在环境中钝化,进而减 少粮食作物对可溶性镉的吸收为主。镉钝化微 生物大多分离自镉污染的环境中,将其作为修 复手段应用到土壤污染修复中具有价格低廉、 环境友好等优势。随着越来越多镉钝化微生物 的鉴定及其与植物间互作机制的解析,微生物 在未来镉污染修复的应用中将会发挥重要作 用。虽然利用微生物进行镉污染的修复有很多 优势,但同时也面临很多挑战。(1) 镉污染农田

土壤具有复杂性,常伴随着多种重金属的复合 污染,如重金属镉-砷或镉-铬复合污染。重金属 砷或铬会影响镉钝化微生物的活性,然而目前 关于复合污染环境中微生物的镉解毒机制仍认 识不足,下一步需加强微生物在复合重金属污 染条件下解毒机制的探究。(2) 微生物互作促进 生物被膜和硫化氢形成的机制,以及是否还有 其他镉钝化机制尚不清楚。下一步建议开展微 生物组和多物种生物被膜及硫化氢形成机制的 研究,挖掘镉钝化功能基因,并从生物被膜的组 成、结构、形成途径、调控硫化氢形成的信号分 子等方面进行探究。(3) 在重金属污染环境中, 微生物与植物互作具有重要的生物学意义,然而 植物的代谢产物对微生物代谢的影响,以及植物 中受微生物诱导的镉吸收与转运途径尚无确切 的答案。下一步需推进多组学联用的方式,解析 微生物与植物中调控重金属转化与解毒途径的 研究,从表观特征、功能基因、代谢产物和调控 途径等方面构建微生物与植物的相互作用网络。

微生物菌剂具有广阔的应用前景,但微生 物污染修复方面同样也面临着诸多挑战,针对 如何根据不同的环境条件去选择合适的微生 物,如何让镉钝化微生物在土壤中稳定定殖, 以及如何协调镉钝化优势菌与土著微生物的平 衡关系等问题,未来的镉污染微生物修复中应该 加强以下几个方面的研究:探究温度、pH、营 养物质和其他环境因素对微生物的生存及定殖 的影响;开展根际微生物、植物内生菌等植物益 生菌重金属钝化的研究与应用;解析土壤-植物 系统中微生物的迁移与生态健康的关系,优化土 壤微生物的镉钝化功能,利用合成生物学技术构 建可持续发展和促进生态健康的功能微生物。

REFERENCES

 NAZIMA B, MANOHARAN V, PRABU SM. Cadmium toxicity: oxidative stress and organ dysfunction[J]. Research & Reviews: A Journal of Toxicology, 2014, 4(2): 14-31.

- [2] ABBAS SZ, RAFATULLAH M, HOSSAIN K, ISMAIL N, TAJARUDIN HA, ABDUL KHALIL HS. A review on mechanism and future perspectives of cadmium-resistant bacteria[J]. International Journal of Environmental Science and Technology, 2018, 15(1): 243-262.
- [3] TURNER A. Cadmium pigments in consumer products and their health risks[J]. Science of the Total Environment, 2019, 657: 1409-1418.
- [4] HETHERINGTON LE, BROWN TJ, BENAHM AJ, BIDE T, LUSTY OA. World Mineral Production 2002–06[R]. British Geological Survey, 2009. https://www.researchgate.net/publication/277998188 _World_Mineral_Production_2002-06.
- [5] LIU F, LIU XN, DING C, WU L. The dynamic simulation of rice growth parameters under cadmium stress with the assimilation of multi-period spectral indices and crop model[J]. Field Crops Research, 2015, 183: 225-234.
- [6] 梁捷,孙宏飞,葛成军,孟磊.海南省主要农作物主 产区土壤重金属含量分布及其健康风险评价[J]. 热 带作物学报, 2019, 40(11): 2285-2293.
 LIANG J, SUN HF, GE CJ, MENG L. Distribution of heavy metal contents in soils of main crop production areas in Hainan and the health risk assessment[J]. Chinese Journal of Tropical Crops, 2019, 40(11): 2285-2293 (in Chinese).
- [7] LI XZ, ZHAO ZQ, YUAN Y, WANG X, LI XY. Heavy metal accumulation and its spatial distribution in agricultural soils: evidence from Hunan Province, China[J]. RSC Advances, 2018, 8(19): 10665-10672.
- [8] SARANYA K, SUNDARAMANICKAM A, SHEKHAR S, MEENA M, SATHISHKUMAR RS, BALASUBRAMANIAN T. Biosorption of multi-heavy metals by coral associated phosphate solubilising bacteria *Cronobacter muytjensii* KSCAS2[J]. Journal of Environmental Management, 2018, 222: 396-401.
- [9] GARCÍA R, CAMPOS J, ALFONSO CRUZ J, ELENA CALDERÓN M, ELENA RAYNAL M, BUITRÓN G. Biosorption of Cd, Cr, Mn, and Pb from aqueous solutions by *Bacillus* sp. strains isolated from industrial waste activate sludge[J]. TIP, 2016, 19(1): 5-14.
- [10] OVES M, KHAN MS, ZAIDI A. Biosorption of heavy metals by *Bacillus thuringiensis* strain OSM29 originating from industrial effluent contaminated north Indian soil[J]. Saudi Journal of Biological Sciences, 2013, 20(2): 121-129.

- [11] HUANG PH D, PAN J, ZHENG LP. Removal of heavy metals from aqueous solutions using bacteria[J]. Journal of Shanghai University (English Edition), 2001, 5(3): 253-259.
- [12] ROBERTS CS, NI F, MITRA B. The zinc and iron binuclear transport center of ZupT, a ZIP transporter from *Escherichia coli*[J]. Biochemistry, 2021, 60(48): 3738-3752.
- [13] WYSOCKI R, TAMÁS MJ. How Saccharomyces cerevisiae copes with toxic metals and metalloids[J]. FEMS Microbiology Reviews, 2010, 34(6): 925-951.
- [14] QUE Q, HELMANN JD. Manganese homeostasis in Bacillus subtilis is regulated by MntR, a bifunctional regulator related to the diphtheria toxin repressor family of proteins[J]. Molecular Microbiology, 2000, 35(6): 1454-1468.
- [15] MIKHAYLINA A, KSIBE AZ, SCANLAN DJ, BLINDAUER CA. Bacterial zinc uptake regulator proteins and their regulons[J]. Biochemical Society Transactions, 2018, 46(4): 983-1001.
- [16] OHSHIRO Y, URAGUCHI S, NAKAMURA R, TAKANEZAWA Y, KIYONO M. Cadmium transport activity of four mercury transporters (MerC, MerE, MerF and MerT) and effects of the periplasmic mercury-binding protein MerP on Mer-dependent cadmium uptake[J]. FEMS Microbiology Letters, 2020, 367(21): fnaa177.
- [17] MERGEAY M, NIES D, SCHLEGEL HG, GERITS J, CHARLES P, van GIJSEGEM F. Alcaligenes eutrophus CH34 is a facultative chemolithotroph with plasmid-bound resistance to heavy metals[J]. Journal of Bacteriology, 1985, 162(1): 328-334.
- [18] WU SJ, ZHOU ZJ, ZHU L, ZHONG LM, DONG YX, WANG GJ, SHI KX. Cd immobilization mechanisms in a *Pseudomonas* strain and its application in soil Cd remediation[J]. Journal of Hazardous Materials, 2022, 425: 127919.
- [19] LI CS, XU Y, LI LH, YANG XQ, WANG YQ. Acid stress induces cross-protection for cadmium tolerance of multi-stress-tolerant *Pichia kudriavzevii* by regulating cadmium transport and antioxidant defense system[J]. Journal of Hazardous Materials, 2019, 366: 151-159.
- [20] BLINDAUER CA. Bacterial metallothioneins: past, present, and questions for the future[J]. JBIC Journal of Biological Inorganic Chemistry, 2011, 16(7): 1011.
- [21] SONG S, OH S, LIM KT. Lactobacillus plantarum L67 glycoprotein protects against cadmium chloride toxicity in RAW 264.7 cells[J]. Journal of Dairy Science, 2016,

99(3): 1812-1821.

- [22] DONG XB, HUANG W, BIAN YB, FENG X, IBRAHIM SA, SHI DF, QIAO X, LIU Y. Remediation and mechanisms of cadmium biosorption by a cadmium-binding protein from *Lentinula edodes*[J]. Journal of Agricultural and Food Chemistry, 2019, 67(41): 11373-11379.
- [23] NUCIFORA G, CHU L, MISRA TK, SILVER S. Cadmium resistance from *Staphylococcus aureus* plasmid PI258 *cadA* gene results from a cadmium-efflux ATPase[J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 1989, 86(10): 3544-3548.
- [24] TSAI KJ, LINET AL. Formation of a phosphorylated enzyme intermediate by the *cadA* Cd²⁺-ATPase[J]. Archives of Biochemistry and Biophysics, 1993, 305(2): 267-270.
- [25] TSAI KJ, YOON KP, LYNN AR. ATP-dependent cadmium transport by the *cadA* cadmium resistance determinant in everted membrane vesicles of *Bacillus subtilis*[J]. Journal of Bacteriology, 1992, 174(1): 116-121.
- [26] ACHARD-JORIS M, van den BERG van SAPAROEA HB, DRIESSEN AJM, BOURDINEAUD JP. Heterologously expressed bacterial and human multidrug resistance proteins confer cadmium resistance to *Escherichia coli*[J]. Biochemistry, 2005, 44(15): 5916-5922.
- [27] SCHERER J, NIES DH. CzcP is a novel efflux system contributing to transition metal resistance in *Cupriavidus metallidurans* CH34[J]. Molecular Microbiology, 2009, 73(4): 601-621.
- [28] SMITH AT, ROSS MO, HOFFMAN BM, ROSENZWEIG AC. Metal selectivity of a Cd-, Co-, and Zn-transporting P_{1B}-type ATPase[J]. Biochemistry, 2017, 56(1): 85-95.
- [29] ALQUETHAMY SF, ADAMS FG, MAHARJAN R, DELGADO NN, ZANG MG, GANIO K, PATON JC, HASSAN KA, PAULSEN IT, McDEVITT CA, CAIN AK, EIJKELKAMP BA. The molecular basis of *Acinetobacter baumannii* cadmium toxicity and resistance[J]. Applied and Environmental Microbiology, 2021, 87(22): e0171821.
- [30] AYGÜL A. The importance of efflux systems in antibiotic resistance and efflux pump inhibitors in the management of resistance[J]. Mikrobiyoloji Bulteni, 2015, 49(2): 278-291.
- [31] BAILLET F, MAGNIN JP, CHERUY A, OZIL P. Cadmium tolerance and uptake by a *Thiobacillus*

ferrooxidans biomass[J]. Environmental Technology, 1997, 18(6): 631-637.

- [32] SHI KX, LI C, RENSING C, DAI XL, FAN X, WANG GJ. Efflux transporter ArsK is responsible for bacterial resistance to arsenite, antimonite, trivalent roxarsone, and methylarsenite[J]. Applied and Environmental Microbiology, 2018, 84(24): e01842-e01818.
- [33] MIELNICZKI-PEREIRA AA, SCHUCH AZ, BONATTO D, CAVALCANTE CF, VAITSMAN DS, RIGER CJ, ELEUTHERIO ECA, HENRIQUES JAP. The role of the yeast ATP-binding cassette Ycf1p in glutathione and cadmium ion homeostasis during respiratory metabolism[J]. Toxicology Letters, 2008, 180(1): 21-27.
- [34] GALLARDO-BENAVENTE C, CARRIÓN O, TODD JD, PIERETTI JC, SEABRA AB, DURÁN N, RUBILAR O, PÉREZ-DONOSO JM, QUIROZ A. Biosynthesis of CdS quantum dots mediated by volatile sulfur compounds released by Antarctic *Pseudomonas fragi*[J]. Frontiers in Microbiology, 2019, 10: 1866.
- [35] WANG X, HU K, XU Q, LU LF, LIAO SJ, WANG GJ. Immobilization of Cd using mixed *Enterobacter* and *Comamonas* bacterial reagents in pot experiments with *Brassica rapa* L.[J]. Environmental Science & Technology, 2020, 54(24): 15731-15741.
- [36] ZHAO XQ, WANG M, WANG H, TANG D, HUANG J, SUN Y. Study on the remediation of Cd pollution by the biomineralization of urease-producing bacteria[J]. International Journal of Environmental Research and Public Health, 2019, 16(2): 268.
- [37] MacASKIE LE, DEAN ACR, CHEETHAM AK, JAKEMAN RJB, SKARNULIS AJ. Cadmium accumulation by a *Citrobacter* sp.: the chemical nature of the accumulated metal precipitate and its location on the bacterial cells[J]. Microbiology, 1987, 133(3): 539-544.
- [38] GADD GM. Metals, minerals and microbes: geomicrobiology and bioremediation[J]. Microbiology (Reading, England), 2010, 156(Pt 3): 609-643.
- [39] del CARMEN VARGAS-GARCÍA M, LÓPEZ MJ, SUÁREZ-ESTRELLA F, MORENO J. Compost as a source of microbial isolates for the bioremediation of heavy metals: *in vitro* selection[J]. Science of the Total Environment, 2012, 431: 62-67.
- [40] DESCHATRE M, LESCOP B, COLIN CS, GHILLEBAERT F, GUEZENNEC J, RIOUAL S. Characterization of exopolysaccharides after sorption of silver ions in aqueous solution[J]. Journal of Environmental Chemical Engineering, 2015, 3(1):

210-216.

- [41] MORE TT, YADAV JSS, YAN S, TYAGI RD, SURAMPALLI RY. Extracellular polymeric substances of bacteria and their potential environmental applications[J]. Journal of Environmental Management, 2014, 144: 1-25.
- [42] YU Q, MISHRA B, FEIN JB. Role of bacterial cell surface sulfhydryl sites in cadmium detoxification by *Pseudomonas putida*[J]. Journal of Hazardous Materials, 2020, 391: 122209.
- [43] ZHOU ZJ, DONG YX, ZHU L, XIA X, LI SK, WANG GJ, SHI KX. Effective and stable adsorptive removal of cadmium(II) and lead(II) using selenium nanoparticles modified by microbial SmtA metallothionein[J]. Chemosphere, 2022, 307: 135818.
- [44] BUSENLEHNER LS, PENNELLA MA, GIEDROC DP. The SmtB/ArsR family of metalloregulatory transcriptional repressors: structural insights into prokaryotic metal resistance[J]. FEMS Microbiology Reviews, 2003, 27(2/3): 131-143.
- [45] MATOS D, SÁ C, CARDOSO P, PIRES A, ROCHA SM, FIGUEIRA E. The role of volatiles in *Rhizobium* tolerance to cadmium: effects of aldehydes and alcohols on growth and biochemical endpoints[J]. Ecotoxicology and Environmental Safety, 2019, 186: 109759.
- [46] LEE CH, PARK C. Bacterial responses to glyoxal and methylglyoxal: reactive electrophilic species[J]. International Journal of Molecular Sciences, 2017, 18(1): 169.
- [47] JOE MH, JUNG SW, IM SH, LIM SY, SONG HP, KWON O, KIM DH. Genome-wide response of *Deinococcus radiodurans* on cadmium toxicity[J]. Journal of Microbiology and Biotechnology, 2011, 21(4): 438-447.
- [48] WU SJ, XIA X, WANG D, ZHOU ZJ, WANG GJ. Gene function and expression regulation of RuvRCAB in bacterial Cr(VI), As(III), Sb(III), and Cd(II) resistance[J]. Applied Microbiology and Biotechnology, 2019, 103(6): 2701-2713.
- [49] MOHAMED FAHMY GAD EL-RAB S, ABDEL-FATTAH SHOREIT A, FUKUMORI Y. Effects of cadmium stress on growth, morphology, and protein expression in *Rhodobacter capsulatus* B10[J]. Bioscience, Biotechnology, and Biochemistry, 2006, 70(10): 2394-2402.
- [50] YANG HL, WANG J, LV ZY, TIAN JX, PENG YD, PENG XJ, XU X, SONG QS, LV B, CHEN ZY, SUN ZY, WANG Z. Metatranscriptome analysis of the

intestinal microorganisms in *Pardosa pseudoannulata* in response to cadmium stress[J]. Ecotoxicology and Environmental Safety, 2018, 159: 1-9.

- [51] ALIDOUST L, ZAHIRI HS, MALEKI H, SOLTANI N, VALI H, NOGHABI KA. Nostoc entophytum cell response to cadmium exposure: a possible role of chaperon proteins GroEl and HtpG in cadmium-induced stress[J]. Ecotoxicology and Environmental Safety, 2019, 169: 40-49.
- [52] BRAGA RM, DOURADO MN, ARAÚJO WL. Microbial interactions: ecology in a molecular perspective[J]. Brazilian Journal of Microbiology, 2016, 47: 86-98.
- [53] WHITE C, GADD GM. Accumulation and effects of cadmium on sulphate-reducing bacterial biofilms[J]. Microbiology, 1998, 144(5): 1407-1415.
- [54] LI JT, DUAN HN, LI SP, KUANG JL, ZENG Y, SHU WS. Cadmium pollution triggers a positive biodiversity-productivity relationship: evidence from a laboratory microcosm experiment[J]. Journal of Applied Ecology, 2010, 47(4): 890-898.
- [55] FATHOLLAHI A, COUPE SJ. Effect of environmental and nutritional conditions on the formation of single and mixed-species biofilms and their efficiency in cadmium removal[J]. Chemosphere, 2021, 283: 131152.
- [56] BOYER M, WISNIEWSKI-DYÉ F. Cell-cell signalling in bacteria: not simply a matter of quorum[J]. FEMS Microbiology Ecology, 2009, 70(1): 1-19.
- [57] STONER SN, BATY JJ, SCOFFIELD JA. *Pseudomonas aeruginosa* polysaccharide Psl supports airway microbial community development[J]. The ISME Journal, 2022, 16(7): 1730-1739.
- [58] CH'NG JH, MUTHU M, CHONG KKL, WONG JJ, TAN CAZ, KOH ZJS, LOPEZ D, MATYSIK A, NAIR ZJ, BARKHAM T, WANG YL, KLINE KA. Heme cross-feeding can augment *Staphylococcus aureus* and *Enterococcus faecalis* dual species biofilms[J]. The ISME Journal, 2022, 16(8): 2015-2026.
- [59] SAYYED RZ, ILYAS N, TABASSUM B, HASHEM A, Abd_ALLAH EF, JADHAV HP. Plausible Role of Plant Growth-promoting Rhizobacteria in Future Climatic Scenario[C]. Environmental Biotechnology: For Sustainable Future. Singapore: Springer Singapore, 2018: 175-197.
- [60] SHAN SP, GUO ZH, LEI P, WANG YS, LI YL, CHENG W, ZHANG M, WU SD, YI HW. Simultaneous mitigation of tissue cadmium and lead accumulation in rice via sulfate-reducing bacterium[J].

Ecotoxicology and Environmental Safety, 2019, 169: 292-300.

- [61] HALIM MA, RAHMAN MM, MEGHARAJ M, NAIDU R. Cadmium immobilization in the rhizosphere and plant cellular detoxification: role of plant-growth-promoting rhizobacteria as a sustainable solution[J]. Journal of Agricultural and Food Chemistry, 2020, 68(47): 13497-13529.
- [62] HAN H, WANG Q, HE LY, SHENG XF. Increased biomass and reduced rapeseed Cd accumulation of oilseed rape in the presence of Cd-immobilizing and polyamine-producing bacteria[J]. Journal of Hazardous Materials, 2018, 353: 280-289.
- [63] XU QR, PAN W, ZHANG RR, LU Q, XUE WL, WU CN, SONG BX, DU ST. Inoculation with *Bacillus* subtilis and Azospirillum brasilense produces abscisic acid that reduces Irt1-mediated cadmium uptake of roots[J]. Journal of Agricultural and Food Chemistry, 2018, 66(20): 5229-5236.
- [64] PAN W, LU Q, XU QR, ZHANG RR, LI HY, YANG YH, LIU HJ, DU ST. Abscisic acid-generating bacteria can reduce Cd concentration in pakchoi grown in Cd-contaminated soil[J]. Ecotoxicology and Environmental Safety, 2019, 177: 100-107.
- [65] ZHOU C, GE NG, GUO JS, ZHU L, MA ZY, CHENG SY, WANG JF. *Enterobacter asburiae* reduces cadmium toxicity in maize plants by repressing iron uptake-associated pathways[J]. Journal of Agricultural and Food Chemistry, 2019, 67(36): 10126-10136.
- [66] ALBANO LJ, MACFIE SM. Investigating the ability of *Pseudomonas fluorescens* UW4 to reduce cadmium stress in *Lactuca sativa* via an intervention in the ethylene biosynthetic pathway[J]. Canadian Journal of Microbiology, 2016, 62(12): 1057-1062.
- [67] WANG X, XU Q, HU K, WANG GJ, SHI KX. A coculture of *Enterobacter* and *Comamonas* reduces Cd accumulation in rice[J]. Molecular Plant-Microbe Interactions: MPMI, 2022.
- [68] GAVRILESCU M. Removal of heavy metals from the environment by biosorption[J]. Engineering in Life Sciences, 2004, 4(3): 219-232.
- [69] LIN XY, MOU RX, CAO ZY, XU P, WU XL, ZHU ZW, CHEN MX. Characterization of cadmium-resistant bacteria and their potential for reducing accumulation of cadmium in rice grains[J]. Science of the Total Environment, 2016, 569-570: 97-104.
- [70] MITRA S, PRAMANIK K, SARKAR A, GHOSH PK, SOREN T, MAITI TK. Bioaccumulation of cadmium

by *Enterobacter* sp. and enhancement of rice seedling growth under cadmium stress[J]. Ecotoxicology and Environmental Safety, 2018, 156: 183-196.

- [71] HUANG HJ, JIA QY, JING WX, DAHMS HU, WANG L. Screening strains for microbial biosorption technology of cadmium[J]. Chemosphere, 2020, 251: 126428.
- [72] AFRAZ V, YOUNESI H, BOLANDI M, HADIANI MR. Assessment of resistance and biosorption ability of *Lactobacillus paracasei* to remove lead and cadmium from aqueous solution[J]. Water Environment Research: a Research Publication of the Water Environment Federation, 2021, 93(9): 1589-1599.
- [73] GUPTA VK, NAYAK A, AGARWAL S. Bioadsorbents for remediation of heavy metals: current status and their future prospects[J]. Environmental Engineering Research, 2015, 20(1): 1-18.
- [74] 袁金蕊, 郭富睿, 邹冬生, 曾清如. 镉对土壤微生物的影响及微生物修复镉污染研究进展[J]. 湖南农业科学, 2018(3): 114-117, 122.
 YUAN JR, GUO FR, ZOU DS, ZENG QR. Research progress on the influence of cadmium on soil microorganism and bioremediation technology[J]. Hunan Agricultural Sciences, 2018(3): 114-117, 122 (in Chinese).
 [75] 王一兵, 雷富, 柯珂, 张荣灿, 庄军莲, 许铭本. 原
- [75] 工 关, 留留, 构对, 派朱斌, 卫生建, 匠宿华. 派 子吸收光谱法分析条件因素对涠洲马尾藻吸附镉的 影响[J]. 光谱实验室, 2010, 27(6): 2262-2265. WANG YB, LEI F, KE K, ZHANG RC, ZHUANG JL, XU MB. Analysis of effect of conditional factors on *Sargassum* sp. adsorpting cadmium by atomic absorption spectroscopy[J]. Chinese Journal of Spectroscopy Laboratory, 2010, 27(6): 2262-2265 (in Chinese).
- [76] 尹文珂. 小球藻对重金属镉的耐受性及吸附研究[D]. 杨凌: 西北农林科技大学硕士学位论文, 2015. YIN WK. Study on tolerance and adsorption of heavy metal cadmium by *Chlorella vulgaris*[D]. Yangling: Master's Thesis of Northwest A&F University, 2015 (in Chinese).
- [77] SCHIEWER S. Modelling Complexation and Electrostatic Attraction in Heavy Metal Biosorption by Sargassum Biomass[C]. Sixteenth International Seaweed Symposium. Dordrecht: Springer Netherlands, 1999: 593-601.
- [78] CRUZ CCV, da COSTA ACA, HENRIQUES CA, LUNA AS. Kinetic modeling and equilibrium studies during cadmium biosorption by dead *Sargassum* sp. biomass[J]. Bioresource Technology, 2004, 91(3): 249-257.
- [79] LI XM, PENG WH, JIA YY, LU L, FAN WH. Removal of cadmium and zinc from contaminated wastewater

using *Rhodobacter sphaeroides*[J]. Water Science and Technology: a Journal of the International Association on Water Pollution Research, 2017, 75(11): 2489-2498.

- [80] MA XM, YAN X, YAO JJ, ZHENG SM, WEI Q. Feasibility and comparative analysis of cadmium biosorption by living *Scenedesmus obliquus* FACHB-12 biofilms[J]. Chemosphere, 2021, 275: 130125.
- [81] KAÇAR Y, ARPA Ç, TAN SM, DENIZLI A, GENÇ Ö, ARıCA MY. Biosorption of Hg(II) and Cd(II) from aqueous solutions: comparison of biosorptive capacity of alginate and immobilized live and heat inactivated *Phanerochaete chrysosporium*[J]. Process Biochemistry, 2002, 37(6): 601-610.
- [82] JAIN R, DOMINIC D, JORDAN N, RENE ER, WEISS S, van HULLEBUSCH ED, HÜBNER R, LENS PNL. Higher Cd adsorption on biogenic elemental selenium nanoparticles[J]. Environmental Chemistry Letters, 2016, 14(3): 381-386.
- [83] WU SJ, LI TF, XIA X, ZHOU ZJ, ZHENG SX, WANG GJ. Reduction of tellurite in *Shinella* sp. WSJ-2 and adsorption removal of multiple dyes and metals by biogenic tellurium nanorods[J]. International Biodeterioration & Biodegradation, 2019, 144: 104751.
- [84] CHANG S, SHU H. The construction of an engineered bacterium to remove cadmium from wastewater[J]. Water Science and Technology: a Journal of the International Association on Water Pollution Research, 2014, 70(12): 2015-2021.
- [85] YU Y, SHI KX, LI XX, LUO X, WANG MJ, LI L, WANG GJ, LI MS. Reducing cadmium in rice using metallothionein surface-engineered bacteria WH16-1-MT[J]. Environmental Research, 2022, 203: 111801.
- [86] XIA X, LI JH, LIAO SJ, ZHOU GT, WANG H, LI LQ, XU B, WANG GJ. Draft genomic sequence of a chromate- and sulfate-reducing *Alishewanella* strain with the ability to bioremediate Cr and Cd contamination[J]. Standards in Genomic Sciences, 2016, 11: 48.
- [87] SHI XY, ZHOU GT, LIAO SJ, SHAN SP, WANG GJ, GUO ZH. Immobilization of cadmium by immobilized *Alishewanella* sp. WH16-1 with alginate-lotus seed pods in pot experiments of Cd-contaminated paddy soil[J]. Journal of Hazardous Materials, 2018, 357: 431-439.
- [88] VIJAYARAGHAVAN K, YUN YS. Bacterial biosorbents and biosorption[J]. Biotechnology Advances, 2008, 26(3): 266-291.
- [89] SU JF, FAN YY, HUANG TL, WEI L, GAO CY. Modified PVA (polyvinyl alcohol) biomaterials as carriers

for simultaneous removal of nitrate, Cd(II), and Mn(II): performance and microbial community[J]. Environmental Science and Pollution Research, 2020, 27(22): 28348-28359.

- [90] ZHANG C, CHEN ZX, TAO Y, KE T, LI SX, WANG PP, CHEN LZ. Enhanced removal of trichlorfon and Cd(II) from aqueous solution by magnetically separable chitosan beads immobilized *Aspergillus sydowii*[J]. International Journal of Biological Macromolecules, 2020, 148: 457-465.
- [91] ZHENG ZJ, ALI A, SU JF, ZHANG S, FAN YY, SUN Y. Self-immobilized biochar fungal pellet combined with bacterial strain H29 enhanced the removal performance of cadmium and nitrate[J]. Bioresource Technology, 2021, 341: 125803.
- [92] TU C, WEI J, GUAN F, LIU Y, SUN YH, LUO YM. Biochar and bacteria inoculated biochar enhanced Cd and Cu immobilization and enzymatic activity in a polluted soil[J]. Environment International, 2020, 137: 105576.
- [93] WEI T, LI X, LI H, GAO H, GUO JK, LI YT, REN XH, HUA L, JIA HL. The potential effectiveness of mixed bacteria-loaded biochar/activated carbon to remediate Cd, Pb co-contaminated soil and improve the performance of pakchoi plants[J]. Journal of Hazardous Materials, 2022, 435: 129006.
- [94] AHEMAD M, KIBRET M. Mechanisms and applications of plant growth promoting rhizobacteria: current perspective[J]. Journal of King Saud University - Science, 2014, 26(1): 1-20.
- [95] EGAMBERDIEVA D, WIRTH SJ, ALQARAWI AA, ABD ALLAH EF, HASHEM A. Phytohormones and beneficial microbes: essential components for plants to balance stress and fitness[J]. Frontiers in Microbiology, 2017, 8: 2104.
- [96] HABIBUL N, HU Y, SHENG GP. Microbial fuel cell driving electrokinetic remediation of toxic metal contaminated soils[J]. Journal of Hazardous Materials, 2016, 318: 9-14.
- [97] GUAN CY, TSENG YH, TSANG DCW, HU AY, YU CP. Wetland plant microbial fuel cells for remediation of hexavalent chromium contaminated soils and electricity production[J]. Journal of Hazardous Materials, 2019, 365: 137-145.
- [98] CHEN YK, ZHU QF, DONG XZ, HUANG WW, DU CY, LU DN. How Serratia marcescens HB-4 absorbs cadmium and its implication on phytoremediation[J]. Ecotoxicology and Environmental Safety, 2019, 185:

109723.

- [99] COCOZZA C, VITULLO D, LIMA G, MAIURO L, MARCHETTI M, TOGNETTI R. Enhancing phytoextraction of Cd by combining poplar (clone "I-214") with *Pseudomonas fluorescens* and microbial consortia[J]. Environmental Science and Pollution Research, 2014, 21(3): 1796-1808.
- [100]HE HD, YE ZH, YANG DJ, YAN JL, XIAO L, ZHONG T, YUAN M, CAI XD, FANG ZQ, JING YX. Characterization of endophytic *Rahnella* sp. JN₆ from *Polygonum pubescens* and its potential in promoting growth and Cd, Pb, Zn uptake by *Brassica napus*[J]. Chemosphere, 2013, 90(6): 1960-1965.
- [101]GAO Y, MIAO CY, MAO L, ZHOU P, JIN ZG, SHI WJ. Improvement of phytoextraction and antioxidative defense in *Solanum nigrum* L. under cadmium stress by application of cadmium-resistant strain and citric acid[J]. Journal of Hazardous Materials, 2010, 181(1/2/3): 771-777.
- [102]LI JR, WEI XZ, YU PL, DENG X, XU WX, MA M, ZHANG HY. Expression of *cadR* enhances its specific activity for Cd detoxification and accumulation in *Arabidopsis*[J]. Plant and Cell Physiology, 2016, 57(8): 1720-1731.
- [103]CHERIAN S, WEYENS N, LINDBERG S, VANGRONSVELD J. Phytoremediation of trace element-contaminated environments and the potential of endophytic bacteria for improving this process[J]. Critical Reviews in Environmental Science and Technology, 2012, 42(21): 2215-2260.
- [104] RAI PK, KIM KH, LEE SS, LEE JH. Molecular mechanisms in phytoremediation of environmental contaminants and prospects of engineered transgenic plants/microbes[J]. Science of the Total Environment, 2020, 705: 135858.
- [105]HE WH, JIA L, WANG HM, FENG YJ. Wastewater treatment process based on microbial electrochemistry: opportunities and challenges[J]. Journal of Electrochemistry, 2017, 23: 283.
- [106] IBUOT A, DEAN AP, McINTOSH OA, PITTMAN JK. Metal bioremediation by CrMTP4 over-expressing Chlamydomonas reinhardtii in comparison to natural wastewater-tolerant microalgae strains[J]. Algal Research, 2017, 24: 89-96.
- [107] VINOPAL S, RUML T, KOTRBA P. Biosorption of Cd²⁺ and Zn²⁺ by cell surface-engineered Saccharomyces cerevisiae[J]. International Biodeterioration & Biodegradation, 2007, 60(2): 96-102.