2019，38(11): 2511-2519

农业 环境科 学学报 ***Journal of Agro-Environment Science***

2019年11月

朱 灿，刘慧刚，顾 彦，等•外源硒对萘胁迫下车前草生长及土壤修复能力的影响J].农业环境科学学报,2019,38(11)： 2511-2519.

ZHU Can, LIU Hui-gang, GU Yan, et al. Effects of selenium on the growth and phytoremediation efficiency of *Plantago asiatica* L. in soil exposed to naph- thalene[J]. *Journal of Agro-Environment Science*, 2019, 38( 11): 2511-2519.

外源硒对萘胁迫下车前草生长及土壤修复能力的影响

朱 灿1，2，3，刘慧刚 2，3，顾 彦1，2，3，席 颖2，3，任 东2，3，黄应平1，2，3\*

(1.三峡大学水利与环境学院，湖北 宜昌 443002；2.湖北省农田监测工程技术中心，三峡大学，湖北 宜昌 443002；3.三峡库区生 态环境教育部工程研究中心，三峡大学，湖北 宜昌 443002)

摘要:为研究土壤多环芳烃植物修复技术，以萘为典型低分子量多环芳烃代表性污染物，选取车前草*(Plantago asiatica* L.)为潜 在的修复治理植物，通过盆栽模拟试验，探讨外源硒的添加(O.2mg・kgT)对萘污染(0、50、200、800mg・kgT)条件下的车前草生长、 生理特征及土壤修复效果的影响。研究结果显示，在不同浓度萘作用下，车前草生物量、根系形态(根表面积、根体积、根尖数、平 均直径)和萘的去除率随土壤萘含量的增加而降低，根部丙二醛(MDA)、谷胱甘肽(GSH)含量和过氧化氢酶(CAT)活性则升高。 硒的加入缓解了萘的胁迫作用，使得植物生物量和根系形态较无硒组增加了 10.7%以上,MDA含量降低了&4%~15.8%，过氧化氢 酶(CAT)活性提高了 4.0%~13.4%,谷胱甘肽(GSH)含量增加了 13.1%~33.3%,土壤萘的去除率提高了 0.5%~11.6%。结果表明，土 壤中的萘抑制了车前草的生长，降低了其对萘的修复效率，而适量浓度的硒可以缓解萘对车前草胁迫，提高其对萘的耐受性，从 而增强车前草的植物修复效率。

关键词: 硒；萘；车前草；生长；生理指标；植物修复

中图分类号:X171.5 文献标志码：A 文章编号:1672-2043(2019)11-2511-09 doi:10.11654/jaes.2019-0431

Effects of selenium on the growth and phytoremediation efficiency of *Plantago asiatica* L. in soil exposed to naphthalene

ZHU Can1,2,3, LIU Hui-gang2,3, GU Yan2,3, XI Ying1,2,3, REN Dong2,3, HUANG Ying-ping1,2,3\*

( 1.College of Hydraulic & Environmental Engineering, China Three Gorges University, Yichang 443002, China; 2.Hubei Engineering Tech­nology Research Center for Farmland Environment Monitoring, China Three Gorges University, Yichang 443002, China;3.Engineering Re­search Center of Eco-environment in Three Gorges Reservoir Region, Ministry of Education, China Three Gorges University, Yichang 443002, China)

Abstract：Pollution by polycyclic aromatic hydrocarbons( PAHs) is emerging as an acute global environmental issue. High-level contami­nation by PAHs can limit phytoremediation efficiency. In this work, naphthalene and *Plantago asiatica* L. were selected as a typical low- molecular-weight PAH pollutant and a potential remediation plant, respectively. The effects of an exogenous substance, i.e., selenium( Se, 0.2 mg • kg-1), on the growth, physiological characteristics, and soil remediation efficiency of *P. asiatica* L. under exposure to different con­centrations of naphthalene(0, 50, 200, and 800 mg • kg-1)were studied using pot simulation experiments. The results showed that biomass, root morphology( root surface area, root volume, root node number, and root mean diameter) , and naphthalene removal efficiency decreased with an increase in naphthalene concentration in soil, whereas malondialdehyde( MDA) and glutathione(GSH) content and catalase( CAT)

**收稿日期**：2019-04-18 **录用日期**：2019-07-16

**作者简介:**朱 灿(1992—),女，湖南常德人，硕士研究生，从事水利与环境研究。E-mail:[2560642764@qq.com](mailto:2560642764@qq.com)

\***通信作者**：黄应平 E-mail：[chem\_ctgu@126.com](mailto:chem_ctgu@126.com)

**基金项目：**国家重点研发计划项目(2016YFD0800902)；湖北省创新群体滚动项目(2015CFA021)；湖北省农田环境监测工程技术中心开放基金 (201605, 201606)

Project supported: The National Key R&D Program of China(2016YFD0800902);Hubei Province Innovation Group Project(2015CFA021 );Open Fund of Hubei Engineering Technology Research Center for Farmland Environment Monitoring(201605, 201606) activity in the root increased. The addition of Se alleviated the stress of naphthalene and increased biomass and root morphogenesis by more than 10.7%, decreased MDA content by 8.4%~15.8%, and increased CAT activity by 4.0%~13.4% and GSH content by 13.1%~33.3%

compared with the Se-free group. Selenium supplementation in the soil also increased PAH phytoremediation after 60 days of plant growth, and the removal ratio of naphthalene in the soil tended to rise by 0.5%~11.6% under different levels ofnaphthalene stress. A low concentra­tion of Se enhanced plant tolerance toward naphthalene exposure by an alleviation of oxidative stress and an increase in biomass. Thus, the addition of Se is a good strategy for the phytoremediation of soils contaminated by PAHs in the field. Keywords：selenium；naphthalene; *Plantago asiatica* L.; growth; physiological indexes; phytoremediation

多 环 芳 烃 （Polycyclic aromatic hydrocarbons， PAHs）是一类常见的有机污染物,它们广泛存在于空 气、水、土壤和沉积物 中，而且在环境中长时间停 留［1］，具有致癌性、致畸性和诱变性的特点。多环芳 烃容易在土壤、沉积物和污水污泥中积累［2］，一旦进 入环境中，将会威胁到植物、动物及人类的健康［3］。

萘（Naphthalene, Nap）是多环芳烃中分子量最低 的一种持久性有毒有机污染物，由两个苯环组成，被 美国环境保护署列入16种优先控制污染物清单［4］。 在未被污染的土壤中测得萘的含量较低,仅有 1~20 Mg・kg-1,但部分受到污染的地点附近含量最高可达 到6410 mg・kg-1 ［4］，对环境和生物造成严重危害。萘 容易被植物根部吸收,对植物的发芽和生长有着抑制 作用［5］。因此,修复土壤中萘污染日益成为环境保护 的热点问题之一。

为了治理多环芳烃污染物,物理修复、化学修复、 自然衰减、生物修复等方法相继被提出,并取得了一 定成效［6］。在这些方法中,植物修复的优点在于环境 友好、经济可 行、能量 消耗少,具有 推广 应用的 基 础［7］。利用植物修复大面积污染场地的实例显示,该 方法不仅成本低廉,同时也可以改善污染地周围土壤 环境［8-9］。目前,植物修复土壤污染的方式一般有以 下几种：植物单作或套作、植物-微生物联合修复、添 加土壤改良剂强化植物修复等［10-11］。其中植物单作 或套作修复无法应用于较高浓度的污染土壤,因为多 环芳烃能在植物根部形成膜而阻止养分、水分的吸 收,使植物生长受到严重抑制［12］；而植物-微生物联合 修复的缺点在于微生物有时无法适应自然条件下的 PAHs污染土壤,含水量、温度、pH值等难以人为控制 的因素可能导致微生物无法正常生长、繁殖［13］。这些 研究中植物无法适应重度污染的场地,修复效果也有 限,因此,为拓宽植物修复的应用范围,通过添加增强 植物对重度多环芳烃污染的耐受能力成为植物修复 的一个研究方向。

硒是一种类金属元素,被世界卫生组织和国际营 养组织确定为人类和动物必需的微量营养元素。硒 虽不是植物的必需元素,但由于其具有抗氧化性,对 植物的生长有着积极作用,尤其是在应激环境下。研 究表明,适量的硒能通过增强植物体内抗氧化系统的 活力，调节植物体内活性氧（Reactive oxygen species， ROS）的累积，从而提高植物在重金属、干旱、高温等 胁迫下的适应能力和耐受性［14-16］。尽管许多研究报 道了硒对增加产量、促进植物生长的积极作用,但是 关于硒对多环芳烃胁迫下植物响应机制和降解效果 的影响报道不多。

车前草,又名车轮菜,二年生或多年生草本植物, 在我国分布范围广。由于其生长迅速,适应能力强, 有潜力用于污染土壤的植物修复［17］。本文以车前草 为试验对象,通过向低硒土壤中添加外源硒,提高土 壤含硒量,研究外源硒添加后车前草对萘污染土壤的 响应机制和修复效果的影响,探究多环芳烃胁迫下植 物的耐受性机制,为多环芳烃污染地区的生物治理提 供一定科学依据。

1. 材料与方法

1.1 **材料**

车前草采集于三峡大学植物园内,选择同一批种 子萌发的车前草,采长势相近的健康植株用于试验。 供试土壤取自于三峡大学植物园,自然风干后过筛, 去除碎石杂质。测得土壤理化性质为:pH为7.38（土 水比 1：5）,TP 为 445.1 mg・kg-1,TN 为 316mg・kg-1,有 机质为2.79 g • kg-1, Se为0.02 mg • kg-1,多环芳烃未被 检测出（检出限为5wg・kgT）。亚硒酸钠和萘购买于 美国Sigma公司，纯度＞98%,多环芳烃标液、二氯甲烷 （色谱纯）、正己烷（色谱纯）、乙腈（色谱纯）、层析硅胶 （100~200 目）、无水硫酸钠、丙酮、磷酸氢二钾和磷酸 二氢钾购置于Aladdin试剂公司。

1.2 **试验设计** 将萘溶于丙酮溶液，添加到风干的土壤中。先取 部分土壤配制成高浓度母土，置于通风橱中12 h,待

丙酮充分挥发，再将母土与试验用土搅拌均匀，萘的 浓度设置参考了 Smith 等［18］和李玉龙等［19］的研究，配 制萘浓度为0、0、200、00 mg・kg-14个梯度的试验用 土。选取规格为底径23 cm,高15 cm的PVC不透水 实验用盆，每盆装入3 kg 土壤。

研究表明，硒从有益作用到有害作用的浓度范围 很窄，适量浓度下硒对植物的生长发育、光合和呼吸 作用、提高抗逆能力等方面有着促进作用，浓度超过 一定范围时反而有毒害作用［20-21］。硒的浓度设置参 考了 Wang等［22」的研究，向土壤中添加外源硒,使缺硒 土壤(低于0.1 mg • kg-1)的含硒量达到适量水平(0.2~ 0.4 mg・kg-)。亚硒酸钠配制成水溶液添加到土壤 中，每个浓度梯度设置无硒组和加硒组，无硒组中不 添加外源硒，加硒组中硒的加入量为0.2mg・kg-1。每 个处理重复 3 次。

选择长势一致且健康的车前草幼苗栽入盆中，每 盆 3 株，每种处理设置无植物对照组，萘和硒的添加 浓度与植物组相同，移至植物园内培养60 d,植物园 内高温为15~25 *X*,低温为6~10 *X*,空气相对湿度在 60% 左右，期间每隔 2 d 随机移动花盆位置，定期浇 水，保持土壤水分含量维持在 60% 田间持水量。

1.3 **试验方法**

1. 植物质量和长度测定

栽种60 d 后测量植物质量和长度，将车前草整株 从土中取出，小心抖落根系上附着的土壤，然后依次 用蒸馏水和去离子水充分清洗植物表面，洗去土壤残 留，擦拭干净，分成地上部分与根部两个部分，分别测 量地上部分及根部的长度和质量。

1. 根系形态测量

根系测量采用 MICROTEK MRS—9600TFU2L 扫 描仪(上海中晶科技有限公司)，使用 LA-S 植物根系 分析系统(万深科技有限公司)分析根表面积、根体 积、根尖数和平均直径。

1. 生理指标测定

取 0.5 g 新鲜植物组织在手动匀浆器中磨碎，其 中 加 入 2 mL 预冷的 磷酸 盐缓冲溶 液，然后匀浆在 4 X 3500 r^min-1条件下离心10 min,取上清液用于过 氧化氢酶(Catalase, CAT)、还原型谷胱甘肽(Glutathi­one ,GSH)和丙二醛(Malondialdehyde, MDA)含量的 测定。分别使用 CAT、GSH、MDA 和总蛋白试剂盒测 得，试剂盒购买于南京建成生物工程研究所。

CAT 活性测定采用可见光法，以每毫克蛋白每秒 分解的H2O2数量表示一个单位的过氧化氢酶活性， 单位为(FW)mg-1 protein。GSH的测定利用二硫代二 硝基苯甲酸与巯基化合物反应产生黄色化合物，测定 420 nm下的吸光度，单位为(FW) mg • g-lprotein0 MDA含量采用硫代巴比妥酸(TBA)法测定，含量用 ( FW) nmol • mg-1 protein 表示。

1. 土壤中萘的提取与测定

取5g 土样于离心管中,加二氯甲烷超声萃取(功 率为 40 kHz) , 4000 r • min-1 离心 10 min,取上清液。 上述步骤重复 3 次。上清液溶剂置换为正己烷，浓缩 至1 mL,过硅胶层析柱分离净化，浓缩液用1：1的二 氯甲烷和正己烷洗脱，用旋转蒸发仪将溶剂置换为乙 腈，过0.22 jim滤膜后采用Waters e2696高效液相色 谱仪(HPLC)进行测定,具体方法参照文献［23］o进样 量为20 1L,流速为1.5mL・min-1,柱温为30 X。参照 《土壤和沉积物 多环芳烃的测定高效液相色谱法》 (HJ 784—2016)，测得标准替代物回收率为 81.9%~ 105.3%。萘在土壤中的去除率=(试验初始土壤萘含 量-试验完成时土壤萘含量)/试验初始土壤萘含量x 100%

1. **数据分析**

Microsoft Excel 2013 用 于 数 据 前 期 整 理 ， Graphed Prism 7用于图表制作，SPSS 19软件用于统 计学分析，采用单因素方差分析显著性差异(***P***< 0.05)，所有数据均为 3 次重复的平均值。

1. 结果与分析

2.1 **硒对不同浓度萘胁迫下植物生长状况的影响**

通过测定植物的质量和长度，研究萘和硒的添加 对车前草生长的影响。如图 1 所示，在无污染土壤 中，车前草长势最好，加硒组与无硒组之间的质量、长 度差异不明显(***P***>0.05)。随着土壤中萘浓度的增加， 植物地上部分和根部的生长受到抑制，当萘浓度达到 800mg・kgT时，抑制作用最明显。地上部分的质量与 长度趋势相近，与无污染条件相比，车前草质量和长 度受抑制程度随着萘浓度的增大而变强，在800 mg・ kg-1组中质量降幅达57.2%，长度抑制了 65.4%o根部 质量在50 mg •kg-1组中下降趋势不明显，为3.6%，在 200 mg • kg-1 与 800 mg • kg-1 组中分别降低 16.0% 和 54.4%o根部长度在50 mg• kg-1与200 mg• kg-1组中降 幅较为轻微，最大降幅出现在800 mg • kg-1组中，达到 69.5%o硒的加入改善了萘对植物的胁迫,除对照组 (0 mg・kg-1 )外，加硒组地上部分质量与无硒组相比均 有显著增长(***P***<0.05),分别达17.5%,21.0%和54.7%,

农业环境科学学报

2514

硒对根部质量的影响在800 mg • kg-1组有显著效果 ***(P***<0.05)。根部长度显著增长出现在50、200 mg・kg-1 与800 mg・kg-1组中(***P***<0.05)，硒的添加使得地上部分 长度分别增长了 32.9%、 40.5%，根部长度增长了 15.5%和38.3%。

2.2 **硒对萘胁迫下植物根系形态的影响** 萘胁迫下车前草的根系形态变化见图2，与植株 质量、长度变化趋势相似，根系形态各指标随萘浓度 的增加均显示出下降的趋势。与0mg・kg-1相比，50 mg •kg-1萘胁迫对根表面积的抑制作用不明显，仅有 2.6%，200 mg • kg-1和800 mg • kg-1胁迫下根表面积减 少了 24.4%和45.5%。如图2A所示，加硒处理使得所 有萘浓度组中根表面积较无硒组显著增大(***P***<0.05)， 200 mg •kg-1处理时增幅最大，达40.9%。从图2B可 看出，根体积在萘胁迫下加硒组和无硒组均呈下降趋 势，与根表面积变化相似，加硒组根体积均比同浓度 处理下无硒组中有了显著增大(***P***<0.05)，在800 mg • kg-1组中增幅最大，达63.9%。0 mg •kg-1组中加硒对 根尖数和平均直径的影响不明显，在50.200 mg •kg-1

4农业环境科学学报卩第38卷第11期 和800 mg・kg-1组中呈显著性差异(***P***<0.05)，硒的加入 使根尖数分别增多了 27.2%、36.4%、59.0%，平均直径 增大了24.9%、25.8%和30.8%。

2.3**硒对不同浓度萘胁迫下植物根部**MDA**含量、**CAT **活性及**GSH**含量的影响**

2.3.1对MDA含量的影响

MDA的含量可反映植物细胞质膜脂的过氧化 水平。如图 3 所示，随着萘浓度的升高，加硒组与 无硒组中植物体内MDA含量均呈上升趋势，在800 mg •kg-1浓度达到最大，与无胁迫处理相比分别增大 了47.9%和41.1%。硒的添加使得各浓度萘胁迫下车 前草根系MDA含量较无硒组均显著降低(***P***<0.05)， 减少了植物根部受到的损伤，在50 mg • kg-1和200 mg •kg-1时降幅较大，分别为15.8%和15.0%，此后降 幅变缓。

2.3.2对CAT活性的影响

CAT是植物体内重要的抗氧化酶，可分解植物受 胁迫时产生的过多自由基。由图4可知，当萘的添加 浓度上升时，车前草中CAT活性也在不断增强。当

0

B

50505

2 2 1 1

|  |  |
| --- | --- |
|  | f |
|  |  |

ah壬

H〒丄

5050

2 2 1 1

Ewqthu上三£翹來就霍

0 50 200 800

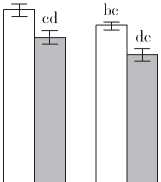
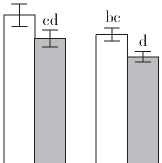
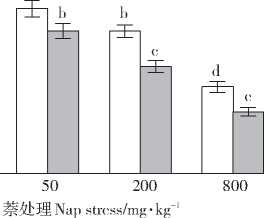
萘处理 Nap stress/mg\*kg-1

0505

2 1 1 0

\*底 @^宀蛍

543



0 50 200 800

50 200

萘处理 Nap stress/mg\*kg-1

800

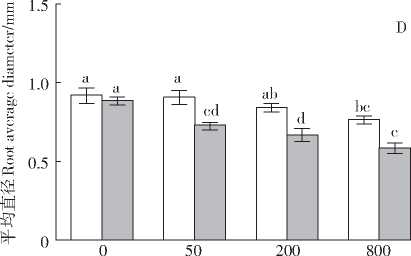
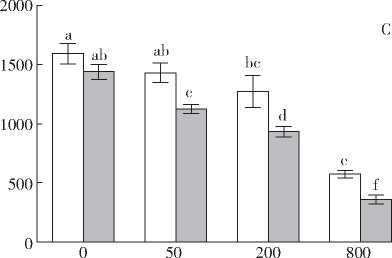
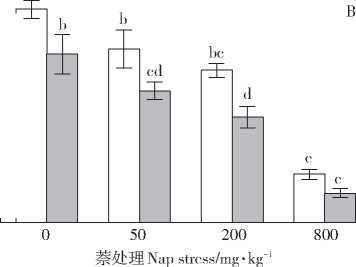
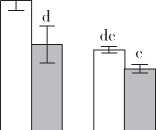
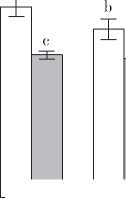
萘处理 Nap stress/mg\*kg-1

口加硒组Se 口无硒组No Se

平均值土标准误差,=3,不同小写字母表示不同处理组间存在显著性差异(*P*<0.05)。下同

Each value is the mean ± SD of three replicates. Columns indexed by different letters indicate significant difference(*P*<0.05). The same below  
图 1 硒对萘胁迫下车前草地上部分和根部质量及长度的影响

Figure 1 Effects of Se on fresh weight and length of *Plantago asiatica* L. shoots and roots exposed to naphthalene



**)()**

**2**

**)()**

864 gwumoA X)OH®^^

0 50 200 800

萘处理 Nap stress/mg'kg"1

奈处理 Nap stress/mg'kg"1

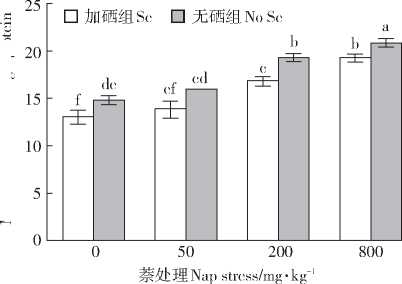
J^umu 八)x)u 範咏霍

奈处理 Nap stress/mg'kg"1

口加硒组Sc 口无硒组No Se

图 **2** 硒对萘胁迫下车前草的根表面积、根体积、根尖数、平均直径的影响

Figure 2 Effect of Se on root area，root volume，root node number and root mean diameter of *Plantago asiatica* L.  
grown in naphthalene contaminated soil



，”E 八)4U〈)Q 啊如WMB

口加硒组Sc 口无硒组No Se

00

21 〔d^E • n^IAI 七)F 妝妲濫腼mMH

图 **3** 硒对萘胁迫下车前草根部丙二醛含量的影响

Figure 3 Effect of Se on malondialdehyde content in *Plantago  
asiatica* L*.* root exposed to different concentrations of naphthalene

奈的添加量为50 mg・kgT和200 mg・kgT时，CAT活性 提高趋势较缓，较0 mg・kg-1组提高了 6.9%和10.0%, 在800mg・kgT时提高幅度达到最大，为31.0%o与无 硒组对比，在0 mg• kg-1和50 mg• kg-1组中硒的添加使 CAT活性增加幅度不明显，在200 mg• kg-1和800 mg• kg-1浓度时则增幅达到显著差异水平(***P***<0.05)

0 50 200 800

萘处理 Nap stress/mg'kg"1

图 **4** 硒对萘胁迫下车前草根部过氧化氢酶活性的影响

Figure 4 Effect of Se on catalase activity in *Plantago asiatica* L.  
root exposed to different concentrations of naphthalene

2.3.3 对 GSH 含量的影响

GSH 是植物体内的抗氧化物质，含有活性巯基 对清除由活性氧产生的H2O2有着重要作用。由图5 可知，车前草根系 GSH 含量与 CAT 活性变化趋势相 似，在奈胁迫下车前草根系 GSH 含量随着奈浓度增 大而升高。50 mg • kg-1处理时GSH含量较0 mg・kg-1

组增加幅度不明显，为12.5%，在200 mg •kg-1和800 mg. kg-1 时增加 29.2% 和 48.1%o 0 mg・ kg-1 和 50 mg • kg-1处理时，加硒组与无硒组相比GSH含量增加未达 到显著差异(***P>***0-05)，此后增幅变大，在200 mg• kg-1 处理时为24.2%,800 mg• kg-1组中达到33.4%,差异性 均达到显著水平(***P***<0.05)o

* 1. **硒对车前草修复土壤中萘的影响**

种植60 d后，土壤中残留萘的含量见图60由图 可知，未种植组与种植组中的土壤萘含量与试验初始 时相比均有所减少，但种植组中萘的残留量较无植物 对照组中明显降低，种植车前草后，萘的去除率在 53.6%~98.6%o其中50 mg• kg-1处理下萘的降解效果 最好，加硒组和无硒组中降解率均超过98%。总的来 说，土壤中萘的去除率在低含量时较高，随着萘质量 分数的增大，加硒组和无硒组的去除率均呈下降趋 势。此外，加硒后车前草对污染土壤中萘的去除效果 优于无硒组，在50、200 mg • kg-1和800 mg • kg-1处理组 中分别提高了 0.5%、11.6% 和 6%。

1. 讨论

植物的生物学性状能指示其生长环境。本研究 发现植物的生物量和长度受到萘含量的抑制，且抑制 程度随萘含量的升高而增大，这与宋宜枝等［24］关于苍 耳的研究结果一致。硒不是植物生长所必需的元素 但作为对植物生长有益的元素，已有研究证明适量浓 度硒的添加对植物生长具有刺激作用［25］。试验结果 显示，向土壤中加入适量的硒在不同程度上增加了车 前草地上部分和根部的质量和长度，外源硒的添加能 够减轻萘对车前草生长的毒害作用。

根系作为提供水分和养分的重要器官，是最早感

15

口加硒组Se 口无硒组No Se a

0 50 200 800  
萘处理Nap stress/mg"kg-1

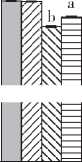
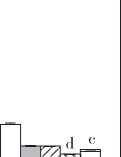
5)Jd^^EAUSUOQK

<le+ b«l円

图**5** 硒对萘胁迫下车前草根系谷胱甘肽含量的影响

Figure 5 Effect of Se on glutathione content in *Plantago asiatica*

L. root exposed to different concentrations of naphthalene

750

乡rzz乡

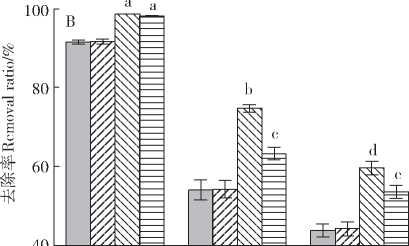
**0 0 4**

**5 5**

41

50 200 800

萘处理 Nap stress/mg^kg-1



50 200 800

萘处理Nap stress/mg"kg-1

□初始Initial 未种植加硒组No plant+Se 未种植组No plant

种植加硒组Plant+Se 种植组Plant

图**6** 硒对不同浓度处理组萘残留量和去除率的影响

Figure 6 Effect of Se on the residual naphthalene in soil and removal ratio of *Plantago asiatica* L. at different concentrations of naphthalene

知逆环境胁迫的部位，根系形态的改变是植物维持养 分吸收的重要应激反应，与植物生长密切相关［26］。因 此，根系形态直观地反映了植物对逆环境的适应能 力［27］。本试验中根表面积、体积、根尖数和平均直径 随着萘添加浓度的升高依次降低，通过向土壤中添加 亚硒酸盐，车前草各项根系形态学指标在50、200

800 mg • kg-1时均显著增加(***P***<0.05) o可见萘抑制了 车前草根系的生长发育，但外源硒的添加能够在一定 程度上缓解萘的毒害效应，改善根系对养分和水分的 吸收利用，对植株生长发育起到积极作用，使植物更 好地适应环境。

MDA是植物膜脂过氧化物，常作为细胞膜受损 害程度的衡量指标［28］。在本研究中，车前草受到萘胁 迫后,其细胞膜透性增加,MDA含量随着萘浓度的增 加而上升，硒的加入显著减少了植物体内MDA含量 (***P***<0.05),表明硒能缓解萘胁迫下植株体内MDA的 累积，具有减轻氧化应激和保护脂质膜的作用［29］。当 植物受到外界环境胁迫时会产生活性氧成分，导致细 胞膜结构及功能的变化,对植株造成不利影响。为保 护自身免受环境伤害，植物以 ROS 为信号刺激产生 大量抗氧化物质。植物抵抗ROS的系统分为两类： 一类是小分子物质，如还原型谷胱甘肽、胡萝卜素、抗 坏血酸等；另一类是抗氧化酶，如过氧化氢酶、过氧化 物酶、超氧化物歧化酶等［30］o 土壤奈污染对车前草产 生胁迫时会引起活性氧的大量积累，对植物细胞造成 氧化损伤。为减轻或消除细胞损伤，植物体内的酶保 护系统和非酶抗氧化剂启动保护机制，表现为车前草 根系的GSH含量和CAT活性呈增加趋势。在外源硒 的作用下，相同浓度奈胁迫下(200 mg・kg-1和800 mg・ kg-1)加硒组中抗氧化物质含量和抗氧化酶活性较无 硒组显著增大(***P***<0.05),表明硒的加入有效提高了车 前草根系内源保护系统的抵抗能力，这一趋势与张 彩虹等［31］研究结果一致。Tedeschini等［32］研究也表 明，硒对抗氧化能力具有积极作用，能提高活性氧的 清除。

奈的残留量均随初始添加含量增大而呈上升趋 势。由于挥发、淋溶、光解的作用，无植物组中奈的含 量有所下降［33］，外源硒的添加对无植物土壤中奈的残 留量影响不显著。最大降解率出现在50mg・kg-1组 中，可能因为奈是多环芳烃中苯环最少、最易挥发和 光解的一种，且该浓度下奈对车前草的胁迫作用较其 他浓度组小，利于植物修复。硒的加入提高了植物对 土壤多环芳烃污染的去除率，在200.800 mg •kg-1组 中去除率分别上升了 11.6% 和 6.0%。已有研究表明， 植物根系越发达，为植物生长提供的营养和水分就越 充足，为生命过程提供的能量就越多，越能够合成抗 氧化酶及抗氧化分子，修复活性氧损伤［34］。根系不仅 对植物生长起到至关重要的作用，其分泌物和脱落物 能够影响微生物的数量结构和土壤酶活性，从而影响 烃类物质的降解［35］。植物可以通过释放单糖、氨基酸 和黄酮类化合物等根系分泌物来加速生物修复［36］，但 渗出液受环境因素的影响较大，且明显受氧化应激的 抑制［37］。硒通过减轻根部受到的逆境抑制、增强根的 耐受性、促进根系分泌物的释放来提高植物对污染物 的去除［38］。本研究中，同一污染水平下，加硒处理中 土壤奈残留浓度均低于无硒组，硒的添加明显促进了 植物对土壤中奈的修复，这可能是由于硒增强了植物 的内源保护机制，根系生长发育得到保护，根表面积 显著增大(***P***<0.05),污染物与根的接触面积得以增 大，一方面增加植物对污染物的吸收，另一方面促进 了根系分泌物的释放，提高根际土壤中微生物和酶的 活性，从而强化了有机污染物的降解[39]。

1. 结论
2. 奈对车前草地上部分和根部质量、长度以及 根系形态的胁迫随奈在土壤中的含量增大而增加，硒 的加入一定程度上缓解了奈对植物各项生物学性状 的抑制作用。
3. 各浓度奈处理下，加硒组和无硒组中植物细 胞膜均受到脂质过氧化损伤，加硒组中车前草体内抗 氧化酶(CAT)活性和抗氧化物质(GSH)含量高于无 硒组，硒的作用在于增强植物的内源保护能力，减轻 逆环境下活性氧对植物细胞的伤害。
4. 在不同奈污染浓度下添加硒均使土壤中奈的 降解率显著提升，最高可达 11.6%。硒通过提高植物 的抗逆性来增强植物对土壤中多环芳烃的修复能力。

参考文献：

1. Behera B K, Das A, Sarkar D J, et al. Polycyclic aromatic hydrocarbons (PAHs)in inland aquatic ecosystems：Perils and remedies through bio­sensors and bioremediation[J]. *Environmental Pollution*, 2018, 241： 212-233.
2. Garcia-Sdnchcz M, Kosnar Z, Mercl F, et al. A comparative study to evaluate natural attenuation, mycoaugmentation, phytoremediation, and microbial-assisted phytoremediation strategies for the bioremediation of an aged PAH-polluted soil[J]. *Ecotoxicology & Environmental Safe­ty*, 2018, 147：165.
3. Tejeda-Agredano M C, Gallego S, Vila J, et al. Influence of the sun­flower rhizosphere on the biodegradation of PAHs in soil[J]. *Soil Biolo­gy & Biochemistry*, 2013, 57(3)：830-840.
4. Preuss R, Angerer J, Drexler H. Naphthalene：An environmental and occupational toxicant[J]. *International Archives of Occupational and En­vironmental Health*, 2003, 76(8)：556-576.
5. 陆志强, 陈昌徐, 马 丽, 等 . 镉和奈单一及复合胁迫对红树植物白 骨壤幼苗生理影响的差异分析[J].植物资源与环境学报,2015, 24

(3)：60-67.

LU Zhi-qiang, CHEN Chang-xu, MA Li, et al. Difference analysis on effects of single and combination stresses of Cd and Nap on physiology of mangrove *Avicennia marina* seedlings[J]. *Journal of Plant Resources and Environment*, 2015, 24(3)：60-67.

1. Gan S, Lau E V, Ng H K. Remediation of soils contaminated with poly­cyclic aromatic hydrocarbons(PAHs)[J]. *Journal of Hazardous Materi­als*, 2009, 172(2)：532-549.
2. Kang J W. Removing environmental organic pollutants with bioremedi­ation and phytoremediation[J]. *Biotechnology Letters*, 2014, 36(6)： 1129-1139.
3. Cunningham S D, Berti W R, Huang J W. Phytoremediation of contami­nated soils[J]. *Trends in Biotechnology*, 1995, 13(9)：393-397.
4. 王亚男，程立娟,周启星.植物修复石油烃污染土壤的机制[J].生态

学杂志, 2016, 35(4)：1080-1088.

WANG Ya-nan, CHENG Li-juan, ZHOU Qi-xing. Phytoremediation mechanisms of petroleum - contaminated soils[J]. *Chinese Journal of Ecology*, 2016, 35(4)：1080-1088.

1. 王娇娇, 呼世斌, 魏丽琼, 等. 甜菜与牧草间作对多环芳烃污染土 壤的修复作用[J].农业环境科学学报,2016, 35(6): 1090-1096.

WANG Jiao-jiao, HU Shi-bin, WEI Li-qiong, et al. Phytorcmcdia- tion of polycyclic aromatic hydrocarbons( PAHs) - contaminated soil by intercropped beet -grasses[J]. *Journal of Agro - Environment Sci­ence*, 2016, 35(6)：1090-1096.

1. 刘 鑫, 黄兴如, 张晓霞, 等. 高浓度多环芳烃污染土壤的微生物- 植物联合修复技术研究[J].南京农业大学学报,2017, 40(4): 632- 640.

LIU Xin, HUANG Xing - ru, ZHANG Xiao - xia, et al. Experimental study on plant - microbial remediation of high concentration PAHs - contaminated soil[J]. *Journal of Nanjing Agricultral University*, 2017, 40(4)：632-640.

1. Pezeshki S R, Hester M W, Lin Q, et al. The effects of oil spill and clean-up on dominant US Gulf coast marsh macrophytes：A review[J]. *Environmental Pollution*, 2000, 108(2)：129-139.
2. 李 贺. 土壤中高分子量多环芳烃污染微生物修复的问题及对策 [J]. 基因组学与应用生物学, 2013, 32(3)：384-392.

LI He. Puzzle and countermeasure of microbial remediation to high- molecular weight PAHs contaminated soil[J]. *Genomics and Applied Biology*, 2013, 32(3)：384-392.

1. Saidi I, Chtourou Y, Djebali W. Selenium alleviates cadmium toxicity by preventing oxidative stress in sunflower( *Helianthus annuus*) seed- lings[J]. *Journal ofPlant Physiology*, 2014, 171(5)：85-91.
2. Nawaz F, Ashraf M Y, Ahmad R, et al. Supplemental selenium im­proves wheat grain yield and quality through alterations in biochemi­cal processes under normal and water deficit conditions[J]. *Food Chemistry*, 2015, 175(175)：350-357.
3. Djanaguiraman M, Prasad P V V, Seppanen M. Selenium protects sor­ghum leaves from oxidative damage under high temperature stress by enhancing antioxidant defense system[J]. *Plant Physiology & Bio­chemistry*, 2010, 48( 12)：999-1007.
4. 刘丽杰，王 玥,金忠民，等.车前草对重金属Cd2+的积累及生理 响应[J].黑龙江畜牧兽医(上半月),2016(8): 15-19.

LIU Li - jie, WANG Yue, JIN Zhong - min, et al. Accumulation of heavy metal cadmium ( H ) ions by herba plantaginis and its physio­logical responses[J]. *Heilongjiang Animal Science and Veterinary Med­icine*, 2016(8) 15-19.

1. Smith M J, Flowers T H, Duncan H J, et al. Study of PAH dissipation and phytoremediation in soils：Comparing freshly spiked with weath­ered soil from a former coking works[J]. *Journal of Hazardous Materi­als*, 2011, 192(3)：1219-1225.
2. 李玉龙, 刘永军. 奈、菲、芘在土壤中的降解及其对植物生长的影 响[J].西北农林科技大学学报(自然科学版),2016, 44(3):96-102.

LI Yu - long, LIU Yong - jun. Degradation of naphthalene, phenan­threne, and pyrene in soil and their effects on plant growth[J]. *Journal of Northwest A&F University*( *Nat Sci Ed*) , 2016, 44( 3)：96-102.

1. Hartikainen H. Selenium as an anti-oxidant and pro-oxidant in rye- grass[J]. *Plant and Soil*, 2000, 225( 1/2) 193-200.
2. Malik J A, Goel S, Kaur N, et al. Selenium antagonises the toxic ef­fects of arsenic on mungbean( *Phaseolus aureus* Roxb.) plants by re­stricting its uptake and enhancing the antioxidative and detoxification mechanisms[J]. *Environmental & Experimental Botany*, 2012, 77( 2)： 242-248.
3. Wang Z, Gao Y. Biogeochemical cycling of selenium in Chinese envi- ronments[J]. *Applied Geochemistry*, 2001, 16(11)：1345-1351.
4. 高彦征, 朱利中, 凌婉婷, 等 . 土壤和植物样品的多环芳烃分析方 法研究[J].农业环境科学学报,2005, 24(5): 1003-1006.

GAO Yan -zheng, ZHU Li-zhong, LING Wan - ting, et al. Analysis method for Polycyclic Aromatic Hydrocarbons( PAHs) in plant and soil samples[J]. *Journal of Agro-Environment Science*, 2005, 24(5)： 1003-1006.

1. 宋宜枝, 刘慧刚, 席 颖, 等 . 外源硒对菲胁迫下苍耳光合荧光特 性的影响[J].武汉大学学报(理学版),2018, 64(4):363-370.

SONG Yi-zhi, LIU Hui-gang, XI Ying, et al. Effect of exogenous sele­nium on photosynthetic fluorescence characteristics of *Xanthium si- biricum* patrin ex widder under phenanthrene stress[J]. *Journal of Wu­han University*( *Natural Science Edition*), 2018, 64( 4)：363-370.

1. Pilon-Smits E A, Quinn C F, Tapken W, et al. Physiological functions of beneficial elements[J]. *Current Opinion in Plant Biology*, 2009, 12 ( 3)：267-274.
2. Lynch J P. Roots of the second green revolution[J]. *Australian Journal ofBotany*, 2007, 55(5)：493-512.
3. 李希铭, 宋桂龙 . 镉胁迫对紫花苜蓿镉吸收特征及根系形态影响

[J]. 草业学报, 2016, 25(2)：178-186.

LI Xi-ming, SONG Gui-long. Cadmium uptake and root morphologi­cal changes in *Medicago sativa* under cadmium stress[J]. *Acta Prata- culturae Sinica*, 2016, 25(2) 178-186.

1. Guajardo E, Correa J A, Contreras-Porcia L. Role of abscisic acid ( ABA) in activating antioxidant tolerance responses to desiccation stress in intertidal seaweed species[J]. *Planta*, 2016, 243( 3)：767- 781.
2. Ding Y Z, Feng R W, Wang R G, et al. A dual effect of Se on Cd toxic- ity：Evidence from plant growth, root morphology and responses of the antioxidative systems of paddy rice[J]. *Plant and Soil*, 2014, 375( 1 / 2)：289-301.
3. 高 菲, 戴志华, 韩 丹, 等 . 硒影响植物抗氧化系统的作用与机 制[J].生物技术进展,2017, 7(5):467-472.

GAO Fei, DAI Zhi-hua, HAN Dan, et al. Effects and mechanisms of selenium on antioxidant system in plants[J]. *Current Biotechnology*, 2017, 7( 5)：467-472.

1. 张彩虹, 于秀针, 姜鲁艳, 等 . 硒对低温胁迫下番茄幼苗叶片抗氧 化系统的影响[J].新疆农业科学,2014,51(6): 1083-1089.

ZHANG Cai-hong, YU Xiu-zhen, JIANG Lu-yan, et al. The effects of Se on the antioxidant system of tomato seedling leaves under low temperature stress[J]. *Xinjiang Agricultural Sciences*, 2014, 51( 6)： 1083-1089.

1. Tedeschini E, Proietti P, Timorato V, et al. Selenium as stressor and

h 朱灿，等:外源硒对萘胁迫下车前草生长及土壤修复能力的影响

2019年11月

antioxidant affects pollen performance in *Olea europaea*[J]. *Flora*, 2015, 215：16-22.

1. Peng S, Zhou Q, Zhang C, et al. Phytoremediation of petroleum c()n- taminated soils by *Mirabilis jalapa* L. in a greenhouse plot experiment [J]. *Journal of Hazardous Materials*, 2009, 168(2)：1490-1496.
2. Xue T, Hartikainen H, Piironen V. Antioxidative and growth-promot­ing effect of selenium on senescing lettuce[J]. *Plant & Soil*, 2001, 237

(1)：55-61.

1. 廖 丹，黄华斌,庄峙厦，等.多环芳烃(PAHs)污染对滨海湿地入 侵植物互花米草的影响J].应用与环境生物学报，2018, 24(4): 894-900.

LIAO Dan, HUANG Hua - bin, ZHUANG Zhi - xia, et al. Effects of polycyclic aromatic hydrocarbons( PAHs) contamination on invasive plant *Spartina alterniflora* in coastal wetlands[J]. *Chin J Appl Environ Biol*, 2018, 24(4)： 894-900.

1. Macek T, Mackova M, Kas J. Exploitation of plants for the removal of

2519

organics in environmental remediation[J]. *Biotechnology Advances*, 2000, 18(1)： 23-34.

1. Naveed M, Brown L K, Raffan A C, et al. Plant exudates may stabilize or weaken soil depending on species, origin and time[J]. *European Journal of Soil Science* , 2017, 68(6)：806-816.
2. Chen T F, Zheng W J, Wong Y S, et al. Selenium-induced changes in activities of antioxidant enzymes and content of photosynthetic pig­ments in *Spirulina platensis*[J]. *Journal of Integrative Plant Biology*, 2008, 50(1)： 40-48.
3. 王效国,呼世斌,程治文,等.大豆、龙葵单作和间作对芘污染土壤 的修复[J].环境工程学报,2015, 9(12):6128-6134.

WANG Xiao-guo, HU Shi-bin, CHENG Zhi-wen, et al. Phytoremedi­ation of pyrene contaminated soil by monoculture and intercropping of *Glycine max* and *Solanum nigrum* [J]. *Chinese Journal of Environmen­tal Engineering*, 2015, 9(12)：6128-6134.