

植物根系细胞抑制镉转运过程的研究进展

赵艳玲, 张长波, 刘仲齐*

(农业部环境保护科研监测所农业环境污染修复研究中心, 天津 300191)

摘要:镉是我国重金属污染土壤中最常见的元素, 在酸性土壤中, 镉能在水稻和蔬菜等作物根系中大量富集, 并转运到地上部, 其中可食部分的镉含量直接影响食品的质量安全。植物根系的细胞壁、细胞膜和细胞器对镉具有识别能力, 能通过沉淀作用、络合作用和区域化作用等, 把大量的镉固定在根系内, 抑制其向地上部转运, 从而保证地上部各种生理活动的正常进行。本文综述了植物根系细胞各组分的控镉原理, 为发掘优异的种质资源和基因资源提供参考。

关键词:镉; 根系; 细胞壁; 细胞膜; 转运

中图分类号:X503.231

文献标志码:A

文章编号:2095-6819(2016)03-0209-05

doi: 10.13254/j.jare.2016.0011

引用格式:

赵艳玲, 张长波, 刘仲齐. 植物根系细胞抑制镉转运过程的研究进展[J]. 农业资源与环境学报, 2016, 33(3): 209–213.

ZHAO Yan-ling, ZHANG Chang-bo, LIU Zhong-qi. Inhibiting Cadmium Transport Process in Root Cells of Plants: A Review[J]. *Journal of Agricultural Resources and Environment*, 2016, 33(3): 209–213.

Inhibiting Cadmium Transport Process in Root Cells of Plants: A Review

ZHAO Yan-ling, ZHANG Chang-bo, LIU Zhong-qi*

(Research Center of Remediating Agro-Environmental Pollution, Agro-Environmental Protection Institute, Ministry of Agriculture, Tianjin 300191, China)

Abstract: Cadmium(Cd) is the most common element found in the heavy-metal contaminated soils in China. Roots of rice and vegetables can concentrate Cd from acid soils, and then transport Cd to above-ground parts. Cd in edible part of plants directly influences the food safety. Cellwall, plasma membrane and organelles of root cells in plant can discriminate Cd from other elements. A lot of Cd can be fixed in root cells by precipitation, complexation, compartmentation, and so on, to inhibit its transport from roots to shoot and guarantee the physiological activities in above-ground parts carrying out normally. This paper summarized recent advance on inhibiting Cd transport process in subcellular fractions of root cells of plants, which is in advantage of exploring excellent germplasms and gene resources in the future.

Keywords: cadmium; root; cellwall; plasma membrane; transport

镉(Cd)是我国重金属污染土壤中最常见的元素, 它虽然不是植物生长发育所依赖的必需元素, 却能在许多植物根系中大量富集。水稻根系中的Cd浓度可以比环境中的Cd浓度提高几百倍, 一般为150~1 600 mg·kg⁻¹DW, 因品种类型、土壤理化特性和污染状况等因素的变化而变化^[1-4]。土壤溶液中的镉离子接

触到根系表皮组织时, 首先进入由细胞间隙、细胞壁微孔以及细胞壁到质膜之间的空隙等构成的“自由空间”, 然后通过主动吸收或被动吸收跨膜进入细胞质, 再经胞间连丝进行共质体运输, 或通过自由空间构成的质外体运输到达内皮层凯氏带处, 再跨膜转运到细胞质中进行共质体运输。因此, 进入根系的Cd被分解成就地贮存和继续转运两大部分。一部分Cd沉积在细胞壁上; 另一部分Cd穿过细胞膜进入到细胞质中, 其中的少部分继续进行跨膜运输, 进入液泡和其他细胞器中储存起来, 其余的Cd继续向地上部转运。不同水稻品种根系累积Cd的能力和向地上部转运Cd的效率差异非常显著。一般把能超量吸收Cd

收稿日期:2016-01-08

基金项目:2015年中国农科院科技创新工程项目(2015-cxgc-lzq); 公益性行业(农业)科研专项(201403015)

作者简介:赵艳玲(1990—), 女, 硕士研究生, 研究方向为土壤生态与修复。E-mail: zhaoyanling91@sina.cn

*通信作者:刘仲齐 E-mail: liuzhongqi508@163.com

并将其运移到稻米中的水稻品种称之为高镉积累品种；把吸收转运到稻米中的 Cd 含量较低的品种称之为低镉积累品种。本文围绕植物根系细胞壁、细胞膜和细胞器对根际环境中 Cd 的拦截作用及其植物种类间的多样性进行了综述，以期为筛选和培育具有多种拦截功能的植物品种提供参考依据。

1 细胞壁对 Cd 的区域化作用

植物细胞壁由初生壁、次生壁和胞间层 3 部分组成。细胞分裂后，最初由原生质体分泌形成的细胞壁称之为初生壁，主要成分为纤维素、半纤维素，同时含有少量的结构蛋白。部分植物细胞（如根系表皮细胞）停止生长后，其初生壁内侧继续积累纤维素、木质素等物质而形成的细胞壁层称之为次生壁。次生壁厚而坚硬，使细胞壁具有很大的机械强度。两相邻细胞所共有的一层膜称之为胞间层或中胶层，主要成分为果胶质。有助于将相邻细胞粘连在一起，并可缓冲细胞间的挤压。细胞壁能将重金属离子隔离在胞外，主动参与植物对重金属胁迫的响应过程，进而降低进入原生质体的重金属离子数量^[5-6]。在镉超富集植物东南景天、天蓝遏蓝菜 (*Thlaspi caerulescens* L.) 和结缕草中，细胞壁中的 Cd 占绝大部分，细胞器和胞液所含的 Cd 较少，根、茎、叶均可通过细胞壁的区域化作用降低 Cd 的毒性^[7-9]。根系细胞壁上沉积的 Cd 约占水稻根系中 Cd 总量的 45%~90%^[10]、小麦根系 Cd 的 26%~32%^[11]、大麦根系 Cd 的 36.3%~43.1%^[12]、高粱根系 Cd 的 49.7%~54.2%^[13]、结缕草根系 Cd 的 58%~80%^[8]、互花米草根系 Cd 的 47.0%~54.6%^[14]。由此可见，细胞壁沉积是许多植物解除 Cd 毒性的主要方式。

植物和微生物细胞壁对 Cd 的吸附固定主要靠细胞壁中纤维素、半纤维素、木质素、果胶等大分子物质提供的各种带负电的配位基团来完成，如羟基、羧基、醛基、氨基、磷酸基、胺基、酰胺基等^[5,15-16]。拟南芥细胞壁中果胶和半纤维素含量的下降会显著影响细胞壁对 Cd 的吸持能力^[17]；但如果用一氧化氮 (NO) 增加根部细胞壁果胶、半纤维素含量，就能显著增加水稻根细胞壁中的 Cd 积累量和水稻的耐 Cd 能力^[18]。木质素是植物细胞次生壁的主要成分之一，其代谢活性和含量的变化与植物的耐 Cd 能力密切相关。在 Cd 处理下，大豆根生长受抑制，根木质素含量增加，并伴随着过氧化物酶 (POD) 和漆酶 (LAC) 活性的增加，同时，与木质素合成相关的 POD 基因表达也有所上调^[19]；洋甘菊 (*Matricaria chamomilla*)、柳树等植物根系中的

木质素也会显著增加^[20-21]。细胞壁中的一些酶蛋白则通过一系列生理生化反应参与到植物对 Cd 的固定化中。例如，亚麻 (*Linum usitatissimum*) 受到 Cd 胁迫时，与细胞壁形成密切相关的果胶甲酯酶 (pectin methylesterase, PME) 的活性显著增加^[22]。PME 负责细胞壁中果胶的脱甲基化，对植物细胞生长发育有重要影响^[23-24]。一些无机离子如钙、锌、硅等通过增加 Cd 在细胞壁中的沉积和自由空间中交换态 Cd 的比重等途径缓解 Cd 对水稻的毒害，抑制水稻对 Cd 的吸收及其向地上运输^[25-30]。

2 细胞膜对 Cd 的阻控作用

细胞膜又称原生质膜，是分隔细胞内、外不同介质和组成成分的界面，主要由磷脂双分子层、膜蛋白以及糖和糖脂构成。原生质膜通过其上孔隙的开启程度和跨膜蛋白的特异性识别，能选择性地进行物质转运，实现屏蔽有害物质进入细胞质的目的。细胞膜进行物质转运的方式主要有被动运输和主动运输两大类。这两种运输方式对 Cd 在根系内的转运和积累都有显著的影响。

离子或小分子物质在膜上质子泵的作用下，逆浓度差或逆电位差进行跨膜转运的过程，称为主动运输。主动运输需要消耗大量热量并且需要载体。例如，位于根系细胞膜上的锌转运蛋白家族 (ZRT) 和铁转运蛋白家族 (IRT) 主要负责把环境中的 Zn、Fe、Mn、Cd 等重金属转运到细胞质中^[31]。至今发现了大约 100 种锌铁转运蛋白，分属于细菌、真菌动物和植物^[32]。OsIRT1 和 OsIRT2 是水稻根系中的 2 种关键 Fe 转运载体，参与根系对 Fe²⁺的直接吸收和 Fe³⁺-PS 融合物的转运，它们对 Cd²⁺的亲和性较高，过量表达时能够提高水稻对 Cd²⁺的转运效率^[33-36]。水稻根系细胞膜上的自然抗性巨嗜细胞蛋白 (natural resistance-associated macrophage protein) 也与 Cd 的吸收转运密切相关。水稻中已发现至少有 7 个不同的基因 (OsNramp1~OsNramp7) 调控着金属离子的转运种类和转运能力，Nramp1 主要负责 Fe²⁺和 Cd²⁺的转运，Nramp5 主要负责 Mn²⁺和 Cd²⁺的转运^[3,37]。

水、尿素、二氧化碳等脂溶性物质由膜的高浓度侧向低浓度侧的扩散过程，称为自由扩散；非脂溶性物质在膜蛋白的帮助下，顺浓度差或电位差跨膜扩散的过程，称为协助扩散。这 2 种扩散本身不消耗能量，均属于被动运输。对于大多数金属离子而言，主要通过协助扩散过程进入根系细胞中。因为协助扩散需要

载体或离子通道,所以具有特异性、饱和性和竞争型抑制3个显著的特点。例如,位于植物细胞质膜上的Shaker家族离子通道,主要调节K的选择性吸收,其中AKT1对钾离子的转运率既受外界K⁺浓度的影响,又受Na⁺、Ca²⁺和质子的调控^[38-39]。植物根系对Cd²⁺的吸收与K⁺有相似之处,既受根系周围环境中Cd浓度的影响^[40-42],又受Ca²⁺、Zn²⁺、K⁺等阳离子的影响^[43-45],存在明显的竞争性抑制现象。遗憾的是,根系细胞膜上的离子通道如何调控Cd吸收转运的分子机理尚不清楚。

3 细胞器对镉的区隔化作用

细胞器是细胞中通过生物膜与细胞中其他部分分隔开来的、功能上独立的亚细胞结构,与细胞质基质一起统称为细胞质。细胞器拥有的细胞内膜与细胞膜具有相似的结构和功能,也能通过选择性吸收把Cd转运到细胞器内,通过区隔化作用减弱或消除Cd对细胞质中各种正常生理活动的干扰。参与多种重金属转运的重金属ATPase(HMA)不仅存在于细胞膜上,而且广泛分布与叶绿体、高尔基体、液泡、内囊体等细胞器的质膜上^[31]。

液泡的区隔化作用是植物防御重金属毒害的重要机制。液泡作为植物细胞一类特殊的细胞器,对于维持整个细胞和组织的渗透压起着非常重要的作用。液泡中的物质类型非常丰富,主要有无机盐、有机酸、糖类、脂类、蛋白质、树胶、核酸类、生物碱和花色素苷等物质,这些代谢物能与金属离子形成络合物或螯合物而降低其毒性。如位于水稻根系厚壁组织、薄壁组织和周皮细胞的液泡膜上的OsHMA3、位于拟南芥根系细胞液泡膜上的HMT1等重金属转运蛋白,能把大量的Cd从细胞质中转运到液泡中。胁迫时间越长,根系向地上部分转运的Cd越多,茎叶中的积累量与根系中积累量的差距越小^[46-48]。Cd与植物螯合肽(PCs)结合后能转运至液泡中区隔起来,限制其向地上部转运^[49]。但也有研究发现敏感型大麦根系和叶片中的PC2和PC3含量都显著高于耐镉大麦,说明根系合成较多的PC2和PC3有助于Cd从根部向地上部的转运^[12]。

4 结论与展望

对于农田生态系统中,植物根系中的Cd积累量直接反映了土壤中的Cd活性。Cd在根系细胞各组分中的不同分布则反映基因的调控作用。对于大多数植

物而言,细胞壁对Cd²⁺的区域化隔离是降低Cd的移动性、削弱其生理毒害的一种重要策略。细胞壁中的多糖、蛋白质和木质素等成分能与Cd形成相对稳定的络合物,当环境中出现较高浓度的Cd时,植物根系能通过增加细胞壁厚度来提高其结合Cd²⁺的能力。细胞膜是防止细胞外物质自由进入细胞的屏障,它的选择透性保证了细胞内生化反应环境的相对稳定性。细胞膜上的载体蛋白和通道蛋白专门负责各种离子的转运,是重金属离子进出细胞的必经之路。Cd是植物生长发育的非必需元素,只能通过其他必需元素的专性通道或离子选择性较低的共用通道进入细胞内。因此,未来研究应在以下2个方面进一步加强。

(1)根系细胞壁Cd固定机理的研究。植物根际土壤中的营养元素和植物体内抗逆基因的表达水平都会影响根系细胞壁的发育对Cd的固定效应,研究Cd胁迫下细胞壁变化的基本规律和分子调控机制,研究能够稳定提高根系细胞壁捕获Cd的技术手段,就能使进入原生质体的Cd大幅度下降,保证细胞的正常代谢活动。

(2)载体蛋白和离子通道调控机理的研究。许多以主动运输为主的载体蛋白和以被动运输为主的离子通道是Cd跨膜运输的主要途径,必需元素的含量和基因的表达水平都会影响Cd的跨膜运输效率。但植物根系对Cd的敏感性远远超过其他元素,通过提高膜蛋白的识别能力,提升根系组织中各种载体蛋白和离子通道蛋白的拦截作用,就有可能大幅度降低污染环境中植物根系细胞内的Cd浓度及其向地上部的转运效率,生产出质量安全的农产品原料,进而加工出质量安全的食品,达到保障农业生产和改善农田生态环境的双重目的。

参考文献:

- [1]居学海,张长波,宋正国,等.水稻籽粒发育过程中各器官镉积累量的变化及其与基因型和土壤镉水平的关系[J].植物生理学报,2014,50(5):634-640.
JU Xue-hai, ZHANG Chang-bo, SONG Zheng-guo, et al. Changes in cadmium accumulation in rice organs during grain development and their relationship with genotype and cadmium levels in soil[J]. *Plant Physiol Journal*, 2014, 50(5):634-640.(in Chinese)
- [2]刘侯俊,梁吉哲,韩晓日,等.东北地区不同水稻品种对Cd的累积特性研究[J].农业环境科学学报,2011,30(2):220-227.
LIU Hou-jun, LIANG Ji-zhe, HAN Xiao-ri, et al. Accumulation and distribution of cadmium in different rice cultivars of northeast China[J]. *Journal of Agro-Environmental Science*, 2011, 30(2): 220-227.(in Chinese)

- [3] Sasaki A, Yamaji N, Yokosho K, et al. Nramp5 is a major transporter responsible for manganese and cadmium uptake in rice[J]. *The Plant Cell*, 2012, 24: 2155–2167.
- [4] Ueno D, Koyama E, Yamaji N, et al. Physiological, genetic, and molecular characterization of a high-Cd-accumulating rice cultivar, Jarjan[J]. *J Exp Bot*, 2011, 62: 2265–2272.
- [5] 刘清泉, 陈亚华, 沈振国, 等. 细胞壁在植物重金属耐性中的作用[J]. 植物生理学报, 2014, 50(5): 605–611. LIU Qing-quan, CHEN Ya-hua, SHEN Zhen-guo, et al. Roles of cell wall in plant heavy metal tolerance[J]. *Plant Physiology Journal*, 2014, 50(5): 605–611.(in Chinese)
- [6] Krzesłowska M. The cell wall in plant cell response to trace metals: Polysaccharide remodeling and its role in defense strategy[J]. *Acta Physiol Plant*, 2011, 33(1): 35–51.
- [7] Boominathan R, Doran P M. Organic acid complexation, heavy metal distribution and the effect of ATPase inhibition in hairy roots of hyper-accumulator plant species[J]. *J Biotechnol*, 2003, 101(2): 131–146.
- [8] 刘俊祥, 孙振元, 钱永强, 等. Cd 及矿质营养元素在结缕草植株中的积累特性[J]. 林业科学研究, 2012, 25(1): 54–57. LIU Jun-xiang, SUN Zhen-yuan, QIAN Yong-qiang, et al. The accumulation characteristics of Cd and mineral nutrition element in *Zoysia japonica* under Cd²⁺ treatment[J]. *Forest Research*, 2012, 25(1): 54–57. (in Chinese)
- [9] Nith W. Subcellular distribution of cadmium in mining ecotype *Sedum alfredii*[J]. *Acta Botanica Sinica*, 2003, 45(5): 925–928.
- [10] Nishizono H, Zchikawa H, Suzuki S, et al. The role of the root cell wall in heavy metal tolerance of *Athyrium yokosense*[J]. *Plant Soil*, 1987, 101: 15–20.
- [11] 翁南燕, 周东美, 武敬, 等. 铜镉复合胁迫下温度对小麦幼苗生长及其对铜、镉和矿质营养元素吸收与各元素在亚细胞分布的影响[J]. 生态毒理学报, 2011(6): 607–616. WENG Nan-yan, ZHOU Dong-mei, WU Jing, et al. Uptake, subcellular distributions of Cu, Cd and mineral elements, and plant growth for wheat seedlings under stress of Cu and Cd as affected by temperature [J]. *Asian Journal of Ecotoxicology*, 2011(6): 607–616.(in Chinese)
- [12] 陆仲烟, 刘仲齐, 宋正国, 等. 大麦中镉的亚细胞分布和化学形态及 PCs 合成的基因型差异[J]. 农业环境科学学报, 2013, 32(11): 2125–2131. LU Zhong-yan, LIU Zhong-qi, SONG Zheng-guo, et al. Subcellular distribution and chemical form of Cd and synthesis of PCs in different barley genotypes[J]. *Journal of Agro-Environmental Science*, 2013, 32(11): 2125–2131.(in Chinese)
- [13] 刘大林, 胡楷崎, 刘伟国, 等. 高粱属植物对土壤镉吸收及亚细胞的分配[J]. 生态学杂志, 2011, 30(6): 1217–1221. LIU Da-lin, HU Kai-qi, LIU Wei-guo, et al. Accumulation of soil cadmium and subcellular distribution in sorghum species[J]. *Chinese Journal of Ecology*, 2011, 30(6): 1217–1221.(in Chinese)
- [14] 潘秀, 刘福春, 柴民伟, 等. 镉在互花米草中积累、转运及亚细胞的分布[J]. 生态学杂志, 2012, 31(3): 526–531. PAN Xiu, LIU Fu-chun, CHAI Min-wei, et al. Accumulation, translocation, and subcellular distribution of cadmium in *Spartina alterniflora* [J]. *Chinese Journal of Ecology*, 2012, 31(3): 526–531.(in Chinese)
- [15] 付瑾, 谢学辉, 钱林, 等. 皮氏罗尔斯通氏菌株 DX-T3-01 的耐镉性能及镉富集机理[J]. 应用与环境生物学报, 2011, 17(5): 717–721. FU Jin, XIE Xue-hui, QIAN Lin, et al. Cadmium tolerance and bio-accumulation mechanisms of ralstonia pickettii strain DX-T3-01[J]. *Chin J Appl Environ Biol*, 2011, 17(5): 717–721.(in Chinese)
- [16] Haynes R J. Ion exchange properties of roots and ionic interactions within the root apoplasm: their role in ion accumulation by plants[J]. *Bot Rev*, 1980, 46(1): 75–99.
- [17] Zhu X F, Lei G J, Jiang T, et al. Cell wall polysaccharides are involved in P-deficiency-induced Cd exclusion in *Arabidopsis thaliana*[J]. *Planta*, 2012, 236: 989–997.
- [18] Xiong J, An L, Lu H, et al. Exogenous nitric oxide enhances cadmium tolerance of rice by increasing pectin and hemicelluloses contents in root cell wall[J]. *Planta*, 2009, 230(4): 755–765.
- [19] Yang Y J, Cheng L M, Liu Z H. Rapid effect of cadmium on lignin biosynthesis in soybean roots[J]. *Plant Sci*, 2007, 172(3): 632–639.
- [20] Chen G, Liu Y, Wang R, et al. Cadmium adsorption by willow root: The role of cell walls and their subfractions[J]. *Environ Sci Pollut R*, 2013, 20(8): 5665–5672.
- [21] Kováčik J, Klejdus B. Dynamics of phenolic acids and lignin accumulation in metal-treated *Matricaria chamomilla* roots[J]. *Plant Cell Reports*, 2008, 27(3): 605–615.
- [22] Paynel F, Schaumann A, Arkoun M, et al. Temporal regulation of cell-wall pectin methylesterase and peroxidase isoforms in cadmium-treated flax hypocotyl[J]. *Ann Bot*, 2009, 104: 1363–1372.
- [23] Willats W G T, Knox J P, Mikkelsen J D. Pectin: New insights into an old polymer are starting to gel[J]. *Trends Food Sci Technol*, 2006, 17: 97–104.
- [24] Pelloux J, Rusterucci C, Mellerowicz E J. New insight into pectin methylesterase structure and function[J]. *Trends Plant Sci*, 2007, 12: 267–277.
- [25] Hayakawa N, Tomioka R, Takenaka C. Effects of calcium on cadmium uptake and transport in the tree varieties *Gamblea innovans*[J]. *Soil Science and Plant Nutrition*, 2011, 57: 691–695.
- [26] Hepler P K, Winship L J. Calcium at the cell wall–cytoplasm interface [J]. *Journal of Integrative Plant Biology*, 2010, 52(2): 147–160.
- [27] Küpper H, Lombi E, Zhao F J, et al. Cellular compartmentation of cadmium and zinc in relation to other elements in the hyperaccumulator *Arabidopsis halleri*[J]. *Planta*, 2000, 212: 75–84.
- [28] Li P, Zhao C, Zhang Y, et al. Calcium alleviates cadmium-induced inhibition on root growth by maintaining auxin homeostasis in *Arabidopsis* seedlings[J]. *Protoplasma*, 2015: DOI: 10.1007/s00709-015-0810-9.
- [29] Li T Q, Yang X E, Lu L L, et al. Effects of zinc and cadmium interactions on root morphology and metal translocation in a hyperaccumulating species under hydroponic conditions[J]. *Journal of Hazardous Materials*, 2009, 169: 734–741.
- [30] 黄秋婵, 黎晓峰, 沈方科, 等. 硅对水稻幼苗镉的解毒作用及其机制研究[J]. 农业环境科学学报, 2007, 26(4): 1307–1311. HUANG Qiu-chan, LI Xiao-feng, SHEN Fang-ke, et al. Detoxification

- mechanism of silicon on the cadmium in rice seedlings[J]. *Journal of Agro-Environmental Science*, 2007, 26(4): 1307–1311.(in Chinese)
- [31] 金枫,王翠,林海建,等.植物重金属转运蛋白研究进展[J].应用生态学报,2010,21(7): 1875–1882.
- JIN Feng, WANG Cui, LIN Hai-jian, et al. Heavy metal transport proteins in plants: A review[J]. *Chinese Journal of Applied Ecology*, 2010, 21(7): 1875–1882.(in Chinese)
- [32] Colangelo E, Guerinot M. Put the metal to the petal: Metal uptake and transport throughout plants[J]. *Current Opinion in Plant Biology*, 2006, 9: 322–330.
- [33] Lee S, An G. Over-expression of OsIRT1 leads to increased iron and zinc accumulations in rice[J]. *Plant, Cell & Environment*, 2009, 32: 408–416.
- [34] Vert G, Grotz N, Dedaldechamp F, et al. IRT1, an *Arabidopsis* transporter essential for iron uptake from the soil and for plant growth[J]. *The Plant Cell*, 2002, 14: 1223–1233.
- [35] Walker E L, Connolly E L. Time to pump iron: Iron deficiency signaling mechanisms of higher plants[J]. *Current Opinion in Plant Biology*, 2008, 11: 530–535.
- [36] Morrissey J, Guerinot M L. Iron uptake and transport in plants: The good, the bad, and the ionome[J]. *Chemical Reviews*, 2009, 109: 4553–4567.
- [37] Takahashi R, Ishimaru Y, Senoura T, et al. The OsNRAMP1 iron transporter is involved in Cd accumulation in rice[J]. *J Exp Bot*, 2011, 62: 4843–4850.
- [38] Ardie S W, Liu S, Takano T. Expression of the AKT1-type K⁺ channel gene from *Puccinellia tenuiflora*, PutAKT1, enhances salt tolerance in *Arabidopsis*[J]. *Plant Cell Reports*, 2010, 29: 865–874.
- [39] Xu J, Li H, Chen L, et al. A protein kinase interacting with two calcineurin B-like proteins, regulates K⁺ transporter AKT1 in *Arabidopsis*[J]. *Cell*, 2006, 125: 1347–1366.
- [40] 宋宁宁,王芳丽,沈跃,等.梯度薄膜扩散技术(DGT)与传统化学方法评估黑麦草吸收Cd的对比[J].环境化学,2012,31(12): 1960–1967.
- SONG Ning-ning, WANG Fang-li, SHEN Yue, et al. Comparison of the method of diffusive gradients in thin films with traditional chemical extraction techniques for evaluating cadmium bioavailability in rye-grass[J]. *Environmental Chemistry*, 2012, 31(12): 1960–1967.(in Chinese)
- [41] 王芳丽,宋宁宁,赵玉杰,等.聚丙烯酸钠为结合相的梯度扩散薄膜技术预测甘蔗田土壤中镉的生物有效性[J].环境科学,2012, 32(10): 3562–3568.
- WANG Fang-li, SONG Ning-ning, ZHAO Yu-jie, et al. Predicting the cadmium bioavailability in the soil of sugarcane field based on the diffusive gradients in thin films with phase of sodium polyacrylate[J]. *Environmental Science*, 2012, 32(10): 3562–3568.(in Chinese)
- [42] 张参俊,张长波,王景安,等.非选择性阳离子通道对水稻幼苗镉吸收转运特性的影响[J].农业环境科学学报,2015,34(6): 1028–1033.
- ZHANG Shen-jun, ZHANG Chang-bo, WANG Jing-an, et al. Effects of nonselective cation channels on Cd accumulation and transfer characteristics in rice seedling[J]. *Journal of Agro-Environmental Science*, 2015, 34(6): 1028–1033.(in Chinese)
- [43] 宋正国,徐明岗,李菊梅,等.钙对土镉有效性的影响及其机理[J].应用生态学报,2009,20(7): 1705–1710.
- SONG Zheng-guo, XU Ming-gang, LI Ju-mei, et al. Effect of calcium on cadmium bioavailability and its mechanisms in lateritic red soils[J]. *Chinese Journal of Applied Ecology*, 2009, 20(7): 1705–1710.(in Chinese)
- [44] 宋正国,徐明岗,丁永祯,等.钾对土壤镉有效性的影响及其机理[J].中国矿业大学学报,2010,39(3): 454–458.
- SONG Zheng-guo, XU Ming-gang, DING Yong-zhen, et al. Effect of potassium cations on cadmium bioavailability and its mechanisms in lateritic red soils[J]. *J China U Min Techno*, 2010, 39(3): 454–458. (in Chinese)
- [45] Zhou Y, Xia X M, Lingle C J. Cadmium cysteine coordination in the BK inner pore region and its structural and functional implications[J]. *Proc Natl Acad Sci USA*, 2015, 112(16): 5237–5242.
- [46] Huang J, Zhang Y, Peng J S, et al. Fission yeast HMT1 lowers seed cadmium through phytochelatin-dependent vacuolar sequestration in *Arabidopsis*[J]. *Plant Physiol*, 2012, 158: 1779–1788.
- [47] Willats W G T, McCartney L, Mackie W, et al. Pectin: Cell biology and prospects for functional analysis[J]. *Plant Mol Biol*, 2001, 47: 9–27.
- [48] Nocito F F, Lancilli C, Dendena B, et al. Cadmium retention in rice roots is influenced by cadmium availability, chelation and translocation [J]. *Plant Cell and Environment*, 2011, 34: 994–1008.
- [49] Guo Jiangbo, Xu Wenzhong, Ma Mi. The assembly of metals chelation by thiols and vacuolar compartmentalization conferred increased tolerance to and accumulation of cadmium and arsenic in transgenic *Arabidopsis thaliana*[J]. *Journal of Hazardous Materials*, 2012, 199(1): 309–313.