

丛枝菌根真菌(*Glomus intraradices*)对铜污染土壤上玉米生长的影响

杨秀梅^{1,3}, 陈保冬², 朱永官², 王冬梅^{1,*}, 王幼珊⁴

(1. 北京林业大学水土保持学院, 水土保持与荒漠化防治教育部重点实验室, 北京 100083; 2. 中国科学院生态环境研究中心, 北京 100085;
3. 沃德兰特(北京)生态环境技术研究院, 北京 100080; 4. 北京市农林科学院植物营养与资源研究所, 北京 100089)

摘要:盆栽试验研究了不同土壤施Cu水平(0、50、200 mg/kg)下,接种不同来源的两个丛枝菌根真菌*Glomus intraradices*菌株对玉米生长、Cu、P以及微量元素Fe、Mn、Zn吸收的影响。结果表明:接种菌根真菌显著提高了玉米的生物量,增加了玉米植株P浓度和吸收量;随着施Cu水平提高,各处理根系Cu浓度显著增加。各施Cu水平下玉米根系Cu浓度远远高于地上部分Cu浓度,同一施Cu水平下接种处理根系Cu浓度要显著高于对照;尤其在200 mg/kg施Cu水平下,接种处理根系Cu浓度大约是地上部分的45~58倍,对照根系Cu浓度大约是地上部分的12倍。总体上,试验条件下两个菌株对玉米的接种效应没有明显差异。试验表明丛枝菌根对重金属Cu有较强的固持作用,这可能是菌根减轻宿主植物Cu毒害的一个重要机制。

关键词:丛枝菌根真菌(*Glomus intraradices*);玉米;铜

文章编号:1000-0933(2008)03-1052-07 中图分类号:Q142,X171 文献标识码:A

Effect of arbuscular mycorrhizal fungi (*Glomus intraradices*) on growth and mineral nutrition of maize plants in copper contaminated soils

YANG Xiu-Mei^{1,3}, CHEN Bao-Dong², ZHU Yong-Guan², WANG Dong-Mei^{1,*}, WANG You-Shan⁴

1 Key Laboratory of Soil and Water Conservation & Desertification Combating, Ministry of Education, College of Soil & Water Conservation, Beijing Forestry University, Beijing 100083, China

2 Research Center for Eco-Environmental Sciences, Chinese Academy of Sciences, Beijing 100085, China

3 Water and Land Eco Environment Technology Institute, Beijing 100080, China

4 Institute of Plant Nutrition & Resources, Beijing Academy of Agriculture & Forestry Sciences, Beijing 100089, China

Acta Ecologica Sinica, 2008, 28(3): 1052~1058.

Abstract: In a pot experiment effects of inoculation with two strains of AM fungus *Glomus intraradices* on growth, Cu and P uptake and mineral nutrition of maize plants under different Cu addition levels were investigated. The results indicated that mycorrhizal inoculation significantly increased dry weights and P uptake of maize plants. Root Cu concentrations markedly increased with increasing Cu addition levels. For all treatments, root Cu concentrations were significantly higher than shoot Cu concentrations, while under each Cu addition level root Cu concentrations of inoculated plants were significantly higher than those of uninoculated controls. Under Cu addition level of 200 mg/kg, root to shoot ratio of Cu concentration in

基金项目:国家自然科学基金资助项目(40401031);国家林业科技支撑计划专题资助项目(2006BAD03A0301)

收稿日期:2007-04-28; 修订日期:2008-01-10

作者简介:杨秀梅(1981~),女,山西繁峙人,硕士生,主要从事工程绿化研究. E-mail:xmy0929@126.com

* 通讯作者 Corresponding author. E-mail: dmwang@bjfu.edu.cn

Foundation item: The project was financially supported by National Natural Science Foundation of China (No. 40401031), and Program topics of Forestry Science & Technology, China "new materials, new products and application technology of engineering afforestation in Difficulties Site" (No. 2006BAD03A0301)

Received date: 2007-04-28; **Accepted date:** 2008-01-10

Biography: YANG Xiu-Mei, Master candidate, mainly engaged in revegetation engineering. E-mail:xmy0929@126.com

inoculated plants was 44—48, in contrast to 12 for uninoculated plants. In general, no obvious differences were found in the inoculation effects between the two fungal strains. The experiments demonstrated that arbuscular mycorrhiza could effectively retain Cu in plant roots, which may be one of the key mechanisms for the alleviation of Cu phytotoxicity by mycorrhizal associations.

Key Words: arbuscular mycorrhizal fungi; maize; copper

20世纪80年代Bradly等人^[1]在重金属矿区植物调查中发现,矿区中菌根植物的生长情况明显好于非菌根植物。随后许多研究者通过试验研究发现,在重金属(Zn、Cd、Cu)污染情况下,丛枝菌根真菌侵染植物可以降低宿主植物地上部分的重金属浓度,从而提高重金属元素对植物毒害的抗性^[2~5]。而且国外研究人员已从重金属污染土壤中筛选出了耐重金属Zn及Cd的丛枝菌根真菌株^[6,7],指出分离自污染土壤中的菌株与普通土壤中的菌株相比,表现出了更强的耐重金属属性,同时有效地阻止了重金属向植株地上部的转移。

基于以上研究,本试验模拟了由低到高3个土壤施Cu水平,研究了接种分离自铜尾矿和无污染土壤中的丛枝菌根真菌*Glomus intraradices*对玉米生长、P、以及重金属Cu的吸收影响,探讨分离自铜尾矿的丛枝菌根真菌*Glomus intraradices*与分离自普通土壤上的丛枝菌根真菌*Glomus intraradices*相比,是否具有更强的耐Cu性,是否能够更有效的阻止重金属Cu向植株地上部分的运输。同时试验也分析了菌根玉米对微量重金属矿物质(Fe、Zn、Mn)的吸收影响。

1 试验材料与方法

1.1 试验材料

培养基质 供试土壤取自于中国科学院遗传与发育研究所长期定位试验站,其基本理化性状为,pH 8.26(水:土=2.5:1),速效磷为2.88 mg/kg,速效钾62 mg/kg,全Cu 27.97 mg/kg,DTPA可提取的Fe 8.07 mg/kg; Mn 5.91 mg/kg; Cu 1.35 mg/kg; Zn 0.86 mg/kg(ICP-OES, Optima2000DC, Perkin-Elmer Co U. S. A 测定)。供试土壤风干后,过2 mm筛,电离辐射灭菌(25 KGy,北京大学第三医院)。

供试作物 供试作物为玉米(农大108),播种前用10% H₂O₂对种子进行表面消毒大约10 min,然后用去离子水清洗,在25℃恒温培养箱催芽,种子露白大约1 cm左右播种。

供试菌种 供试的丛枝菌根真菌为分离自无污染土壤中的*Glomus intraradices*及分离自安徽铜陵铜尾矿的*Glomus intraradices*,两个菌株文中分别用M1和M2表示。菌剂由北京市农林科学院植物营养与资源研究所提供,菌剂为含有真菌孢子、菌丝以及被侵染的宿主植物根段的根际砂土。

土壤中添加的重金属Cu为化学试剂CuSO₄·5H₂O(分析纯)溶液。

1.2 试验设计

试验设3个施Cu(CuSO₄·5H₂O)水平,分别为0、50、200 mg/kg(以Cu0、Cu50、Cu200表示)。每个施Cu水平下设不接种-M,接种菌剂M1(+M1),接种菌剂M2(+M2),3个处理,每个处理重复4次,共36盆。

试验所用容器为1.5L的塑料盆,为了避免其它污染,在装土前内衬塑料袋。每盆装土1.5 kg,以溶液形式向土壤中加入基础肥料:N(NH₄NO₃)90 mg/kg、K(K₂SO₄)150 mg/kg、P(KH₂PO₄)20 mg/kg,以及适量的微量元素,加入肥料后混合均匀,平衡一周。接种处理每盆加菌剂60 g,对照加入等量的灭菌菌剂,与土壤充分混和后装盆,浇水使土壤含水量达到15%。选出芽在1 cm左右颗粒饱满的种子,每盆播种4粒。出苗4 d后间苗,每盆留长势相近的2棵。

试验在中国科学院生态环境研究中心控温温室进行,温度控制在25℃左右,自然采光。为了保证植物生长期不受缺N、K营养的胁迫,在植物生长期追施N、K肥各两次,第1次N、K各50 mg/kg,第2次N 50 mg/kg、K 30 mg/kg。试验期间采用称重浇水的方法维持土壤的含水量在15%。

1.3 试验收获及样品制备与分析

植物生长6周后收获,先将玉米地上部分自茎基部剪下,洗净,烘干,称重。根系用去离子水洗净,剪成1

cm左右的根段,随机取0.7 g左右测菌根侵染率,其余的烘干,称重。植物样品烘干称重后粉碎,称取0.3 g左右的样品用5 ml的HNO₃和HClO₄混合酸(HNO₃:HClO₄=4:1)160℃消煮,制备待测溶液。

菌根侵染率采用曲利苯蓝染色-直线截获法测定^[8]。利用等离子体电感耦合发射光谱仪(ICP-OES, Optima2000DC, PerkinElmer Co U. S. A)测定植物样品中的P、Fe、Mn、Cu、Zn元素的浓度。

应用SPSS11.5统计软件对试验数据进行统计分析,5%水平下LSD多重比较检验各处理平均值之间的差异显著性。

2 结果与分析

2.1 菌根侵染率和植株生长情况

由表1可知,在对照中,未发现有菌根真菌侵染。同一施Cu水平(Cu0、Cu200)下,接种M1和M2处理之间无显著差异。同时随着土壤施Cu水平的提高,接种M1和M2各自处理之间玉米根系的菌根侵染率都无显著变化,表明施Cu并没有影响菌根菌M1和M2对玉米根系的侵染。

表1 不同处理下玉米的生物量、根冠比和菌根侵染率

Table 1 Dry weight, root to shoot ratio, and percentage root colonized of maize plants under different treatments

| 施Cu水平 Cu level(mg/kg) | 接种处理 Treatment | 生物量 Biomass(干重 Dry weight) | | 根冠比 Root/shoot | 侵染率(%) Percentage root colonized |
|--------------------------|-------------------|----------------------------|----------------------|-------------------|-------------------------------------|
| | | 地下部分 Root(g/pot) | 地上部分 Shoot(g/pot) | | |
| 0 | - M | 0.71e | 1.61e | 0.45bc | 0 |
| | + M1 | 2.55b | 5.75b | 0.44c | 37a |
| | + M2 | 2.43bc | 5.76b | 0.42c | 29ab |
| 50 | - M | 0.79e | 1.44e | 0.55a | 0 |
| | + M1 | 2.97a | 6.75a | 0.44c | 34a |
| | + M2 | 2.28bcd | 5.31bc | 0.43c | 24b |
| 200 | - M | 0.79e | 1.33e | 0.59d | 0 |
| | + M1 | 1.95d | 4.46d | 0.47bc | 32ab |
| | + M2 | 2.18cd | 4.69cd | 0.48bc | 27ab |

表中数据为4次重复的平均值;同一列中数值标注不同字母表示在5%显著水平差异显著,下同 Different letters following means in one column indicate significant difference by LSD test ($p < 0.05$); the same below

植物生长方面,对于同一施Cu水平而言:接种处理植株生物量要显著高于对照;2个接种处理之间,除了在Cu50水平下接种M1处理根系、地上生物量显著高于接种M2处理外,其余两个施Cu水平下差异不显著。而对于不同施Cu水平,各处理玉米生物量的变化为:对照之间玉米根系、地上部分生物量都无显著变化;接种M1处理Cu50水平下玉米根系、地上部分生物量显著高于Cu0和Cu200水平,Cu200水平下玉米根系、地上部分生物量显著低于Cu0;接种M2处理根系部分生物量差异不显著,地上部分生物量在相邻施Cu水平下差异不显著,但施Cu200水平要显著低于施Cu0水平。说明尽管接种菌根真菌M1和M2可以促进植物的生长,但是土壤中高浓度的Cu会抑制菌根玉米的生长,而且对接种M1处理玉米生长的不利影响较为显著。

从根系、地上部分生物量来看,土壤施Cu浓度的增加对玉米生长并没有显著影响,但是从根冠比看,随着土壤Cu浓度的增加,对照根冠比显著增加,说明高浓度的Cu对非菌根玉米地上部分生长产生了抑制作用。

2.2 不同处理对玉米吸收Cu的影响

由表2可以看出,随着施Cu水平的提高,无论是对照还是接种处理,玉米根系中的Cu浓度和吸收量都呈显著上升趋势;但同一施Cu水平下(Cu50、Cu200),接种处理植株根系Cu浓度和吸收量要显著高于对照,接种处理根系Cu浓度大约是对照的2倍左右,而根系Cu吸收量大约是对照的6~7倍。说明菌根可以显著提高玉米根系对重金属Cu的吸收能力,尤其在土壤Cu浓度相对较高情况下。

表2 不同处理下玉米植株Cu浓度和吸收量

Table 2 Cu concentration and uptake of maize shoots and roots under different treatments

| 施Cu水平 Cu level | 接种处理 Treatment | Cu浓度(mg/kg) Cu concentration (mg/kg) | | Cu吸收量(μg/pot) Cu uptake(μg/pot) | |
|-------------------|-------------------|--------------------------------------|---------------|---------------------------------|---------------|
| | | 地下部分 Root | 地上部分 Shoot | 地下部分 Root | 地上部分 Shoot |
| 0 | -M | 19.46d | 7.36c | 12.98e | 11.74f |
| | +M1 | 36.22d | 6.01cd | 91.86de | 34.59cd |
| | +M2 | 36.98d | 4.80d | 90.17de | 28.67d |
| 50 | -M | 87.15c | 10.88b | 69.47de | 15.58ef |
| | +M1 | 145.79b | 6.39cd | 438.26c | 43.08a |
| | +M2 | 158.57b | 6.38cd | 364.48c | 33.81cd |
| 200 | -M | 178.40b | 15.28a | 139.42d | 21.40e |
| | +M1 | 420.03a | 9.34bc | 805.41b | 41.53ab |
| | +M2 | 452.28a | 7.74c | 991.04a | 36.11bc |

随着施Cu量的增加,对照地上部分Cu浓度和Cu吸收量显著增加,大约提高了1倍,而接种处理Cu浓度和吸收量变化幅度小于对照。在同一施Cu水平下(Cu50、Cu200),接种处理地上部分Cu浓度显著低于相应的对照,而接种M1和M2处理之间差异不显著,接种处理的地上部分Cu吸收量显著高于对照,主要是由于菌根植株地上生物量较大。

进一步分析接种处理与对照玉米体内Cu浓度和吸收量的变化可以发现:随着土壤施Cu量的增加,各处理玉米根系与地上部分Cu浓度的比值也在逐渐增加,对照由3上升到了12,接种M1处理由6上升到了45,接种M2处理由8上升到了58;根系与地上部分Cu吸收量的比值变化,对照由1上升到了7,接种M1处理由3上升到19,接种M2处理由3上升到27。

由上述可以看出,接种菌根真菌极大地提高了玉米根系中Cu浓度和吸收量,而相应的地上部分Cu浓度和吸收量变化不显著,这表明丛枝菌根有助于Cu在根系中的吸持,而消减了由根系向地上部分的运输,从而将大量的Cu素滞留在了菌根共生体中^[9]。

2.3 不同处理对玉米吸收P的影响

由表3可以看出,随着土壤施Cu水平的提高,对照之间玉米根系、地上部分P的浓度和吸收量都没有显著差异,而与对照相比接种M1和M2处理显著提高了玉米植株P的浓度和吸收量。在不同施Cu水平下,接种M1处理和M2处理玉米P浓度的变化为:随着施Cu量的增加,接种M1处理玉米无论是根系还是地上部分Cu浓度都无显著变化;接种M2处理根系、地上P浓度呈上升趋势。在同一施Cu水平下,除了Cu0水平下接种M1处理根系、地上部分P浓度显著高于接种M2处理外,其余两个水平接种处理之间差异不显著。

表3 不同处理玉米植株P浓度和吸收量

Table 3 P concentration and uptake of maize shoots and roots under different treatments

| 施Cu水平 Cu level | 接种处理 Treatment | P浓度(%) P concentration (%) | | P吸收量(mg/pot) P uptake (mg/pot) | |
|-------------------|-------------------|----------------------------|---------------|--------------------------------|---------------|
| | | 地下部分 Root | 地上部分 Shoot | 地下部分 Root | 地上部分 Shoot |
| 0 | -M | 0.07d | 0.06d | 1.12c | 0.41c |
| | +M1 | 0.14ab | 0.13a | 8.21a | 3.27a |
| | +M2 | 0.11c | 0.11c | 6.24b | 2.64b |
| 50 | -M | 0.07d | 0.06d | 0.96c | 0.51c |
| | +M1 | 0.12bc | 0.12bc | 8.41a | 3.49a |
| | +M2 | 0.12ab | 0.12bc | 6.37b | 2.83b |
| 200 | -M | 0.07d | 0.07d | 0.99c | 0.48c |
| | +M1 | 0.14a | 0.13ab | 6.02b | 2.55b |
| | +M2 | 0.13ab | 0.13ab | 6.31b | 2.77b |

其次从P吸收量变化来看:在Cu0、Cu50水平下,接种M1处理玉米根系、地上部分显著高于接种M2处理;土壤施Cu200水平时,接种M1处理和接种M2处理之间无差异。试验数据显示,随着土壤施Cu浓度的增加,接种M1处理植株P含量呈下降趋势,而接种M2处理之间无明显变化。

通过以上分析可以看出在低浓度Cu水平下(Cu0,Cu50),与接种M2处理相比接种M1处理对于玉米P的吸收有一定的优势,但随着Cu浓度增加,这种优势在减弱。

2.4 不同处理对玉米吸收微量元素Fe、Zn和Mn的影响

由表4可以看出,同一施Cu水平下,接种菌根植株根系中Fe浓度显著高于对照,对应的接种处理之间差异不显著;而地上部分Fe浓度正好相反,表现为对照高于接种处理。

表4 不同处理玉米植株中Fe、Zn、Mn的浓度

Table 4 Fe, Zn and Mn Concentration of maize shoots and roots under different treatments

| 施Cu水平 Cu level | 接种处理 Treatment | Fe浓度 Fe concentration (g/kg) | | Zn浓度 Zn concentration (mg/kg) | | Mn浓度 Mn concentration (mg/kg) | |
|-------------------|-------------------|---------------------------------|---------------|----------------------------------|---------------|----------------------------------|---------------|
| | | 地下部分 Root | 地上部分 Shoot | 地下部分 Root | 地上部分 Shoot | 地下部分 Root | 地上部分 Shoot |
| 0 | - M | 6.57d | 0.28b | 33.30d | 19.01cb | 78.58bd | 119.63bd |
| | + M1 | 26.60ab | 0.19cd | 178.81ab | 13.71d | 102.43abd | 102.87d |
| | + M2 | 26.43ab | 0.18d | 228.44a | 30.75a | 110.40abd | 106.41d |
| 50 | - M | 9.89d | 0.28b | 46.93d | 15.15cd | 93.53bd | 113.78bd |
| | + M1 | 29.36a | 0.18d | 208.62a | 10.64de | 112.81abd | 117.65bd |
| | + M2 | 27.18a | 0.18d | 214.41a | 25.33ab | 140.63a | 115.97bd |
| 200 | - M | 7.12d | 0.39a | 31.03d | 18.13cb | 75.35d | 146.46a |
| | + M1 | 19.70bc | 0.20cd | 140.60b | 7.27e | 136.01a | 129.15ab |
| | + M2 | 19.40c | 0.16d | 161.72ab | 24.06b | 119.32ab | 127.88b |

随着施Cu水平的提高,接种处理根系Fe浓度呈先上升后下降的趋势,而地上部分差异不显著;对照之间根系Fe浓度在施Cu0、Cu50水平之间无差异,但在施Cu200水平时达到了最大值0.39 mg/kg,显著高于其他处理。

结合图1看,不同施Cu水平下,接种处理根系与地上部分Fe浓度比在100~160之间,而对照在40以下,与对照相比接种菌根抑制了Fe素向植株地上运输,说明丛枝菌根在增加植株Fe吸收的同时,使大量的Fe素主要集中在了宿主植物的根系。

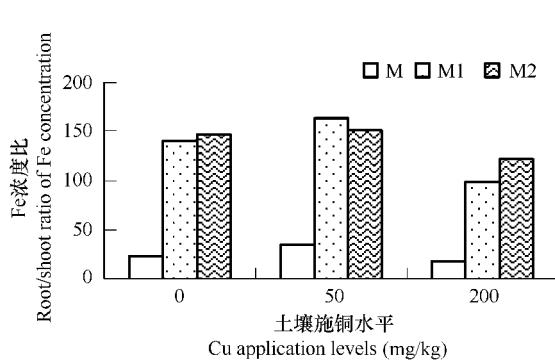


图1 不同处理玉米地下与地上部分Fe浓度比

Fig. 1 Root to shoot ratio of Fe concentrations in maize plants

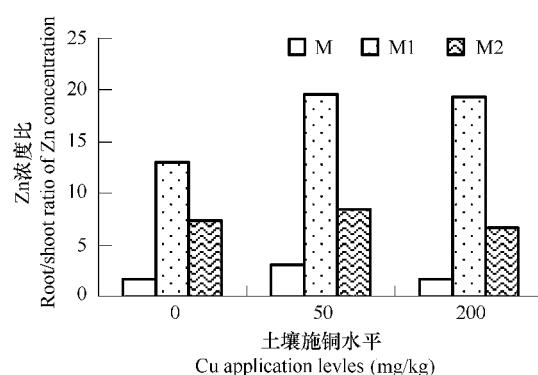


图2 不同处理玉米地下与地上部分Zn浓度比

Fig. 2 Root to shoot ratio of Zn concentrations in maize plants

表4表明,同一施Cu水平下,接种处理玉米根系Zn浓度显著高于对照,大约是对照的4~7倍,接种处理间差异不显著;而且不施Cu水平之间,对照之间无差异,接种处理之间差异也不显著。地上部分Zn浓度在

接种之间表现却截然不同,同一施 Cu 水平下,接种 M2 植株地上部分 Zn 浓度显著高于接种 M1 处理和对照,而接种 M1 处理显著又低于对照。

结合图 2 看:接种 M1 处理,根系 Zn 浓度约为地上部分的 13~17 倍;接种 M2 处理,根系 Zn 浓度约为地上部分的 7~8 倍;对照根系 Zn 浓度约为地上的 2~3 倍。

总体上看接种处理植株根系 Mn 浓度高于对照,接种处理之间差异不显著,对照之间也不显著(表 4);在施 Cu0 和 Cu50 水平下,各处理之间地上部分 Mn 浓度无显著差异;在施 Cu200 水平,无论是接种处理还是对照地上部分 Mn 浓度都高于其他两个水平,尤其是对照达到了所有处理的最大值 146.46mg/kg。

比较植株根系与地上的 Mn 浓度比(图 3)发现:对照中根系与地上部分 Mn 浓度比在 0.5~0.8;接种 M1 处理和 M2 处理根系与地上部分 Mn 浓度比为 0.9~1.2。

3 结论

试验结果显示:在不同的土壤施 Cu 浓度下,接种丛枝菌根真菌(*Glomus intraradices*)显著提高了玉米的生物量和对 P 的吸收能力。但是土壤中高浓度的 Cu 会抑制菌根玉米的生长,同时也抑制了非菌根玉米根系的生长。

从 Cu 的吸收来看,在高浓度施 Cu 水平下,接种菌根真菌 *Glomus intraradices* 显著增加了玉米根系中的 Cu 浓度,但相应的却降低了植物地上部分的 Cu 浓度,说明丛枝菌根真菌(*Glomus intraradices*)侵染的植物根系对重金属 Cu 有较强的固持效果,这与 Carvalho^[10]的试验结果相同,这也可能是菌根减轻宿主植物 Cu 毒害的一个重要机制。同时菌根的这种固持效应也同样表现在了对于土壤中微量元素 Fe、Zn 的吸收上,接种丛枝菌根真菌在显著促进了玉米微量元素 Fe、Zn 的吸收的同时,也显著“抑制”了 Fe、Zn 向地上部分的运输,从而把大量的 Fe、Zn 滞留在了根系中。

通过分析接种处理发现在高浓度施 Cu(200)水平下,分离自铜尾矿上的丛枝菌根真菌 *Glomus intraradices* 与无污染土壤 *Glomus intraradices* 相比,并没有表现出显著的耐 Cu 性,也没有显著阻止重金属 Cu 向玉米地上部分的运输。但是试验结果显示,随着施 Cu 水平的提高,接种分离自无污染土壤的 *Glomus intraradices* 处理玉米生物量、植株体内 P 吸收量都显著降低,而接种分离自铜尾矿上的 *Glomus intraradices* 处理玉米生物量、植株体内 P 吸收量都没有显著变化。表明随着土壤 Cu 浓度的升高,对于分离自无污染土壤 *Glomus intraradices* 的“菌根效应”不利影响要大于铜尾矿上的 *Glomus intraradices*。但是当施 Cu 浓度继续升高(大于 200)时,接种分离自铜尾矿的 *Glomus intraradices* 和接种分离自无污染土壤 *Glomus intraradices* 相比,是否会显著缓解菌根玉米对于 Cu 污染的毒害作用,需要进一步的试验研究。

References:

- [1] Wang F Y, Lin X G, Zhou J M. Arbuscular Mycorrhizal and soil remediation. Soil, 2004, 36(3): 251~257.
- [2] Chen B D, Li X L, Tao H Q, et al. The role of arbuscular mycorrhiza in zinc uptake by red clover growing in calcareous soil spiked with various quantities of zinc. Chemosphere, 2003, 50: 839~846.
- [3] Tao H Q, Song Y C, et al. Effect of arbuscular mycorrhizal infection on growth of red clover at different levels of Zn Pollution. Journal of China Agricultural University, 1999, 4(3): 81~85.
- [4] Liu Y, Ma Y S, Du C H, et al. Effects of *Glomus intraradices* inoculation on the growth of red fescue and its cadmium accumulation under cadmium contamination. HuBei Agricultural Sciences, 2004, 5: 58~61.

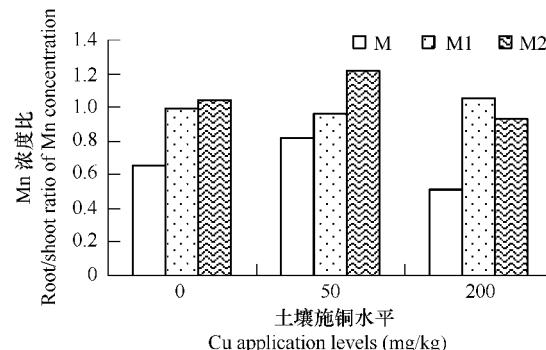


图 3 不同处理玉米地下与地上 Mn 浓度比

Fig. 3 Root to shoot ratio of Mn concentrations in maize plants

- [5] Carvalho L M, Ca ador I, Matins-Loução M A. Arbuscular mycorrhizal fungi enhance root cadmium and copper accumulation in the roots of the salt marsh plant *Aster tripolium* L. *Plant Soil*, 2006, 285: 161 — 169.
- [6] Hiderbrandt U, Kaldorf M, Bothe H. The zinc violet and its colonization by arbuscular mycorrhizal fungi. *Plant Physiol*, 1999, 154: 709 — 717.
- [7] Weissenhorn I, Leyval C, Berthelin J. Cd-tolerant arbuscular mycorrhizal (AM) fungi from heavy metal polluted soils. *Plant Soil*, 1993, 157: 247 — 25.
- [8] Giovanetti M, Mosse B. An evaluation of techniques for measuring vesicular arbuscular mycorrhizal infections in roots. *New Phytologist*, 1980, 84: 489 — 500.
- [9] Shen H, Liu Y, Li X L, et al. Influence of arbuscular mycorrhizal fungus(*Glomus caledonium*) on maize seedling grown in copper contaminated soil. *Plant Nutrition and Fertilizer Science*, 2005, 11(2) : 199 — 204.
- [10] Carvalho L M, Cacador I, et al. Arbuscular mycorrhizal fungi enhance root cadmium and copper accumulation in the roots of the salt marsh plant *Aster tripolium* L. . *Plant Soil*, 2006, 285: 161 — 169.

参考文献：

- [1] 王发园,林先贵,周健明.丛枝菌根与土壤修复. *土壤*, 2004, 36(3) : 251 ~ 257.
- [3] 陶红群,宋勇春,等.不同锌污染水平下丛枝菌根对三叶草生长的影响. *中国农业大学学报*, 1999, 4(3) : 81 ~ 85.
- [4] 刘茵,马原松,杜长海,等.镉污染环境中丛枝菌根真菌对紫羊茅生长及镉积累的影响. *湖北农业科学报*, 2004, 5: 58 ~ 61.
- [9] 申鸿,刘于,李晓林,等.丛枝菌根真菌(*Glomus caledonium*)对 Cu 污染土壤生物修复机理初探. *植物营养与肥料学报*, 2005, 11(2) : 199 ~ 204.