

# 外源抗坏血酸对臭氧胁迫下水稻叶片膜保护系统的影响

郑启伟<sup>1</sup>, 王效科<sup>1,\*</sup>, 谢居清<sup>2</sup>, 冯兆忠<sup>1</sup>, 冯宗炜<sup>1</sup>, 倪雄伟<sup>3</sup>, 欧阳志云<sup>1</sup>

(1. 中国科学院生态环境研究中心, 北京 100085; 2. 西北农林科技大学农学系, 陕西杨陵 712100; 3. 浙江嘉兴双桥农场, 嘉兴 314000)

**摘要:** 在田间原位条件下, 运用 OTCs (open top chamber) 装置研究了外源抗坏血酸(exogenous ascorbate acid, ExAsA) 对臭氧( $O_3$ ) 胁迫下水稻(*Oryza Sativa L.*) 叶片膜保护系统的影响。研究发现,  $O_3$  胁迫下的水稻叶片经过 ExAsA 处理后叶绿素 a 含量显著升高, 而叶绿素 b 含量变化不明显; 相对于对照, 经 ExAsA 处理后的水稻叶片过氧化氢( $H_2O_2$ ) 和丙二醛(MDA) 含量及相对电导率(REC) 均降低, 超氧化物歧化酶(SOD) 和抗坏血酸过氧化物酶(APX) 活性明显提高, 抗氧化剂类胡萝卜素(Carotene) 含量升高。这表明, ExAsA 改善了  $O_3$  胁迫下水稻叶片的抗氧化系统功能, 减少了叶片中活性氧(activity oxygen species, AOS) 的积累, 抑制了脂质过氧化(lipid peroxidation, LP), 延迟了  $O_3$  对水稻叶片的老化作用, 提高了水稻叶片对  $O_3$  危害的抗性。

**关键词:** 水稻叶片; 外源抗坏血酸; 脂质过氧化; 膜保护系统

文章编号: 1000-0933(2006)04-1131-07 中图分类号: Q143, S181 文献标识码: A

## Effects of exogenous ascorbate acid on membrane protective system of in situ rice leaves under $O_3$ stress

ZHENG Qi-Wei<sup>1</sup>, WANG Xiao-Ke<sup>1,\*</sup>, XIE Ju-Qing<sup>2</sup>, FENG Zhao-Zhong<sup>1</sup>, FENG Zong-Wei, NI Xiong-Wei<sup>3</sup>, OUYANG Zhi-Yun<sup>1</sup> (1. Research Center for Eco-Environmental Sciences, Chinese Academy of Sciences, Beijing, 100085, China; 2. Department of Agronomy, Northwest Sci-Tech University of Agriculture and Forest, Yangling, Shaanxi, 712100, China; 3. Shuangqiao Farm, Jiaxing City, Zhejiang, 314000, China). *Acta Ecologica Sinica*, 2006, 26(4): 1131 ~ 1137.

**Abstract:** The ozone is the primary gaseous pollutant with significant adverse effects on vegetation. Those effects include visible leaf injury, growth and yield reductions, accelerated senescence and altering sensitivity to biotic and abiotic stresses. Reductions in photosynthesis rate, stomata conductance, and root/shoot ratio, increase in respiration, and change in crop quality has also been observed in many crops. With fast industrial development, tropospheric ozone in the Yangtze River Delta, in eastern China, has risen since the later of the last century. The elevated ozone has become a prominent environmental and economic issue in this region.

In order to alleviate the phytotoxin of elevated level  $O_3$  to crops, the effect of exogenous ascorbate acid (ExAsA) on membrane protective system of rice (*Oryza sativa L.*) leaves was investigated. Rice was grown in open top chambers (OTCs) under field conditions and exposed to five levels of  $O_3$  treatments: charcoal-filtered air (CF), non-charcoal-filtered air (NF), 50 nl/L, 100 nl/L, and 200nl/L  $O_3$ . In addition, half of the plot within the OTC was treated by spraying 0.1% ExAsA solution once per week. The results showed that with spraying ExAsA, chlorophyll a content of rice leaves distinctly increased;  $H_2O_2$  content,

基金项目: 国家重点基础研究发展计划资助项目(2002CB410803)

收稿日期: 2005-07-27; 修订日期: 2005-11-07

作者简介: 郑启伟(1972~), 男, 河南信阳人, 博士生, 主要从事污染生态学研究. E-mail: zhengqiwei123@163.com

\* 通讯作者 Corresponding author. E-mail: wangxk@mail.reees.ac.cn

Foundation item: The project was supported by the Key Fundamental Research Development and Programming of Ministry of Science and Technology of China (No. 2002CB410803)

Received date: 2005-07-27; Accepted date: 2005-11-07

Biography: ZHENG Qi-Wei, Ph.D. candidate, mainly engaged in pollution ecology. E-mail: zhengqiwei123@163.com

membrane permeability (indicated by the relative electrical conductivity, REC), and lipid peroxidation (indicated by the content of Malondialdehyde, MDA) of rice leaves declined; activities of superoxide dismutase (SOD), ascorbate peroxidase (APX), and carotenoid (Car) content increased. From these results, it can be speculated that ExAsA defers leaf senescence, reduces accumulation of active oxygen species (AOS) and lipid peroxidation (LP) of leaves, enhances the function of the membrane protective system, and increases the tolerance ability of rice leaves under elevated O<sub>3</sub> exposure.

**Key words:** ozone; rice leaf; exogenous ascorbate acid (ExAsA); lipid peroxidation (LP); membrane protective system

臭氧(O<sub>3</sub>)是对陆地植被有很强毒负作用的气体污染物<sup>[1]</sup>。它能造成农作物光合速率和气孔导度降低、呼吸增加、品质变劣<sup>[2~5]</sup>,以及老化加速、产量降低和对生物或非生物胁迫敏感性增加等变化<sup>[6]</sup>。自20世纪70年代以来,北半球对流层O<sub>3</sub>浓度每年以1%~2%的速度增加<sup>[7]</sup>。研究预测,如果现代人类破坏生态环境的行为得不到有效控制,这一增长速度将会继续升高<sup>[8]</sup>。长江三角洲是我国经济发展速度较快的地区之一。近年来随着经济的发展,该地区对流层O<sub>3</sub>浓度迅速升高,平均浓度为74.6 nl/L,最高达到了196 nl/L,高峰值主要出现在5月份和9月份<sup>[9]</sup>,造成了该地区小麦产量损失约66.93万t,水稻为59.86万t,直接经济损失分别达5.39亿元和9.36亿元人民币<sup>[10]</sup>,已成为当地较为突出的生态环境问题。

针对O<sub>3</sub>浓度增加和O<sub>3</sub>植物伤害,自20世纪70年代开始,欧美发达国家的学者进行了大量O<sub>3</sub>植物伤害的防治与治理研究,并发现了一些对O<sub>3</sub>植物毒性具有抑制作用的物质<sup>[11~13]</sup>。这些物质不仅能改善植物体生理机能<sup>[14]</sup>,增强植物体抗逆能力,还对植物生长有促进作用<sup>[15]</sup>。抗坏血酸(ascorbate acid, AsA)就是具有这种功能的物质。内源抗坏血酸(endogenous ascorbate acid, EnAsA)直接参与植物体内活性氧(activity oxygen species, AOS)的清除代谢,是植物体内重要的抗氧化剂<sup>[16~18]</sup>,而外源抗坏血酸(exogenous ascorbate acid, ExAsA)则能使受胁迫的植物组织丙二醛(Malondialdehyde, MDA)含量下降,脂质过氧化(lipid peroxidation, LP)得到抑制<sup>[19]</sup>。本文以田间原位条件下水稻为材料,研究ExAsA对O<sub>3</sub>胁迫下水稻叶片膜保护系统的影响,旨在探寻防治O<sub>3</sub>对农作物伤害的可能方法,为预防和治理大气污染提供科学依据。

## 1 材料与方法

### 1.1 实验设计

实验设于浙江省嘉兴市双桥农场。OTC-1(open top chamber)型开顶式气室用钢筋和聚乙烯塑料膜构建,主体为正八面柱体,主要构成部分包括过滤系统、通风系统、布气系统及框架等<sup>[20]</sup>。O<sub>3</sub>由浙江省余姚市圣莱特电器有限公司生产的O<sub>3</sub>发生器产生,用美国MONITOR公司生产的ML9810BO<sub>3</sub>分析仪对OTC内O<sub>3</sub>浓度进行即时监测。实验有2m×2m的小区15个,纵横间隔3m。每小区又被均匀分成两个小区(如图1),一侧喷施ExAsA作为处理,另一侧不喷ExAsA作为对照。于2004年6月28日对各小区土地进行翻耕,7月2日在各小区按行距×穴距为0.25m×0.20m移栽水稻(*Oryza sativa* L.)秧苗。待秧苗返青后,把构建好的OTC-1型开顶式气室安放于小区上,并适应性熏气3d,正式熏气于2004年7月21日始,止于当年10月10日。每天熏气的时间为9:00~17:00,下雨和星期天停止熏气,共熏气65d。0.1% (M/V)ExAsA每星期喷施1次,喷施量为250 ml/m<sup>2</sup>。熏气设5个处理:空气(no-filter NF, 20~50 nl/L)、过滤(charcoal-filter CF, 5~15 nl/L)、50 nl/L(45~55 nl/L)、100 nl/L(95~105 nl/L)和200 nl/L(190~210 nl/L),每个处理3个重复。在整个水稻生长期所有田间管理方式与当地保持一致,使水肥和病虫草害等不成为限制因子。

### 1.2 生理生化指标的测定

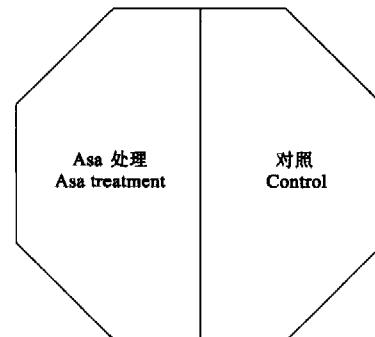


图1 OTC 内分区示意图

Fig.1 Sketch of division in OTC

在水稻的灌浆盛期,对各处理分别剪取剑叶30片,剔除中脉并剪切成碎片混匀后测定以下指标(各5次重复):

- (1) 叶绿素和类胡萝卜素(Car)含量的测定,采用Arnon法<sup>[21]</sup>。
- (2) 质膜相对透性的测定,按李锦树<sup>[22]</sup>方法。
- (3) 丙二醛(MDA)含量,采用硫代巴比妥酸(TBA)法<sup>[23]</sup>。
- (4) SOD活性测定,称取剑叶碎0.5g,按1:5(W/V)加入50mmol/L含1%聚乙烯吡咯烷酮(PVP)和10mmol/L巯基乙醇的磷酸缓冲液(pH7.8)冰浴研磨,于15000×g(4℃)离心20min,上清液为粗酶液。活性测定按Del longo<sup>[24]</sup>等的方法,稍有改进。在3ml反应体系中包括0.1mmol/L EDTA(pH8.0),13mmol/L的蛋氨酸,75×10<sup>-6</sup>mol/L NBT,2×10<sup>-6</sup>mol/L核黄素。酶活性采用抑制氮蓝四唑(NBT)光化学还原50%的酶量为一个酶活性单位。
- (5) APX活性测定 酶液同上。采用Nakane和Aasda方法<sup>[25]</sup>测定,略有改进。3ml反应体系中含有0.1mmol/L K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>-KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>缓冲液(pH7.5),0.5mmol/L AsA,0.4 mM H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>和少量酶液。在290nm下测定4min内吸光值的变化。
- (6) POD活性测定 酶液同上,采用Kar和Choudhuri方法<sup>[26]</sup>测定,略有改进。 $\Delta A_{470}$ 上升0.01/min为一个酶活力单位。

### 1.3 数据分析

对所有测定数据进行方差分析(ANOVA)。

## 2 结果与分析

### 2.1 对叶绿素的影响

叶绿素(Chl a和Chl b)是植物进行光合作用的主要色素。图2a、b表明水稻叶片中Chl a和Chl b含量均随O<sub>3</sub>浓度升高显著降低( $p < 0.05$ ),且呈显著的负相关( $r_{a, O_3} = -0.9274$ ,  $r_{a, ExAsA + O_3} = -0.9771$ ,  $r_{b, O_3} = -0.9274$ ,  $r_{b, ExAsA + O_3} = -0.9771$ );而经ExAsA处理的水稻叶片中Chl a含量显著增高,50、100nl/L和200 nl/L处理分别比对照高16.8%、44.7%和11.6%。Chl b含量则没有明显变化。

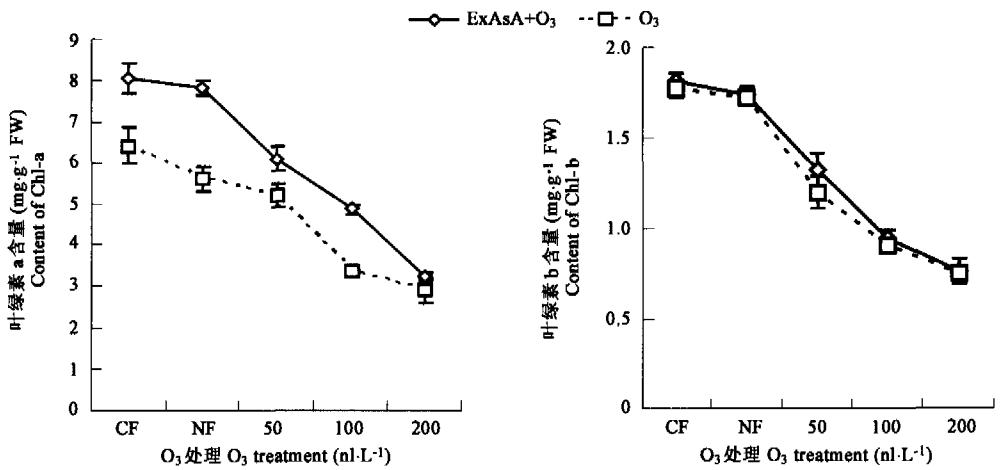


图2 ExAsA对O<sub>3</sub>胁迫下水稻叶片叶绿素含量的影响

Fig. 2 Effect of ExAsA on chlorophyll content of rice leaves under O<sub>3</sub> stress

### 2.2 对水稻叶片脂质过氧化的影响

**2.2.1 对H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>含量的影响** H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>是生物体内重要的一种活性氧(active oxygen species AOS),其浓度大小是生物受胁迫程度的一种反映。图3表明,无论是否经过ExAsA处理,H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>含量均随O<sub>3</sub>浓度的增加而显著升高( $p < 0.05$ ),且呈显著正相关( $r_{ExAsA + O_3} = 0.97808$ ,  $r_{O_3} = 0.97401$ ),但ExAsA处理后的水稻叶片H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>含量都比

相对对照低, 50、100 nl/L 和 200 nl/L 处理分别比对照低 30.9%、35.0%、9.8%。

**2.2.2 对 MDA 含量的影响** MDA 是植物器官衰老或受逆境胁迫时膜脂发生过氧化作用形成的产物之一, 其含量大小反映质脂过氧化程度。图 4a 表明, 处理和对照水稻叶片 MDA 含量均随  $O_3$  浓度的升高而显著增加 ( $p < 0.01$ ); 但经 ExAsA 处理后, MDA 含量低于对照, 50、100 nl/L 和 200 nl/L 处理分别降低 7.9%、3.4%、10.1%。

**2.2.3 对质膜相对透性的影响** 相对电导率 (relative electron conduction, REC) 是表示质膜透性的重要指标之一。图 4b 表明, 水稻叶片 REC 随  $O_3$  浓度增加显著性增加 ( $p < 0.05$ ), 且呈显著正相关 ( $r_{O_3} = 0.8548$ ,  $r_{ExAsA+O_3} = 0.8607$ ); 而经 ExAsA 处理后, 水稻叶片 REC 低于对照, 50、100 nl/L 和 200 nl/L 处理分别降低 7.1%、5.1%、7.3%。

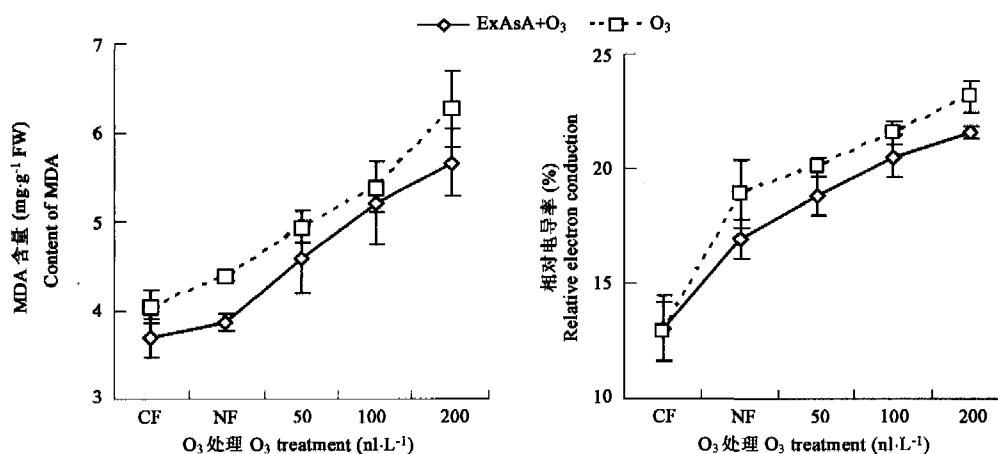


图 4 ExAsA 对  $O_3$  胁迫下水稻叶片 MDA 含量及 REC 的影响

Fig.4 Effect of ExAsA on MDA content and REC of rice leaves under  $O_3$  stress

### 2.3 对水稻叶片抗氧化体系的影响

图 5a,b 表明, 喷施 ExAsA 后水稻叶片的 SOD 和 APX 活力均高于相对对照, 且和对照有相似的酶活力变化趋势。50、100 nl/L 和 200 nl/L  $O_3$  处理下, 喷施 ExAsA 后 APX 活力分别提高 8.3%、55.5% 和 69.2%, SOD 分别提高 6.9、8.8 和 9.3%。图 5c 表明,  $O_3$  胁迫下水稻叶片中 POD 活力随  $O_3$  浓度升高而升高, 但喷施 ExAsA 后水稻叶片中 POD 活力显著低于相对对照, 50、100 nl/L 和 200 nl/L 处理下分别降低 40.5%、17.8% 和 16.5%。Car 除吸收光能参与植物的光合作用外, 还是植物体内重要的抗氧化剂<sup>[27]</sup>。图 5d 表明,  $O_3$  胁迫下水稻叶片 Car 含量随  $O_3$  浓度的升高而降低, 且呈显著的负相关 ( $r_{O_3} = -0.8908$ ,  $r_{ExAsA+O_3} = -0.9841$ ), 但喷施 ExAsA 后水稻叶片 Car 含量显著高于相对对照, 50 nl/L、100 nl/L 和 200 nl/L 处理下分别提高 4.3%、20.5% 和 14.4%。

### 3 讨论

EnAsA 是植物体内一类很强的抗氧化剂<sup>[16~18, 28]</sup>, 对  $O_3$  和 AOS 有较高的解毒能力<sup>[29~31]</sup>, 自身则被氧化成单脱氢抗坏血酸 (MDHA) 和脱氢抗坏血酸 (DHA)。研究发现在植物细胞非原生质内, EnAsA 的浓度可达毫摩尔 (millimolar mM) 数量级<sup>[32, 33]</sup>, 因此 EnAsA 被认为是植物抵御  $O_3$  和其它氧化胁迫的第一道防线<sup>[34]</sup>。chla、chlb

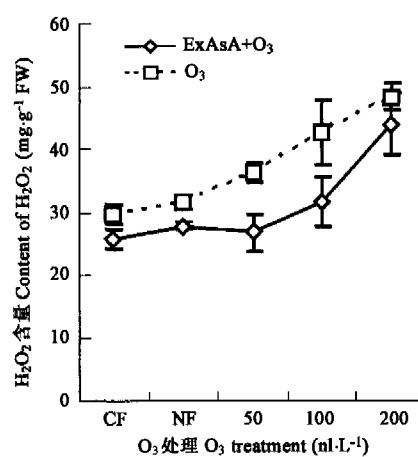
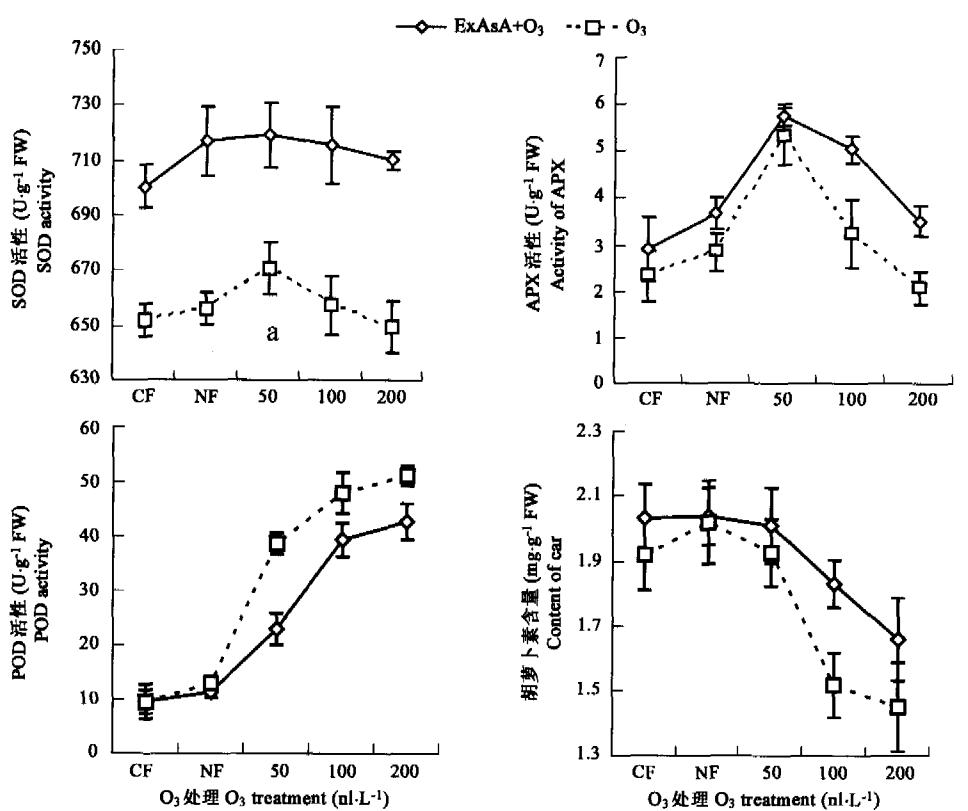


图 3 ExAsA 对  $O_3$  胁迫下水稻叶片  $H_2O_2$  含量的影响

Fig.3 Effect of ExAsA on  $H_2O_2$  content of rice leaves under  $O_3$  stress

图 5 ExAsA 对 O<sub>3</sub> 胁迫下水稻叶片抗氧化体系的影响Fig. 5 Effect of ExAsA on antioxidation system of rice leaves under O<sub>3</sub> stress

是植物色素中最基本的光合色素,其含量的下降是叶片衰老最明显特征<sup>[35]</sup>。实验发现,经 ExAsA 处理的水稻叶片 Chla 含量显著高于相对对照。说明 ExAsA 被水稻叶片吸收后可能起到 EnAsA 的作用,直接参与了对 O<sub>3</sub> 和 AOS 的解毒,抑制了 O<sub>3</sub> 和 AOS 对 chla 的破坏,从而使 chl 得到保护,水稻叶片 chl 总量增加,缓解 O<sub>3</sub> 对水稻的老化作用。实际上 chl 的降解除与叶片衰老有关外,还与 LP<sup>[36]</sup> 和 POD 分解 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub><sup>[37]</sup> 密切相关。本实验中水稻叶片 Chla 含量与 MDA 含量和 POD 活性之间呈显著的负相关( $r_{\text{chla}-\text{MDA}, \text{ExAsA} + \text{O}_3} = -0.9944$ 、 $r_{\text{chla}-\text{MDA}, \text{O}_3} = -0.9564$ ;  $r_{\text{chla}-\text{POD}, \text{ExAsA} + \text{O}_3} = -0.9757$ 、 $r_{\text{chla}-\text{POD}, \text{O}_3} = -0.9186$ ),也证明了这一结论。

O<sub>3</sub> 经气孔进入植物体后使 AOS(如 O<sub>2</sub><sup>·-</sup> 和 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>)大量产生并富集。在长期进化过程中植物体本身也形成了酶类(如 SOD, APX)和非酶类(如 Car)两大 AOS 清除系统,SOD 催化 O<sub>2</sub><sup>·-</sup>生成 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 和 O<sub>2</sub><sup>[38]</sup>, APX 使 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 转化成 H<sub>2</sub>O<sup>[39, 40]</sup>,而 Car 则通过清除单线态氧和猝灭三线态叶绿素来保护光合膜<sup>[41]</sup>。实验表明,ExAsA 处理后水稻叶片中 SOD 和 APX 活性以及 Car 含量都高于相应 O<sub>3</sub> 处理下的水稻叶片,而叶片中 AOS(如 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>)浓度、质膜过氧化产物 MDA 和质膜透性 REC 低于相应 O<sub>3</sub> 处理。这说明 ExAsA 改善了水稻叶片抗氧化系统的功能,使 LP 得到抑制<sup>①</sup>,从而使水稻叶片内 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 和 MDA 含量及 REC 降低,增强了水稻对 O<sub>3</sub> 的耐受能力。实验还发现 CF 和 NF 处理下的水稻叶片经 ExAsA 处理后,和相应的对照相比,Chla 含量升高(图 2 a)、H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>(图 3) 和 MDA 含量降低(图 4 a)、REC 值降低(图 4 b)以及抗氧化系统能力增强(图 4)也证明了上述结论。实验还发现 POD 活性随 O<sub>3</sub> 浓度升高而增强(图 5 c),这可能与 POD 具有生长素(IAA)氧化酶特性<sup>[42]</sup>有关,所以经 ExAsA 处理后 POD 的 IAA 氧化酶功能受抑制,POD 活性降低。

① 赵会杰. 中国植物生理学会第五次全国会议论文摘要汇编, 1990. 260

**References:**

- [1] Krupa S, McGrath M T, Andersen C P, et al. Ambient ozone and plant health. *Plant Disease*, 2001, 85: 4~12.
- [2] Heath R L. Initial events in injury to plants by air pollution. *Ann Rev Plant Physiol*, 1980, 31: 395~431.
- [3] Landolt W, Bühlmann U, Bleuler P J, et al. Ozone exposure response relationships for biomass and root/shoot ratio of beech (*Fagus sylvatica*), ash (*Fraxinus excelsior*), Norway spruce (*Picea abies*) and Scots pine (*Pinus sylvestris*). *Environ Pollut*, 2000, 109: 473~478.
- [4] Schenone G, Botteschi G, Fumagalli I, et al. Effects of ambient air pollution in open-top chambers on bean (*Phaseolus vulgaris* L.) I. Effects on growth and yield. *New phytol*, 1992, 122: 689~697.
- [5] Weber J A, Clark, C S, Hogsett W E. Analysis of the relationships among O<sub>3</sub> uptake, conductance and photosynthesis in needles *Pinus Ponderosa*. *Tree Physiol*, 1993, 13: 157~172.
- [6] Sandermann H. Ozone/biotic disease interactions: molecular biomarkers as a new experimental tool. *Environ Pollut*, 2000, 108: 327~332.
- [7] Stockwell WR, Kramm G, Scheel HE, et al. Ozone formation, destruction and exposure in Europe and the United States. In: Sandermann, H., Wellburn, A.R., Heath, R.L., Eds. *Forest Decline and Ozone: A Comparison of Controlled Chamber and Field Experiments*. Springer-Verlag, Berlin, Germany, 1997. 227~315.
- [8] Wellburn A R. Air Pollution and Climate Change, 2nd edition: The Biological Impact. Longman, Harlow, UK, 1994.
- [9] ZHOU X J. Research of interaction between ground-leveled atmosphere and ecosystem in Yangtze River Delta. Beijing: Meteorological Science Press, 2004. 175~85
- [10] Feng Z W, Jin M H, Zhang F Z. Effects of ground-level ozone (O<sub>3</sub>) pollution on the yields of rice and winter wheat in the Yangtze River Delta. *J Environ Sci.*, 2003, 15 (3): 360~362.
- [11] Manning W J, Krupa S V. Experimental methodology for studying the effects of ozone on crop and trees. In: Lefohn, A.S. Ed., *Surface ozone level exposures and their effects on vegetation*. Lewis Publishers, Chelsea, MI., 1992. 93~156.
- [12] Pandey J, Agrawal M. Protection of plants against air pollutants: role of chemical protectants. *J Environ Manage*, 1993, 37: 163~174.
- [13] Manning W J. Use of protective chemicals to assess the effects of ambient ozone on plants. In: Agrawal, S.B., Agrawal, M. Eds., *Environmental pollution and plant responses*. Lewis Publishers, Boca Raton, FL., 2000. 247~258.
- [14] Lee E H, Upadhyaya A, Agrawal M, et al. Mechanisms of ethylenedurea (EDU) induced ozone protection: Reexamination of free radical scavenger systems in snap bean exposed to O<sub>3</sub>. *Environ Exp Bot*, 1997, 38(2): 199~209.
- [15] Manning W J, Flagler R B, Frenkel M A. Assessing plant response to ambient ozone: growth of ozone-sensitive loblolly pine seedlings treated with ethylenedurea or sodium erythorbate. *Environ Pollut*, 2003, 126: 73~81.
- [16] Loewus F A. L-Ascorbic acid: metabolism, biosynthesis, function, in: Preiss J, Ed., *The Biochemistry of Plants*, vol. 3, Academic Press, New York, 1980. 77~99.
- [17] Zheng Y B, Lyons T, John H, et al. Ascorbate in the leaf apoplast is a factor mediating ozone resistance in *Plantago major*. *Plant Physiol Biochem*, 2000, 38 (5): 403~411
- [18] Smirnoff N. The function and metabolism of ascorbic acid in plants. *Ann. Bot.*, 1996, 78 : 661~669.
- [19] Tang X J, Wang K. Effects of kinetin and ascorbic acid on protection of cell membrane and promotion of SOD biosynthesis in rice seedlings after chilling injury. *Acta Botanica Sinica*, 1993, 35 (supplement): 45~49.
- [20] Wang C Y, Guo J P, ZHENG Y F. CO<sub>2</sub>, O<sub>3</sub>, UV-B and crop production. Beijing: Meteorological Science Press, 1997.
- [21] Arnon D I. Copper Enzymes in isolated chloroplasts polyphenoloxidase in *Beta vulgaris*. *Plant Physiol*, 1949, 24 (1): 1~15.
- [22] Li J S, Wang H C, Wang W Y, et al. Effect of drought on cell permeation and lipid in corn leaves. *Acta Phytophysiologica Sinica*, 1983, 9 (3): 223~229.
- [23] Li B L, Mei H S. Relationship between oat leaves and metabolize of active oxygen species. *Acta Phytophysiologica Sinica*, 1989, 15(1): 6~12.
- [24] Del longo O T, Gonzalez C A, Postori G M, et al. Antioxidant defenses under hyperoxic and hyperosmotic conditions in leaves of two lines of Maize with differential sensitivity to drought. *Plant Cell Physiol*, 1993, 34: 1023~1028.
- [25] Nakane Y, Asada K. Hydrogen peroxide is scavenged by ascorbate specific peroxidase in spinach chloroplasts. *Plant, Cell and Environment*, 1981, 22: 967~880.
- [26] Kar P K, Choudhuri M A. Possible mechanisms of light-induced chlorophyll degradation in senescing leaves of *Hydrilla verticillata*. *Physiologia Plantarum*, 1987, 70: 729~734.
- [27] Fan L M. The biological function of carotenoids. *Botany Communication*, 2001, 36 (4): 10~14.
- [28] Horemans N, Foyer CH, Potters G, Asada H. Ascorbate function and associated transport systems in plants. *Plant Physiol. Biochem.*, 2000, 38: 531

~540.

- [29] Gihamalva D H, Church D F, Pryor WA. A comparison of the rates of ozonation of biological antioxidants and oleate and linoleate esters, *Biochem. Biophys. Res. Commun.*, 1985, 133: 773 ~ 779.
- [30] Kanofsky J R, Sima S. Reactive absorption of ozone by aqueous biomolecule solutions: implications for the role of sulphhydryl compounds as targets for ozone, *Arch Biochem Biophys.*, 1995, 316: 52 ~ 62.
- [31] Deutsch J C. Ascorbic acid oxidation by hydrogen peroxide, *Anal Biochem*, 1998, 255:1 ~ 7.
- [32] Moldau H, Bichele I, Hüve K. Dark-induced ascorbate deficiency in leaf cell walls increases plasmalemma injury under ozone, *Planta*, 1998, 207: 60 ~ 66.
- [33] Turcsányi E, Lyons T, Plöchl M, et al. Does ascorbate in the mesophyll cell walls form the first line of defence against ozone? 1. Testing the concept using broad bean (*Vicia faba* L.), *J Exp Bot.*, 2000, 51: 901 ~ 910.
- [34] Plöchl M, Lyons T, Ollerenshaw J H, et al. Simulating ozone detoxification in the leaf apoplast through the direct reaction with ascorbate, *Planta*, 2000, 210: 454 ~ 467.
- [35] Liu D H. The senescence of plant leaves, *Plant Physiology Communications*, 1983, 2: 14 ~ 19.
- [36] Rajinder S D, Pamela P D. Leaf senescence: correlated with increased levels of membrane permeability and peroxidation, and decreased levels of superoxide dismutase and catalase, *J Exp Bot.*, 1981, 32 (126):93 ~ 101.
- [37] Yomouchi N, Choudhuri M. Chlorophyll degradation by peroxidase in parsley leaves, *J Jap Hort Sci*, 1985, 54: 265.
- [38] Calatayud A, Barreno E. Chlorophyll a fluorescence, antioxidant enzymes and lipid peroxidation in tomato in response to ozone and benomyl, *Environ Pollut.*, 2001, 115: 283 ~ 289.
- [39] EAAsAda K. Ascorbate peroxidase- a hydrogen peroxide scavenging enzyme in plant, *Physiologia Plantarum*, 1992, 85: 235 ~ 241.
- [40] Yoshida M, Nouchi Y, Toyama S. Studies on the role of active oxygen in ozone in injury to plant cells I. Generation of active oxygen in rice protoplast exposed to ozone, *Plant Sci.*, 1994, 95: 197 ~ 205.
- [41] Demmig-Adams B. Carotenoids and photoprotection in plants: a role for the xanthophylls zeaxanthin, *Biochim Biophys Acta*, 1990, 1020: 1 ~ 24.
- [42] Bandurske R S, Nonhebel H M. In wilkins advanced plant physiology, London: Pitman Press, 1984. 1 ~ 16.

#### 参考文献:

- [9] 周秀骥. 长江三角洲地区近地层大气和生态系统相互关系的研究. 北京:气象科学出版社, 2004. 175 ~ 85.
- [19] 汤学军, 王康. 激动素和抗坏血酸保护受冷害苗细胞膜和促进SOD合成的效应. 植物学报, 1993, 35(增刊): 45 ~ 49.
- [20] 王春乙, 郭建平, 郑有飞. CO<sub>2</sub>、臭氧、紫外线与作物生产. 北京:气象科学出版社, 1997.
- [23] 李锦树, 王洪春, 王文英, 等. 干旱对玉米叶片膜透性及脂质过氧化的影响. 植物生理学报 1983, 9 (3): 223 ~ 229.
- [24] 李柏林, 梅慧生. 燕麦叶片衰老和活性氧代谢的关系. 植物生理学报, 1989, 15(1): 6 ~ 12.
- [27] 范立梅. 类胡萝卜素的生物学功能. 植物学通报, 2001, 36(4):10 ~ 14.
- [35] 刘道宏. 植物叶片的衰老. 植物生理通讯, 1983, 2: 14 ~ 19.