# 不同浓度 $NH_4^+$ 和 $K^+$ 处理对拟南芥突变体*amos2*侧根发育的影响

冯晓宇<sup>1,2</sup>,李光杰<sup>1,2</sup>,董刚强<sup>1,2</sup>,施卫明<sup>1,\*</sup>

<sup>1</sup>土壤与农业可持续发展国家重点实验室,中国科学院南京土壤研究所,南京210008;<sup>2</sup>中国科学院大学,北京100049

**摘要:** K<sup>+</sup>在缓解植物NH<sub>4</sub><sup>+</sup>毒害过程中扮演着重要的角色。本文研究培养基中添加不同浓度(0.6、1.2和5.0 mmol·L<sup>-1</sup>)的K<sup>+</sup> 时,高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>(30或40 mmol·L<sup>-1</sup>)对拟南芥野生型Col-0和NH<sub>4</sub><sup>+</sup>超敏感突变体*amos2*侧根生长的影响。结果表明,在较低外源K<sup>+</sup> 浓度(0.6和1.2 mmol·L<sup>-1</sup>)下,30 mmol·L<sup>-1</sup> NH<sub>4</sub><sup>+</sup>使*amos2*的侧根数量减少85%~90%,超过对Col-0的2倍;外源K<sup>+</sup>浓度提高到5.0 mmol·L<sup>-1</sup>时更显著缓解高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对*amos2*侧根数量的抑制作用。高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对Col-0和*amos2*新生根区侧根数量的抑制比对成熟 根区的大。时间动态的结果表明:在低K<sup>+</sup>条件下,高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>处理的初始阶段,*amos2*侧根的发育已开始受到比Col-0更显著的 抑制,且*amos2*侧根的出现受到更明显的延时;将外源K<sup>+</sup>浓度提高到5.0 mmol·L<sup>-1</sup>能缓解这种延时效应。可见,在低K<sup>+</sup>条件下, AMOS2位点可能在拟南芥抵抗高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对侧根的抑制过程中发挥作用,降低NH<sub>4</sub><sup>+</sup>/K<sup>+</sup>比可能是提高拟南芥高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>抗性的手段。 关键词: 拟南芥; *amos2*突变体; NH<sub>4</sub><sup>+</sup>毒害; 外源K<sup>+</sup>; 侧根

# The Effects of Different Concentrations of NH<sub>4</sub><sup>+</sup> and K<sup>+</sup> Treatments on Lateral Root Development of *Arabidopsis amos2* Mutant

FENG Xiao-Yu<sup>1,2</sup>, LI Guang-Jie<sup>1,2</sup>, DONG Gang-Qiang<sup>1,2</sup>, SHI Wei-Ming<sup>1,\*</sup>

<sup>1</sup>State Key Laboratory of Soil and Sustainable Agriculture, Institute of Soil Science, Chinese Academy of Sciences, Nanjing 210008, China; <sup>2</sup>University of Chinese Academy of Sciences, Beijing 100049, China

**Abstract:**  $K^+$  plays an important role in the process of protecting plant species from NH<sub>4</sub><sup>+</sup> toxicity. In this article, lateral root (LR) development of *Arabidopsis* wild type (Col-0) and *amos2* mutant (which is overly sensitive to NH<sub>4</sub><sup>+</sup> supply) was analyzed under excessive NH<sub>4</sub><sup>+</sup> (30 or 40 mmol·L<sup>-1</sup>) with different concentrations of K<sup>+</sup> (0.6, 1.2 and 5.0 mmol·L<sup>-1</sup>) added in agar medium. The results showed that high NH<sub>4</sub><sup>+</sup> could inhibit the relative number of LRs of *amos2* by 85%–90% on the low external K<sup>+</sup> (0.6 or 1.2 mmol·L<sup>-1</sup>), it was twice higher than that of Col-0. However, the LR development of *Arabidopsis* under NH<sub>4</sub><sup>+</sup> stress could be recovered by higher external K<sup>+</sup> (5.0 mmol·L<sup>-1</sup>), especially to *amos2*. Furthermore, high NH<sub>4</sub><sup>+</sup> had more significant inhibition on the LR development of distal portion than that of proximal portion. The LRs of *amos2* had been more significantly inhibited by high NH<sub>4</sub><sup>+</sup> at the initial phase of treatment than that of Col-0, and there was also an obvious time delay on the LR development of *amos2* under high NH<sub>4</sub><sup>+</sup> and low external K<sup>+</sup>. Higher external K<sup>+</sup> (5.0 mmol·L<sup>-1</sup>) could relieve the time delay of LR development under NH<sub>4</sub><sup>+</sup> stress. All the results indicate that the AMOS2 locus plays an important role in the resistance to high NH<sub>4</sub><sup>+</sup> toxicity.

Key words: Arabidopsis thaliana; amos2 mutant; NH<sub>4</sub><sup>+</sup> toxicity; external K<sup>+</sup>; lateral root

 $NH_4^+$ 是重要的无机氮源之一,适量的 $NH_4^+$ 能 有效促进植物的生长发育(Kronzucker等1999; Siddiqi等2002),但 $NH_4^+$ 过量则会引发植物 $NH_4^+$ 毒害 (Britto和Kronzucker 2002),影响生物多样性(Clark 和Tilman 2008)。现代农业生产中,氮肥投入过量 及施肥方式不合理等因素导致农田土壤溶液中  $NH_4^+$ 大量累积,使 $NH_4^+$ 浓度达到2~20 mmol·L<sup>-1</sup>,有 些地区甚至更高(Britto和Kronzucker 2002; Glass等 2002)。土壤中的高 $NH_4^+$ 不仅影响作物的生长发 育,还会明显降低作物的产量和品质,给粮食生产 带来风险。目前, 植物NH4<sup>+</sup>毒害已成为一个全球 性的经济生态问题, 受到国内外学者的广泛关注。

根系是植物吸收养分和水分的主要器官,也 最容易受 $NH_4^+$ 等环境因子的影响(Britto和Kronzucker 2002; Li等2010; Li等2011a, b; Li等2013)。

收稿 2013-01-21 修定 2013-04-07

资助 国家自然科学基金青年科学基金项目(31200189)和中 国科学院南京土壤研究所知识创新工程领域前沿项目 (ISSASIP1103)。

<sup>\*</sup> 通讯作者(E-mail: wmshi@issas.ac.cn; Tel: 025-86881566)。

高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>会抑制根系的生长发育,但维持较低的外 源NH<sub>4</sub><sup>+</sup>/K<sup>+</sup>比可以明显恢复根系的生长,缓解NH<sub>4</sub><sup>+</sup> 对主根伸长的抑制(ten Hoopen等2010; Zou等 2012)。Balkos等(2010)也报道,NH<sub>4</sub><sup>+</sup>胁迫下降低外 源NH<sub>4</sub><sup>+</sup>/K<sup>+</sup>(浓度比)比会显著增加水稻根系的生物 量。但外源NH<sub>4</sub><sup>+</sup>/K<sup>+</sup>比是通过什么途径来实现对根 系发育的调控,有哪些影响因素,这方面的研究工 作尚未系统开展。在以往的研究中,高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>条件 下K<sup>+</sup>对根系发育的影响都是用根系生物量或主根 伸长来表征的,而高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>条件下不同NH<sub>4</sub><sup>+</sup>-K<sup>+</sup>配比 影响侧根发育的报道较少,值得进一步研究。

我们实验室曾报道了一株拟南芥NH<sub>4</sub><sup>+</sup>超敏感 突变体amos2,在高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>条件下其可见侧根数被严 重抑制(Li等2012)。进一步研究发现,AMOS2是一 个新的遗传位点,而且AMOS2可能在植物NH<sub>4</sub><sup>+</sup>-K<sup>+</sup> 平衡过程中有重要的作用(Li等2012)。这一发现 为研究NH<sub>4</sub><sup>+</sup>和K<sup>+</sup>的互作关系提供了很好的新材 料。不同NH<sub>4</sub><sup>+</sup>-K<sup>+</sup>配比对侧根发育的作用特征以及 AMOS2基因在高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>、低K<sup>+</sup>环境影响侧根发育过 程中的功能,目前尚不清楚。鉴此,本文以野生型 Col-0和突变体amos2为材料,研究了外源添加不同 浓度K<sup>+</sup>条件下,高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对拟南芥Col-0和amos2侧 根的影响及其动态变化的差异,以期探讨NH<sub>4</sub><sup>+</sup>-K<sup>+</sup> 配比对侧根发育影响的特征和AMOS2基因在此过 程中的作用。

# 材料与方法

# 1 植物材料和实验设置

植物材料为野生型拟南芥(*Arabidopsis thaliana* L.) Columbia-0生态型(Col-0)以及本实验室以 Col-0为背景筛选获得的NH<sub>4</sub><sup>+</sup>超敏感突变体*amos2* (Li等2012)。种子表面先消毒灭菌(董刚强等 2012),并用0.1%的琼脂糖悬浮,置于4℃避光保存 2~3 d。播种于正常萌发培养基(13 cm×13 cm)上, 成分参考Li等(2010)并作修改,包括:2 mmol·L<sup>-1</sup> NaH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>、5 mmol·L<sup>-1</sup> NaNO<sub>3</sub>、0.6 mmol·L<sup>-1</sup> K<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>、2 mmol·L<sup>-1</sup> MgSO<sub>4</sub>、1 mmol·L<sup>-1</sup> CaCl<sub>2</sub>、0.1 mmol·L<sup>-1</sup> Fe-EDTA、50 µmol·L<sup>-1</sup> H<sub>3</sub>BO<sub>3</sub>、12 µmol·L<sup>-1</sup> MnSO<sub>4</sub>、1 µmol·L<sup>-1</sup> ZnCl<sub>2</sub>、1 µmol·L<sup>-1</sup> CuSO<sub>4</sub>、0.2 µmol·L<sup>-1</sup> Na<sub>2</sub>MoO<sub>4</sub>、0.5 g·L<sup>-1</sup> MES、 1% (*W/V*)蔗糖、0.8% (*W/V*)琼脂粉(用1 mol·L<sup>-1</sup> NaOH调至pH 5.7)。培养板用Parafilm膜封口后垂 直置于光照培养室中,使根沿培养基表面垂直向 下生长。培养室光周期为16 h/ 8 h,温度(23±1)℃, 光照强度为100 µmol·m<sup>-2</sup>·s<sup>-1</sup>。

处理培养基中, K<sup>+</sup>浓度分别配置成0.6、1.2和 5.0 mmol·L<sup>-1</sup>(用0.25 mol·L<sup>-1</sup> K<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>配制), NH<sub>4</sub><sup>+</sup>处理 培养基是在上述对照培养基中添加15或20 mmol·L<sup>-1</sup>(NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>。种子萌发5 d后(根长大约2 cm), 选取长势较一致的苗移到处理培养基上, 处 理7 d后统计结果。各处理试验设置3~4次重复。

## 2 侧根数目的统计

侧根数目:借助测量标尺,裸眼观察计数成熟 侧根的数量(侧根长度大于0.5 mm)(Zhang等1999; Li等2011b)。有侧根个体比例(%):出现侧根的个 体数占所有统计个体的比例,未出现侧根的个体 按零计算。为避免材料之间基础背景差异的影响, 所有实验结果都采用相对值进行比较,侧根相对 数量为每棵苗侧根绝对数量与不加NH<sub>4</sub><sup>+</sup>(对照)条 件下侧根数量平均值的百分比。

### 3 数据处理

应用Excel 2003进行数据处理,数据的统计分 析采用SPSS 16.0,以P<0.05为差异显著。图表使 用SigmaPlot 10.0生成并由Photoshop排版。

## 实验结果

# 1 不同浓度 $K^{+}$ 对高 $NH_{4}^{+}$ 下Col-0和*amos2*侧根数量的影响

图1表明,培养基中不添加NH<sub>4</sub><sup>+</sup>条件下,外源 提供不同浓度(0.6、1.2、5.0 mmol·L<sup>-1</sup>) K<sup>+</sup>对拟南 芥侧根数量没有显著影响。高浓度(30 mmol·L<sup>-1</sup>) NH<sub>4</sub><sup>+</sup>明显抑制拟南芥Col-0和*amos2*的侧根数量,在 较低外源K<sup>+</sup>浓度(0.6和1.2 mmol·L<sup>-1</sup>)下,使*amos2*侧 根数量减少85%~90%,Col-0减少约40%,此时 Col-0的相对侧根数量是*amos2*的4~6倍;较高外源 K<sup>+</sup>浓度(5.0 mmol·L<sup>-1</sup>)可更明显增加*amos2*的侧根 数量,其侧根数量是K<sup>+</sup>浓度为0.6和1.2 mmol·L<sup>-1</sup>时 的4~6倍,而野生型仅增加了10%~15%。这些结果 说明,在较低外源K<sup>+</sup>水平下,高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对*amos2*侧根 的抑制作用更突出,提高外源K<sup>+</sup>浓度可部分缓解 高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对侧根数量的抑制,而且对*amos2*的缓解效 果更显著。



#### 处理之间差异显著(P<0.05);下同。

# 2 不同浓度 $K^{+}$ 对高 $NH_{4}^{+}$ 下Col-0和*amos2*不同区段 侧根数量的影响

为研究高NH4<sup>+</sup>对不同根区段侧根发育的影 响,将拟南芥主根分为两部分:移苗前长出的根区 称为成熟根区(proximal portion),移苗后新长出的 根区称为新生根区(distal portion)(Li等2013)。图2 表明, 外源提供0.6~5.0 mmol·L<sup>-1</sup>的K<sup>+</sup>时, 高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对 Col-0成熟根区侧根数的影响较小且无差异,但对 Col-0新生根区的影响较大, 尤其在 $K^+$  0.6 mmol·L<sup>-1</sup> 时,相对侧根数减少了64%。与Col-0相比,在较低 外源K<sup>+</sup>浓度(0.6和1.2 mmol·L<sup>-1</sup>)下,高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对amos2 成熟根区和新生根区的侧根数量均有显著的抑制 作用,其侧根数减少80%以上,而且新生根区所受 影响明显大于成熟根区; 较高K<sup>+</sup>浓度(5.0 mmol·L<sup>-1</sup>) 下, amos2成熟根区和新生根区的侧根数均得到明 显恢复,相对侧根数分别达到各自无NH4<sup>+</sup>对照时 的80%和50%。可见,新生根区的侧根数受高NH4+ 的抑制作用大于成熟根区,提高外源K<sup>+</sup>浓度对 amos2成熟根区侧根数的恢复程度更大。

# **3** 不同浓度 $K^+$ 对高 $NH_4^+$ 下Col-0和*amos2*侧根数量 影响的时间动态变化

培养基中不加NH4<sup>+</sup>时,不同浓度K<sup>+</sup>处理对拟 南芥侧根数量没有明显影响,而且随着处理时间





的延长也无新变化出现(图3-A)。amos2侧根的发 育受高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>的抑制在处理的初始阶段比Col-0更显 著。在相同的高浓度(30或40 mmol·L<sup>-1</sup>) NH<sub>4</sub><sup>+</sup>下,用 不同的外源低浓度(0.6或1.2 mmol·L<sup>-1</sup>) K<sup>+</sup>处理, Col-0相对侧根数在不同处理时间无差异;统计分 析显示,相同条件下amos2也表现出同样的变化趋 势,但amos2的相对侧根数随时间延长每天的增加 量较小且远低于Col-0;高浓度(5.0 mmol·L<sup>-1</sup>)外源 K<sup>+</sup>可部分缓解高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>(30和40 mmol·L<sup>-1</sup>)对Col-0和 amos2侧根发育的抑制,但Col-0和aoms2的变化趋 势却表现出显著差异(图3-B和C)。与较低外源K<sup>+</sup> 浓度(0.6或1.2 mmol·L<sup>-1</sup>)相比,在5.0 mmol·L<sup>-1</sup>的K<sup>+</sup> 下高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>(30 mmol·L<sup>-1</sup>)处理2和3 d时amos2的相对 侧根数仅为1%和6%,从处理的第4天起amos2的侧 根数量迅速增多,而Col-0前4 d侧根数量随时间的







A: 外源不添加NH<sub>4</sub><sup>+</sup>; B: 外源添加30 mmol·L<sup>-1</sup> NH<sub>4</sub><sup>+</sup>; C: 外源添加40 mmol·L<sup>-1</sup> NH<sub>4</sub><sup>+</sup>。

增加远高于amos2。因此,高NH4<sup>+</sup>对Col-0和amos2 侧根数量动态变化趋势的影响存在较大差异,且与外源K<sup>+</sup>浓度有关。

4 高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对*amos2*侧根发育的延迟作用

高NH4+不但影响拟南芥的侧根数量, 而且明

显延迟amos2侧根的出现。如表1所示,与不添加 NH4<sup>+</sup>的对照相比,高NH4<sup>+</sup>处理1 d使Col-0有侧根的 个体比例明显减少,但该比例会随外源供K<sup>+</sup>水平 的提高而增加。处理2 d时, 经不同处理的Col-0都 有可见的侧根, 而amos2在不添加NH4<sup>+</sup>的培养基中 处理3 d, 有侧根的个体比例才达到100%, 说明 AMOS2位点的突变对正常条件下侧根发育有一定 的延迟影响。高NH4<sup>+</sup>处理更显著减少了amos2中 有侧根的个体比例,且在0.6或1.2 mmol·L<sup>-1</sup>的K<sup>+</sup>处 理时尤为明显,即使处理时间增加到7 d, amos2有 侧根的个体比例也不能达到100%。但这个延时现 象会随着外源NH₄\*浓度的降低和K\*浓度的升高而 得到改善, 外源K<sup>+</sup>浓度提高到5.0 mmol·L<sup>-1</sup>, 在30 mmol·L<sup>-1</sup>NH₄<sup>+</sup>处理下, 第5天后就可以观察到100% 的个体主根出现侧根,即使外源NH4<sup>+</sup>浓度为40 mmol·L<sup>-1</sup>, 第5天时该比例也能达到94%。由此说明, 提高外源K<sup>+</sup>浓度不但能增加amos2的侧根数量,而 且能更有效缓解高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对其侧根发育的延迟作用。

# 讨 论

高NH4<sup>+</sup>可抑制根系的生长,减少可见侧根的 数量(李保海和施卫明2007; 李青等2011; Qin等 2008, 2011; Li等2011b; Lima等2010)。本文中高浓 度的NH4<sup>+</sup>显著抑制拟南芥侧根的发育, 与前人的 报道一致。图1结果显示, amos2的相对侧根数在 高NH4<sup>+</sup>、低K<sup>+</sup>环境仅为10%~15%, 远远低于相同 条件下Col-0的值。高NH4<sup>+</sup>、低K<sup>+</sup>下, Col-0成熟根 区的相对侧根数减少13%,但AMOS2位点突变后, 成熟根区的侧根数减少75% (图2), 说明高NH<sup>+</sup>、 低K<sup>+</sup>条件下AMOS2位点对拟南芥成熟根区侧根的 生长有重要的调控作用。对侧根发育的时间动态 分析发现:在高NH4\*条件下,amos2侧根发育在处 理的初始阶段就比Col-0受到更显著的抑制,而且 与Col-0相比,高NH<sup>+</sup>、低K<sup>+</sup>环境对amos2侧根的 发育有明显的延时作用(表1)。因此, AMOS2位点 可能参与了拟南芥侧根发育对高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>、低K<sup>+</sup>环境 的响应过程。

Li等(2011a, b)认为,高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对侧根的抑制是 通过抑制AUX1的功能来减少地上部生长素向根 部运输而实现的;乙烯也会明显减少侧根的数量 (主要抑制新生根区的侧根发育)(Ivanchenko等

466

表1 不同浓度NH<sub>4</sub><sup>+</sup>和K<sup>+</sup>处理下Col-0和*amos*2有侧根个体的比例 Table 1 The proportion of individuals that own LRs under different concentrations of  $NH_4^+$  and K<sup>+</sup> treatments

处理浓度/mmol·L <sup>-1</sup>	Col-0		amos2						
	1 d	2 d	1 d	2 d	3 d	4 d	5 d	6 d	7 d
K <sup>+</sup> 0.6	80	100	0	75	100	100	100	100	100
K <sup>+</sup> 1.2	85	100	0	71	100	100	100	100	100
$K^{+} 5.0$	80	100	0	88	100	100	100	100	100
$K^+ 0.6 + NH_4^+ 30$	50	100	0	18	29	47	59	76	82
$K^{+}$ 1.2+NH <sub>4</sub> <sup>+</sup> 30	48	100	0	21	57	64	71	79	93
$K^{+} 5.0 + NH_{4}^{+} 30$	53	100	0	18	59	76	100	100	100
$K^{+} 0.6 + NH_{4}^{+} 40$	11	100	0	9	18	27	27	50	50
$K^{+}$ 1.2+NH <sub>4</sub> <sup>+</sup> 40	33	100	0	11	20	40	40	70	70
$K^{+} 5.0 + NH_{4}^{+} 40$	47	100	0	12	18	59	94	100	100

2008; Lewis等2011)。Krouk等(2011)研究表明,养 分和植物激素共同协调调控植物的根系生长。高 NH<sub>4</sub><sup>+</sup>条件下AMOS2位点对侧根的调控是否通过生 长素或乙烯途径,还有待进一步研究。另外,侧根 的发育包括原基的启动、伸长等过程,Li等(2011b) 研究发现,地上部高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>可以抑制侧根原基的冒 出,主要发生在新生根区(Li等2013),AMOS2突变 后高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>是否也影响到侧根发育的其他过程,这 些都值得深入探讨。

高NH4\*条件下,随着外源K\*浓度的提高, Col-0新生根区的侧根有明显的恢复, 成熟根区的 侧根数没有变化(图2), 与野生型相比, 提高外源K<sup>+</sup> 浓度到5.0 mmol·L<sup>-1</sup>时, amos2的成熟根区和新生根 区的侧根数量能同时得到恢复,而且侧根的延时 现象也有显著缓解(图3-B和C)。所以, K<sup>+</sup>在缓解高 NH₄<sup>+</sup>抑制的拟南芥侧根发育过程中有重要作用, 而AMOS2位点可能参与了K<sup>+</sup>的缓解过程。外源 5.0 mmol·L<sup>-1</sup> K<sup>+</sup>能同时缓解高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对拟南芥Col-0 和amos2侧根数量的抑制,这可能与NH<sub>4</sub><sup>+</sup>/K<sup>+</sup>比的 显著下降有关。前人的研究发现, NH4+/K+在4~8之 间可以有效缓解NH4<sup>+</sup>敏感植物的NH4<sup>+</sup>毒害症状 (Cao和Tibbitts 1998; Gerendás等1995; Kronzucker 等2003; Roosta和Schjoerring 2007, 2008; Szczerba 等2008); 而NH4+/K+超过8时, NH4+敏感植物就会产 生明显的毒害现象。

综上所述,低K<sup>+</sup>条件下,高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>对*amos2*成熟 根区和新生根区侧根发育的抑制比Col-0更显著, 而且AMOS2突变导致的侧根发育的抑制现象在高  $NH_4^+$ 处理的初期阶段就会显现, *amos2*侧根的发育 对高 $NH_4^+$ 的敏感可能与高 $NH_4^+$ 条件下其侧根的延 时发育有关。外源高浓度 $K^+$ 能更显著缓解高 $NH_4^+$ 对*amos2*侧根数量的抑制及对*amos2*侧根发育的延 时。因此, AMOS2位点可能参与了拟南芥侧根发 育对高 $NH_4^+$ 、低 $K^+$ 环境的响应过程。目前关于高  $NH_4^+$ 、低 $K^+$ 环境对侧根发育毒害机制的报道较少, 需要进一步研究, 而*amos2*侧根发育对高 $NH_4^+$ 、低  $K^+$ 的敏感特征为深入研究侧根发育对高 $NH_4^+$ 、低

## 参考文献

- 董刚强, 冯晓宇, 李光杰, 李保海, 李青, 施卫明(2012). 拟南芥铵超 敏感突变体amosd和vtc1对外源铵的响应. 生态学杂志, 31 (6): 1327~1333
- 李保海, 施卫明(2007). 拟南芥幼苗对高NH<sub>4</sub><sup>+</sup>响应的特征及不同生态型间的差异. 土壤学报, 44 (3): 508~515
- 李青,李保海,施卫明(2011). 高铵胁迫对拟南芥幼苗侧根生长的影 响及机制探索. 土壤, 43 (3): 374~381
- Balkos KD, Britto DT, Kronzucker HJ (2010). Optimization of ammonium acquisition and metabolism by potassium in rice (*Oryza* sativa L. cv. IR-72). Plant Cell Environ, 33: 23~34
- Britto DT, Kronzucker HJ (2002). NH<sub>4</sub><sup>+</sup> toxicity in higher plants: a critical review. J Plant Physiol, 159: 567~584
- Cao WX, Tibbitts TW (1998). Response of potatoes to nitrogen concentrations differ with nitrogen forms. J Plant Nutr, 21 (4): 615~623
- Clark CM, Tilman D (2008). Loss of plant species after chronic lowlevel nitrogen deposition to prairie grasslands. Nature, 451: 712~715
- Gerendás J, Ratcliffe RG, Sattelmacher B (1995). The influence of nitrogen and potassium supply on the ammonium content of maize (*Zea mays* L.) leaves including a comparison of measurements

%

made in vivo and in vitro. Plant Soil, 173: 11~20

- Glass ADM, Britto DT, Kaiser BN, Kinghorn JR, Kronzucker HJ, Kumar A, Okamoto M, Rawat S, Siddiqi MY, Unkles SE et al (2002). The regulation of nitrate and ammonium transport systems in plants. J Exp Bot, 53 (370): 855~864
- Ivanchenko MG, Muday GK, Dubrovsky JG (2008). Ethylene-auxin interactions regulate lateral root initiation and emergence in *Arabidopsis thaliana*. Plant J, 55: 335~347
- Kronzucker HJ, Siddiqi MY, Glass ADM, Kirk GJD (1999). Nitrateammonium synergism in rice. A subcellular flux analysis. Plant Physiol, 119: 1041~1045
- Kronzucker HJ, Szczerba MW, Britto DT (2003). Cytosolic potassium homeostasis revisited: <sup>42</sup>K-tracer analysis in *Hordeum vulgare* L. reveals set-point variations in [K<sup>+</sup>]. Planta, 217: 540~546
- Krouk G, Ruffel S, Gutiérrez RA, Gojon A, Crawford NM, Coruzzi GM, Lacombe B (2011). A framework integrating plant growth with hormones and nutrients. Trends Plant Sci, 16 (4): 178~182
- Lewis DR, Negi S, Sukumar P, Muday GK (2011). Ethylene inhibits lateral root development, increase IAA transport and expression of PIN3 and PIN7 auxin efflux carriers. Development, 138: 3485~3495
- Li BH, Li Q, Kronzucker HJ, Shi WM (2011a). Roles of abscisic acid and auxin in shoot-supplied ammonium inhibition of root system development. Plant Signal Behav, 6 (10): 1451~1453
- Li BH, Li Q, Su YH, Chen H, Xiong LM, Mi GH, Kronzucker HJ, Shi WM (2011b). Shoot-supplied ammonium targets the root auxin influx carrier AUX1 and inhibits lateral root emergence in *Arabidopsis*. Plant Cell Environ, 34: 933~946
- Li GJ, Dong GQ, Li BH, Li Q, Kronzucker HJ, Shi WM (2012). Isolation and characterization of a novel ammonium overly sensitive mutant, *amos2*, in *Arabidopsis thaliana*. Planta, 235: 239~252
- Li GJ, Li BH, Dong GQ, Feng XY, Kronzucker HJ, Shi WM (2013). Ammonium-induced shoot ethylene production is associated with the inhibition of lateral root formation in *Arabidopsis*. J Exp Bot, 64 (5): 1413~1425
- Li Q, Li BH, Kronzucker HJ, Shi WM (2010). Root growth inhibition by  $NH_4^+$  in *Arabidopsis* is mediated by the root tip and is linked to  $NH_4^+$  efflux and GMPase activity. Plant Cell Environ, 33 (9):

1529~1542

- Lima JE, Kojima S, Takahashi H, von Wirén N (2010). Ammonium triggers lateral root branching in *Arabidopsis* in an AMMO-NIUM TRANSPORTER1;3-dependent manner. Plant Cell, 22: 3621~3633
- Qin C, Qian WQ, Wang WF, Wu Y, Yu CM, Jiang XH, Wang DW, Wu P (2008). GDP-mannose pyrophosphorylase is a genetic determinant of ammonium sensitivity in *Arabidopsis thaliana*. Proc Natl Acad Sci USA, 105 (47): 18308~18313
- Qin C, Yi KK, Wu P (2011). Ammonium affects cell viability to inhibit root growth in *Arabidopsis*. J Zhejiang Univ-Sci B, 12 (6): 477~484
- Roosta HR, Schjoerring JK (2007). Effects of ammonium toxicity on nitrogen metabolism and elemental profile of cucumber plants. J Plant Nutr Soil Sci, 30: 1933~1951
- Roosta HR, Schjoerring JK (2008). Effects of nitrate and potassium on ammonium toxicity in cucumber plants. J Plant Nutr, 31: 1270~1283
- Siddiqi MY, Malhotra B, Min XJ, Glass ADM (2002). Effects of ammonium and inorganic carbon enrichment on growth and yield of a hydroponic tomato crop. J Plant Nutr, 165: 191~197
- Szczerba MW, Britto DT, Balkos KD, Kronzucker HJ (2008). Alleviation of rapid, futile ammonium cycling at the plasma membrane by potassium reveals K<sup>+</sup>-sensitive and -insensitive components of NH<sub>4</sub><sup>+</sup> transport. J Exp Bot, 59 (2): 303~313
- ten Hoopen F, Cuin TA, Pedas P, Hegelund JN, Shabala S, Schjoerring JK, Jahn TP (2010). Competition between uptake of ammonium and potassium in barley and *Arabidopsis* roots: molecular mechanisms and physiological consequences. J Exp Bot, 61 (9): 2303~2315
- Zhang HM, Jennings A, Barlow PW, Forde BG (1999). Dual pathways for regulation of root branching by nitrate. Proc Natl Acad Sci USA, 96: 6529~6534
- Zou N, Li BH, Dong GQ, Kronzucker HJ, Shi WM (2012). Ammonium-induced loss of root gravitropism is related to auxin distribution and TRH1 function, and is uncoupled from the inhibition of root elongation in *Arabidopsis*. J Exp Bot, 63 (10): 3777~3788