

DOI:10.14188/j.ajsh.2019.03.010

# 一氧化氮对UV-B辐射增强条件下燕麦幼苗氧化损伤的缓解作用

杜京旗, 麻晓明, 王东慧

(吕梁学院 生命科学系, 山西 吕梁 033000)

**摘要:**以燕麦品种“定燕2号”和“晋燕14号”为研究材料,研究紫外线B(ultraviolet rays-B, UV-B)辐射增强条件下,一氧化氮(nitric oxide, NO)供体硝普钠(sodium nitroprusside, SNP)对燕麦幼苗活性氧含量、膜脂过氧化和抗氧化物质含量的影响。结果表明:NO能够降低UV-B辐射增强条件下“定燕2号”和“晋燕14号”的超氧阴离子(superoxide radical,  $O_2^-$ )产生速率、羟自由基(hydroxyl free radical, OH $^-$ )、过氧化氢(hydrogen peroxide,  $H_2O_2$ )和丙二醛(malondialdehyde, MDA)含量。UV-B辐射时间为6 h,施加SNP时,“定燕2号”的超氧化物歧化酶(superoxide dismutase, SOD)活性和过氧化物酶(peroxidase, POD)活性、“晋燕14号”的SOD活性高于其他处理组;UV-B辐射时间为3 h,施加SNP时,“定燕2号”、“晋燕14号”的抗坏血酸过氧化物酶(ascorbate peroxidase, APX)活性显著高于0 h、12 h处理组。UV-B辐射时间为6 h,“定燕2号”的脱氢抗坏血酸(dehydroascorbic acid, DHA)含量显著高于其他处理组;而UV-B辐射时间为0 h,“晋燕14号”的DHA含量显著高于其他处理组。NO对UV-B辐射增强下“定燕2号”和“晋燕14号”抗氧化性影响的综合测评均为:3 h>6 h>12 h>0 h。本研究结果为NO在燕麦育种、抗氧化机制等提供理论依据。

**关键词:**燕麦;UV-B辐射;抗氧化系统

中图分类号: S512.1

文献标识码:A

文章编号:2096-3491(2019)03-0255-07

## Nitric oxide alleviates the oxidative damage of oat seedlings under UV-B radiation enhancement

DU Jingqi, MA Xiaoming, WANG Donghui

(Department of Life Sciences, Lüliang University, Lüliang 033000, Shanxi, China)

**Abstract:** The effects of NO on the content of reactive oxygen, membrane lipid peroxidation and antioxidant substances in oat seedlings under UV-B radiation enhancement were studied using oat varieties Dingyan 2 and Jinyan 14. The results showed that NO reduced the rate of  $O_2^-$  production, content of OH $^-$ ,  $H_2O_2$  and MDA in both oat varieties under the condition of UV-B radiation enhancement. The SOD activity and POD activity of Dingyan 2 and SOD activity of Jinyan 14 were higher than those of other treatment groups when the duration of UV-B radiation was 6h and SNP was applied. The APX activity of Dingyan 2 and Jinyan 14 was significantly higher than that of 0h and 12 h when the duration of UV-B radiation was 3 h and SNP was applied. The DHA content of Dingyan 2 was significantly higher than that of other treatment groups when the duration of UV-B radiation was 6 h. The DHA content of Jinyan 14 was significantly higher than that of other treatment groups when the duration of UV-B radiation was 0 h. The comprehensive evaluation of the ef-

收稿日期: 2019-04-12 修回日期: 2019-05-17 接受日期: 2019-05-27

作者简介: 杜京旗(1984-),男,硕士,讲师,研究方向:植物生理生态学; E-mail:443481677@qq.com

基金项目: 吕梁市科技攻关重点研发项目(NYZDYF2017-67-1),吕梁市特色植物功能成分工程技术研究中心(GCJSYJZX2017-67-3),山西省重点研发计划项目(201803D221011-6),山西省重点实验室项目(201805D111012)

引用格式: Du J Q, Ma X M, Wang D H. Nitric oxide alleviates the oxidative damage of oat seedlings under UV-B radiation enhancement [J]. Biotic Resources, 2019, 41(3): 255-261.

杜京旗, 麻晓明, 王东慧. 一氧化氮对UV-B辐射增强条件下燕麦幼苗氧化损伤的缓解作用[J]. 生物资源, 2019, 41(3): 255-261.

fect of NO on the antioxidant activity of both Dingyan 2 and Jinyan 14 under UV-B radiation enhancement was as follows: 3 h>6 h>12 h>0 h. The results of this study provide theoretical basis for NO in breeding and antioxidant mechanism.

**Key words:** oat; UV-B radiation; antioxidant system

## 0 引言

工业化进程的加快造成大气出现臭氧层空洞,导致紫外线辐射的增强。UV-B(280~320 nm)辐射可以作为植物生长发育的一种信号分子,从而对植物形态产生影响<sup>[1]</sup>;此外,UV-B辐射还影响植物的活性氧代谢<sup>[2]</sup>、细胞膜结构<sup>[3]</sup>、生物的抗氧化系统<sup>[4~6]</sup>以及作物的产量,但对作物产量没有固定的影响<sup>[7,8]</sup>。

一氧化氮作为一种信号分子,在植物的生长发育过程中起调控作用,NO能够调控吲哚-3-乙酸(indole-3-acetic acid)在植物器官中的转运<sup>[9]</sup>。NO能够影响根系的生长发育<sup>[10,11]</sup>。外源NO可以提高植物组织抗氧化物质含量<sup>[10]</sup>;NO能够与O<sub>2</sub><sup>-</sup>反应;减轻植物组织细胞的氧化损伤<sup>[12]</sup>。

燕麦(*Avena sativa L.*)在我国有着十分广泛的种植面积,随着臭氧层空洞的出现导致UV-B辐射增强,会对燕麦造成一定的氧化损伤,最终会导致燕麦的减产,因此,研究NO对UV-B辐射增强条件下的燕麦活性氧代谢、抗氧化系统的影响有助于阐明作物对UV-B辐射增强响应的生理学机理,对作物增产有十分重要的理论和实践意义。

## 1 实验设计

“定燕2号”和“晋燕14号”来自于山西省农业科学院高寒区作物研究所。

挑选成熟饱满、均匀一致的燕麦种子,消毒后在铺有湿润纱布的培养皿中萌发48 h,挑选萌发整齐的燕麦种子用珍珠岩培养,待幼苗长至两叶一心

时选取长势一致的燕麦幼苗用Hoagland溶液培养并进行处理(表1)。UV-B辐射装置:采用UV-B灯管(G15T8E,日本三共公司),紫外线强度为10.08 kJ/(m<sup>2</sup>·d)。SNP浓度:150 μmol/L。每个处理5个重复,处理5 d。

表1 试验处理

Table1 Experimental treatment

UV-B处理时间/h·d <sup>-1</sup>	UV-B+SNP
0	0+SNP
3	3+SNP
6	6+SNP
12	12+SNP

## 2 结果

### 2.1 NO对UV-B辐射下燕麦自由基和MDA含量的影响

UV-B辐射增强显著提高了定燕2号和晋燕14号O<sub>2</sub><sup>-</sup>的产生速率、OH<sup>-</sup>含量、H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>含量和MDA含量(表2)。NO能够降低UV-B辐射增强条件下定燕2号和晋燕14号O<sub>2</sub><sup>-</sup>的产生速率、OH<sup>-</sup>含量、H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>含量和MDA含量(表2、表3),表明SNP缓解了UV-B对燕麦的氧化损伤,表2、表3两表测量值中的每g均指的是每g燕麦鲜重的质量。UV-B照射时间和品种对燕麦的OH<sup>-</sup>、H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>含量和O<sub>2</sub><sup>-</sup>产生速率存在显著交互作用(表4、表5)。

### 2.2 SNP对UV-B辐射下燕麦抗氧化酶含量的影响

UV-B辐射时间为6 h,施加SNP时,定燕2号

表2 UV-B辐射增强条件下燕麦O<sub>2</sub><sup>-</sup>产生速率、MDA、H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>、OH<sup>-</sup>含量

Table 2 The production rate of O<sub>2</sub><sup>-</sup>, and the content of MDA、H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>、OH<sup>-</sup> of the oat under UV-B radiation enhancement

UV-B处 理/h·d <sup>-1</sup>	定燕2号				晋燕14号			
	MDA含量/ nmol·g <sup>-1</sup>	O <sub>2</sub> <sup>-</sup> 速率/ nmol·g <sup>-1</sup> ·min <sup>-1</sup>	H <sub>2</sub> O <sub>2</sub> 含量/ nmol·g <sup>-1</sup>	OH <sup>-</sup> 含量/U· g <sup>-1</sup>	MDA含量/ nmol·g <sup>-1</sup>	O <sub>2</sub> <sup>-</sup> 速率/ nmol·g <sup>-1</sup> ·min <sup>-1</sup>	H <sub>2</sub> O <sub>2</sub> 含量/ nmol·g <sup>-1</sup>	OH <sup>-</sup> 含量/U· g <sup>-1</sup>
0	68.5±5.6 <sup>c</sup>	28.03±2.25 <sup>b</sup>	32.5±3.1 <sup>b</sup>	82.2±7.8 <sup>c</sup>	45.1±3.5 <sup>b</sup>	40.54±3.27 <sup>c</sup>	50.7±4.8 <sup>b</sup>	60.1±4.5 <sup>c</sup>
3	99.5±8.3 <sup>a</sup>	74.55±7.78 <sup>a</sup>	60.5±5.8 <sup>a</sup>	173.2±15.9 <sup>a</sup>	78.5±7.1 <sup>a</sup>	90.56±8.23 <sup>a</sup>	75.3±6.9 <sup>a</sup>	109.3±9.9 <sup>b</sup>
6	80.1±6.6 <sup>b</sup>	80.58±8.12 <sup>a</sup>	72.2±7.5 <sup>a</sup>	139.9±13.1 <sup>b</sup>	68.5±5.8 <sup>a</sup>	60.81±5.29 <sup>b</sup>	68.6±5.7 <sup>a</sup>	110.7±9.0 <sup>a</sup>
12	62.1±5.5 <sup>c</sup>	25.26±1.95 <sup>b</sup>	45.9±4.2 <sup>b</sup>	88.6±7.9 <sup>c</sup>	50.5±5.1 <sup>b</sup>	41.29±3.4 <sup>c</sup>	58.4±5.5 <sup>b</sup>	60.9±5.5 <sup>c</sup>

注:同列中不同小写字母表示在0.05水平上差异显著

Note: different lowercase letters in the same column indicate significant differences at the 0.05 level

表3 NO对UV-B辐射增强的燕麦 $O_2^-$ 产生速率、MDA、 $H_2O_2$ 、 $OH^-$ 含量的影响Table 3 Effects of NO on production rate of  $O_2^-$ , and content of MDA,  $H_2O_2$ ,  $OH^-$  of the oat under UV-B radiation enhancement

SNP+UV-B 处理/ $h \cdot d^{-1}$	定燕2号				晋燕14号			
	MDA含量/ $nmol \cdot g^{-1}$	$O_2^-$ 速率/ $nmol \cdot g^{-1} \cdot min^{-1}$	$H_2O_2$ 含量/ $nmol \cdot g^{-1}$	$OH^-$ 含量/ $U \cdot g^{-1}$	MDA含量/ $nmol \cdot g^{-1}$	$O_2^-$ 速率/ $nmol \cdot g^{-1} \cdot min^{-1}$	$H_2O_2$ 含量/ $nmol \cdot g^{-1}$	$OH^-$ 含量/ $U \cdot g^{-1}$
SNP+0	64.2±5.7 <sup>c</sup>	26.75±1.95 <sup>c</sup>	64.2±5.7 <sup>c</sup>	57.6±4.5 <sup>c</sup>	41.6±4.7 <sup>c</sup>	22.11±1.55 <sup>c</sup>	55.4±3.8 <sup>b</sup>	39.6±4.5 <sup>c</sup>
SNP+3	88.7±5.3 <sup>a</sup>	69.63±5.17 <sup>a</sup>	48.2±4.3 <sup>a</sup>	111.7±9.1 <sup>a</sup>	63.3±4.9 <sup>a</sup>	77.92±6.65 <sup>a</sup>	66.4±4.6 <sup>a</sup>	70.9±5.9 <sup>a</sup>
SNP+6	73.6±4.7 <sup>b</sup>	37.03±2.70 <sup>b</sup>	46.3±3.6 <sup>a</sup>	91.3±9.0 <sup>b</sup>	55.5±4.7 <sup>b</sup>	40.11±3.46 <sup>b</sup>	59.7±4.8 <sup>b</sup>	74.6±7.5 <sup>a</sup>
SNP+12	62.3±5.9 <sup>c</sup>	28.88±1.52 <sup>c</sup>	38.5±2.9 <sup>b</sup>	62.6±4.5 <sup>c</sup>	44.6±3.8 <sup>c</sup>	37.14±2.55 <sup>b</sup>	57.6±4.4 <sup>b</sup>	45.9±4.8 <sup>b</sup>

注:同列中不同小写字母表示在0.05水平上差异显著

Note: different lowercase letters in the same column indicate significant differences at the 0.05 level

表4 UV-B辐射增强条件下燕麦幼苗抗氧化酶和抗氧化物质的双因素方差分析(F值)

Table 4 Two-way ANOVA of antioxidant enzymes and antioxidants in oat seedlings under UV-B radiation enhancement (F value)

影响因子	自由度	SOD	POD	CAT	APX	ASA	DHA	MDA	$O_2^-$	$H_2O_2$	$OH^-$
UV-B照射时间	3	699.30 (***)	18.39 (***)	576.58 (***)	167.76 (***)	0.86 (ns)	13.65 (***)	39.85 (***)	120.43 (***)	35.44 (***)	77.67 (***)
品种	1	0.47 (ns)	1.74 (ns)	203.02 (***)	23.47 (***)	0.86 (ns)	0.05 (ns)	46.26 (***)	7.27 (*)	21.02 (***)	78.83 (***)
UV-B照射时间×品种	3	116.36 (***)	7.99 (***)	463.08 (***)	71.18 (***)	0.05 (ns)	0.02 (ns)	1.56 (ns)	14.33 (***)	4.48 (*)	5.59 (**)

注: \*表示 $P<0.05$ , \*\*表示 $P<0.01$ , \*\*\*表示 $P<0.001$ , ns表示差异不显著Note: \* represents  $P<0.05$ , \*\* represents  $P<0.01$ , \*\*\* represents  $P<0.001$ , ns represents no significance

表5 UV-B辐射增强条件下施加SNP后燕麦幼苗抗氧化酶和抗氧化性物质的双因素方差分析(F值)

Table 5 Two-way ANOVA of antioxidant enzymes and antioxidants in oat seedlings under UV-B radiation enhancement After applying SNP (F value)

影响因子	自由度	SOD	POD	CAT	APX	ASA	DHA	MDA	$O_2^-$	$H_2O_2$	$OH^-$
UV-B照射时间	3	179.55 (***)	61.69 (***)	201.69 (***)	365.07 (***)	5.90 (ns)	3.75 (ns)	28.63 (***)	241.41 (***)	8.49 (**)	62.61 (***)
品种	1	137.80 (***)	30.20 (***)	441.88 (***)	85.73 (***)	0.68 (ns)	0.61 (ns)	105.28 (***)	6.41 (*)	35.03 (***)	75.30 (***)
UV-B照射时间×品种	3	47.83 (***)	29.13 (***)	18.81 (***)	76.15 (***)	0.27 (ns)	0.15 (ns)	0.82 (ns)	4.25 (*)	13.68 (***)	4.98 (*)

注: \*表示 $P<0.05$ , \*\*表示 $P<0.01$ , \*\*\*表示 $P<0.001$ , ns表示差异不显著Note: \* represents  $P<0.05$ , \*\* represents  $P<0.01$ , \*\*\* represents  $P<0.001$ , ns represents no significance

的SOD活性和POD活性、晋燕14号的SOD活性均高于其他处理组(图1a、图2a);而UV-B辐射时间为12 h时,晋燕14号的POD活性低于其他处理组(图2b);UV-B辐射时间为3 h,施加SNP时,定燕2号、晋燕14号的APX活性显著高于0 h、12 h处理组(图1d、图2d)。UV-B照射时间和品种对燕麦的SOD活性、POD活性、过氧化氢酶(catalase, CAT)活性、和APX活性存在极显著的交互作用(表4、表5)。

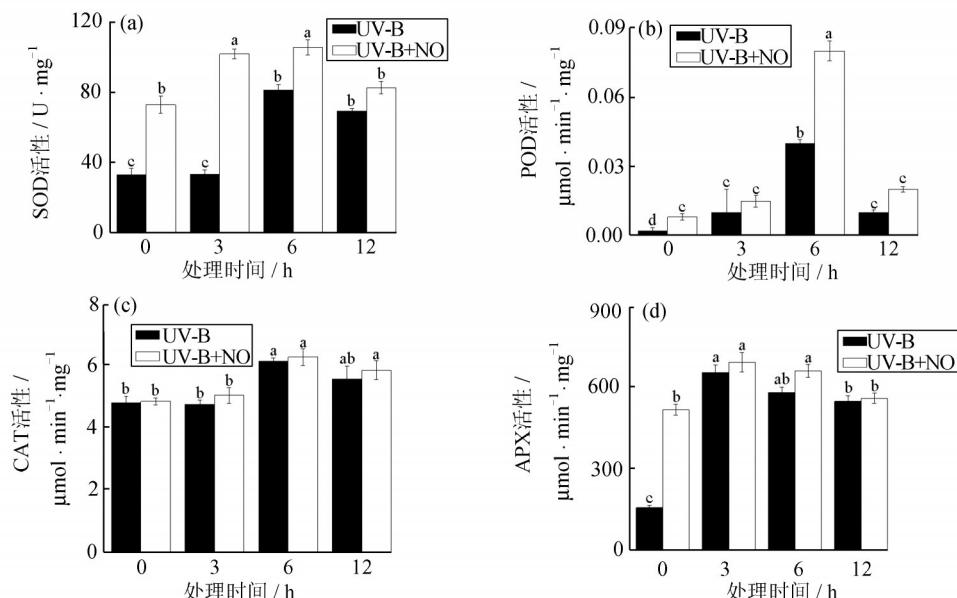


图1 定燕2号的抗氧化酶活性(A:SOD活性,B:POD活性,C:CAT活性,D:APX活性)

Fig. 1 Antioxidant enzyme activity of Dingyan 2 (A: SOD activity, B: POD activity, C: CAT activity, D: APX activity)

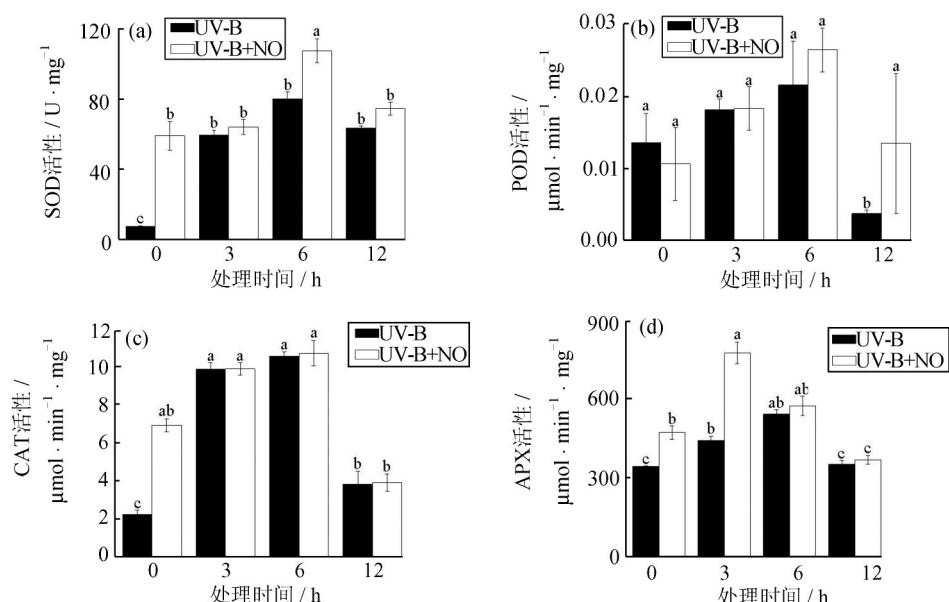


图2 晋燕14号的抗氧化酶活性(A:SOD活性,B:POD活性,C:CAT活性,D:APX活性)

Fig. 2 Antioxidant enzyme activity of Jinyan 14 (A: SOD activity, B: POD activity, C: CAT activity, D: APX activity)

### 2.3 SNP对UV-B辐射下燕麦抗氧化物质含量的影响

UV-B辐射时间为3 h,施加SNP时,定燕2号和晋燕14号的抗坏血酸(ascorbic acid, ASA)含量均为最高(图3a、图4a);UV-B辐射时间为6 h,定燕2号的DHA含量显著高于其他处理组;而UV-B辐射时间为0 h,晋燕14号的DHA含量显著高于其他处理(图4b)。UV-B照射时间和品种对燕麦的ASA含量、DHA含量不存在显著的交互作用(表4、表5)。

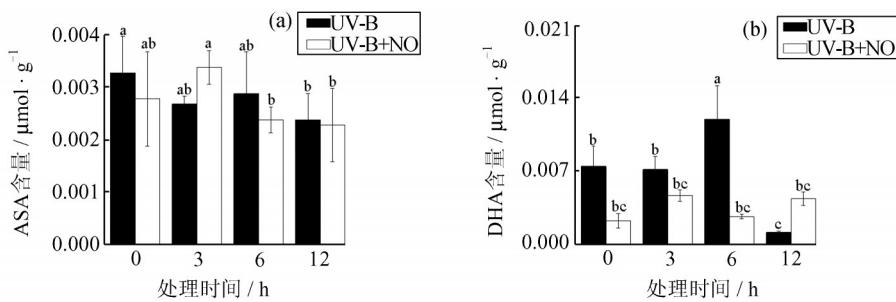


图3 定燕2号的抗氧化物质含量(A:ASA含量,B:DHA含量)

Fig. 3 Antioxidant content of Dingyan 2 (A: ASA content, B: DHA content)

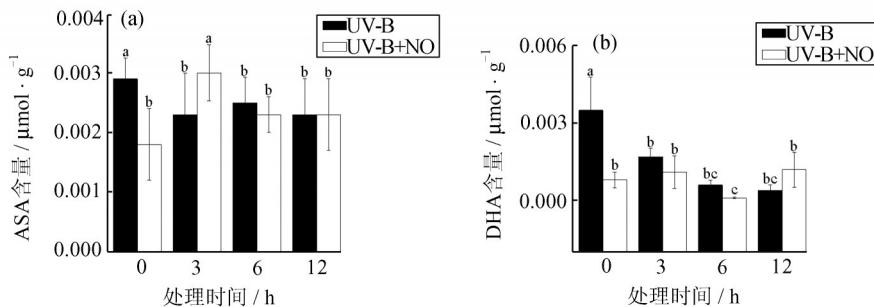


图4 晋燕14号的抗氧化物质含量(A:ASA含量,B:DHA含量)

Fig. 4 Antioxidant content of Jinyan 14 (A: ASA content, B: DHA content)

#### 2.4 SNP 对燕麦抗氧化系统活性影响的综合评定

NO对不同UV-B辐射下定燕2号和晋燕14号的抗氧化性影响的综合测评均为:3 h>6 h>12 h>0 h(图5、图6)。

无UV-B辐射时,施加SNP的定燕2号和晋燕14号的抗氧化性高于未施加的(图5、图6),其平均隶属函数值倍数关系分别为3.55倍和1.91倍。

在一定的照射时间范围内,UV-B提高定燕2号和晋燕14号的抗氧化性(图5、图6),表明UV-B可以作为一种信号分子提高定燕2号和晋燕14号的抗氧化性系统活性。

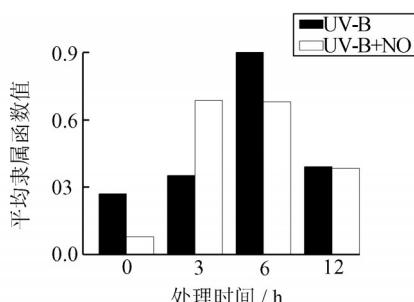


图5 定燕2号抗氧化性综合评价指数

Fig. 5 Comprehensive evaluation index of antioxidant activity of Dingyan 2

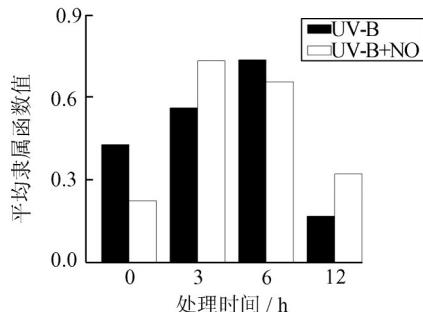


图6 晋燕14号抗氧化性综合评价指数

Fig. 6 Comprehensive evaluation index of antioxidant activity of Jinyan 14

### 3 讨论

UV-B辐射和环境因子、营养元素对植物影响之间存在联合作用。UV-B和其他因子之间的联合作用包括抑制作用和促进作用; $O_3$ 和UV-B辐射影响大豆叶绿素的合成,降低光合作用速率<sup>[13]</sup>;N和UV-B辐射可以提高萝卜类黄酮含量和抗氧化酶活性<sup>[14]</sup>;低温和UV-B辐射显著提高SOD和苯丙氨酸解氨酶(PAL)活性,降低CAT和POD活性<sup>[15]</sup>。NO和UV-B辐射对不同类型植物影响之间存在联合作用<sup>[16~18]</sup>。

SOD可以清除 $O_2^-$ ,同时产生 $H_2O_2$ 。CAT、APX可以清除细胞内 $H_2O_2$ 。 $O_2^-$ 的积累会使 $O_2^-$ 生成 $OH^\bullet$ ,高浓度的 $OH^\bullet$ 会抑制CAT的活性<sup>[19]</sup>。研究

表明 UV-B 辐射提高植物叶片 SOD 活性、POD 活性和 CAT 活性<sup>[20,21]</sup>。本研究中一定范围内 UV-B 辐射能够增强提高定燕 2 号和晋燕 14 号的 SOD 活性、POD 活性、CAT 活性和 APX 活性,然而,定燕 2 号和晋燕 14 号缓解 UV-B 辐射氧化损伤的机制不同:施加 SNP 后,定燕 2 号和晋燕 14 号对活性氧、MDA、SOD 活性,APX 活性的响应一致,而对 POD 活性,CAT 活性的响应不同,另外,UV-B 辐射增强,定燕 2 号的 SOD 活性高于晋燕 14 号,这是因为定燕 2 号的 ASA 直接和超氧阴离子反应,ASA 在定燕 2 号的抗氧化系统中起主要作用。表明 NO 对 UV-B 辐射氧化损伤的缓解作用,不同的燕麦品种的响应机制不同,存在品种之间的差异。

UV-B 辐射时间为 12 h 时,  $O_2^-$ ,  $OH^-$ ,  $H_2O_2$ , MDA 含量降低,可能是由于 UV-B 对燕麦造成了氧化损伤,造成相关的 DNA 损伤。当施加 SNP 后,在未进行 UV-B 辐射时,燕麦中  $OH^-$ ,  $H_2O_2$  含量增高,是由于 SOD 含量增加,SOD 能够将  $O_2^-$ , 转变为  $H_2O_2$ , 如果过多的  $H_2O_2$  不能被及时清除,它将与  $O_2^-$  形成更具毒性的  $OH^-$ 。在 UV-B 辐射 12 h 后,燕麦抗氧化酶和抗氧化物质变化不大,表明 NO 只能在一定程度上对 UV-B 辐射造成的氧化损伤起缓解作用。

对照中,施加 SNP 后定燕 2 号和晋燕 14 号的平均隶属函数值均低于未施加的,原因在于施加 SNP 后定燕 2 号和晋燕 14 号的抗氧化物质含量低于未施加的,而且,抗氧化物质含量变化同样体现出来品种差异性。

UV-B 辐射对内源 NO 的产生可能会影响<sup>[22~25]</sup>,增加或减少了内源 NO 的积累量。这些内源 NO 也会影响燕麦的抗氧化系统,因此,下一步可设计实验区分内源和外源 NO 对燕麦抗氧化系统的影响,从而对燕麦抗氧化能力的提高以及燕麦产量的提高提供理论基础。

## 参考文献

- [1] Choudhary K K, Agrawal S B. Ultraviolet-B induced changes in morphological, physiological and biochemical parameters of two cultivars of pea (*Pisum sativum* L.) [J]. Ecotoxicol Environ Saf, 2014, 100: 178-187.
- [2] Liu J X, Wang J C, Wang R J, et al. Effects of nitric oxide on growth and physiological characteristics of oat seedlings under drought stress [J]. Chinese Journal of Grassland, 2015, 37(2): 41-45.
- [3] Li H M, Shi S B. Effects of enhanced UV-B radiation on antioxydative enzymes in gentiana straminea leaves [J]. Acta Botanica Boreali-Occidentalia Sinica, 2005, 25(3): 519-524.
- [4] Li Y Q, Li Y, Chen J J. Intraspecific differences in physiological responses of 20 soybean cultivars to enhanced ultraviolet-B radiation under field conditions [J]. Environ Exp Bot, 2003, 50: 87-97.
- [5] Shi X X, Li Z T, Yang K J, et al. Effects of enhanced ultraviolet B irradiation on photosynthetic and antioxidant system of sorghum seedlings [J]. Spectroscopy and Spectral Analysis, 2016, 36(5): 1389-1395.
- [6] Jiao J, Wang X F, Yang F J, et al. Effects of exogenous NO on the growth and antioxidant enzyme activities of cucumber seedlings under  $NO_3^-$  stress [J]. Chinese Journal of Applied Ecology, 2009, 20(12): 3009-3014.
- [7] Gaberscik A, Voncina M, Trost T, et al. Growth and production of buckwheat (*Fagopyrum esculentum*) treated with reduced, ambient, and enhanced UV-B radiation [J]. J Photochem Photobiol B, Biol, 2002, 66(1): 30-36.
- [8] Li Y, Zu Y Q, Chen H Y, et al. Intraspecific responses in crop growth and yield of 20 wheat cultivars to enhanced ultraviolet-B radiation under field conditions [J]. Field Crops Res, 2000, 67(1): 25-33.
- [9] Fernández-Marcos M, Sanz L, Lewis D R, et al. Nitric oxide causes root apical meristem defects and growth inhibition while reducing PIN - FORMED 1 (PIN<sub>1</sub>) - dependent acropetal auxin transport [J]. Proc Natl Acad Sci USA, 2011, 108(45): 18506-18511.
- [10] Zhou W H, Feng R Z, Shi S L, et al. Nitric oxide protection of alfalfa seedling roots against salt-induced inhibition of growth and oxidative damage [J]. Acta Ecologica Sinica, 2015, 35(11): 3606-3614.
- [11] 周万海, 冯瑞章, 师尚礼, 等. NO 对盐胁迫下苜蓿根系生长抑制及氧化损伤的缓解效应 [J]. 生态学报, 2015, 35(11): 3606-3614.
- [12] Zhang M L, Liao W B, Xiao H L. Effect of nitric oxide and hydrogen peroxide on adventitious root development

2015, 37(2): 41-45.

- [13] 李惠梅, 师生波. 增强 UV-B 辐射对麻花艽叶片的抗氧化酶的影响 [J]. 西北植物学报, 2005, 25(3): 519-524.
- [14] Shi X X, Li Z T, Yang K J, et al. Effects of enhanced ultraviolet B irradiation on photosynthetic and antioxidant system of sorghum seedlings [J]. Spectroscopy and Spectral Analysis, 2016, 36(5): 1389-1395.
- [15] 石新新, 李佐同, 杨克军, 等. 增强的 UV-B 辐射对高粱幼苗光合和抗氧化系统的影响 [J]. 光谱学与光谱分析, 2016, 36(5): 1389-1395.
- [16] Jiao J, Wang X F, Yang F J, et al. Effects of exogenous NO on the growth and antioxidant enzyme activities of cucumber seedlings under  $NO_3^-$  stress [J]. Chinese Journal of Applied Ecology, 2009, 20(12): 3009-3014.
- [17] 焦娟, 王秀峰, 杨凤娟, 等. 外源一氧化氮对硝酸盐胁迫下黄瓜幼苗生长及抗氧化酶活性的影响 [J]. 应用生态学报, 2009, 20(12): 3009-3014.
- [18] Gaberscik A, Voncina M, Trost T, et al. Growth and production of buckwheat (*Fagopyrum esculentum*) treated with reduced, ambient, and enhanced UV-B radiation [J]. J Photochem Photobiol B, Biol, 2002, 66(1): 30-36.
- [19] Li Y, Zu Y Q, Chen H Y, et al. Intraspecific responses in crop growth and yield of 20 wheat cultivars to enhanced ultraviolet-B radiation under field conditions [J]. Field Crops Res, 2000, 67(1): 25-33.
- [20] Fernández-Marcos M, Sanz L, Lewis D R, et al. Nitric oxide causes root apical meristem defects and growth inhibition while reducing PIN - FORMED 1 (PIN<sub>1</sub>) - dependent acropetal auxin transport [J]. Proc Natl Acad Sci USA, 2011, 108(45): 18506-18511.
- [21] Zhou W H, Feng R Z, Shi S L, et al. Nitric oxide protection of alfalfa seedling roots against salt-induced inhibition of growth and oxidative damage [J]. Acta Ecologica Sinica, 2015, 35(11): 3606-3614.
- [22] 周万海, 冯瑞章, 师尚礼, 等. NO 对盐胁迫下苜蓿根系生长抑制及氧化损伤的缓解效应 [J]. 生态学报, 2015, 35(11): 3606-3614.
- [23] Zhang M L, Liao W B, Xiao H L. Effect of nitric oxide and hydrogen peroxide on adventitious root development

- of marigold [J]. Journal of Desert Research, 2012, 32(1): 105-111.
- 张美玲,廖伟彪,肖洪浪.一氧化氮和过氧化氢对万寿菊不定根形成的影响[J].中国沙漠,2012,32(1): 105-111.
- [12] Yamasaki H, Sakihama Y, Takahashi S. An alternative pathway for nitric oxide production in plants: new features of an old enzyme [J]. Trends Plant Sci, 1999, 4(4): 128-129.
- [13] Zheng Y F, Xu W M, Wu R J, et al. Combined effects of elevated O<sub>3</sub> concentration and UV-B radiation on photosynthetic characteristics of soybean [J]. Acta Ecologica Sinica, 2012, 32(8): 2515-2524.
- 郑有飞,徐卫民,吴荣军,等.地表臭氧浓度增加和UV-B辐射增强及其复合处理对大豆光合特性的影响[J].生态学报,2012,32(8): 2515-2524.
- [14] Hunt J E, McNeil D L. Nitrogen status affects UV-B sensitivity of cucumber [J]. Functional Plant Biol, 1998, 25(1): 79.
- [15] Xue Y W, Huang S G, Fan B W, et al. Effect of low temperature and UV-B on the antioxidant enzymes and osmotic substances in wheat seedlings [J]. Journal of Triticeae Crops, 2017, 37(6): 834-840.
- 薛盈文,黄寿光,范博文,等.低温和UV-B复合胁迫对小麦幼苗抗氧化酶和渗透调节物质的影响[J].麦类作物学报,2017,37(6): 834-840.
- [16] Ma X L, Ji R P, Li Y L. Effects of nitric oxide and enhanced UV-B radiation on chlorophyll fluorescence and Rubisco activase of Chinese cabbage seedling [J]. Acta Agriculturae Nucleatae Sinica, 2016, 30(7): 1440-1445.
- 马晓丽,冀瑞萍,李亚莉.一氧化氮对增强UV-B辐射后白菜叶绿素荧光特性和Rubisco活化酶的影响[J].核农学报,2016,30(7): 1440-1445.
- [17] Liu F X, Han R. Effect of exogenous NO on total protein in wheat leaves under different UV-B radiation days treatment [J]. Journal of Biology, 2013, 30(5): 37-40, 48.
- 刘福霞,韩榕.外源NO对不同UV-B辐射天数处理的小麦叶片总蛋白的影响[J].生物学杂志,2013,30(5): 37-40.
- [18] Qu Y, Wang Y B, Jin W J, et al. Effects of NO on contents of cell wall polysaccharides fraction under enhanced UV-B radiation [J]. Journal of Desert Research, 2012, 32(5): 1349-1354.
- 曲颖,王弋博,金文杰,等.增强UV-B辐射下NO对细胞壁多糖组分含量的影响[J].中国沙漠,2012,32(5): 1349-1354.
- [19] Horváth E, Szalai G, Janda T. Induction of abiotic stress tolerance by salicylic acid signaling [J]. J Plant Growth Regul, 2007, 26(3): 290-300.
- [20] Kataria S, Jajoo A, Guruprasad K N. Impact of increasing ultraviolet-B (UV-B) radiation on photosynthetic processes [J]. J Photochem Photobiol B, Biol, 2014, 137: 55-66.
- [21] Foyer C H, Noctor G. Redox regulation in photosynthetic organisms: signaling, acclimation, and practical implications [J]. Antioxid Redox Signal, 2009, 11(4): 861-905.
- [22] Méndez-Bravo A, Raya-González J, Herrera-Estrella L, et al. Nitric oxide is involved in alkamide-induced lateral root development in *Arabidopsis* [J]. Plant Cell Physiol, 2010, 51(10): 1612-1626.
- [23] Besson-Bard A, Gravot A, Richaud P, et al. Nitric oxide contributes to cadmium toxicity in *Arabidopsis* by promoting cadmium accumulation in roots and by up-regulating genes related to iron uptake [J]. Plant Physiol, 2009, 149(3): 1302-1315.
- [24] Xu J, Wang W Y, Yin H X, et al. Exogenous nitric oxide improves antioxidative capacity and reduces auxin degradation in roots of *Medicago truncatula* seedlings under cadmium stress [J]. Plant Soil, 2010, 326(1/2): 321-330.
- [25] Wang P C, Du Y Y, Li Y, et al. Hydrogen peroxide-mediated activation of MAP kinase 6 modulates nitric oxide biosynthesis and signal transduction in *Arabidopsis* [J]. Plant Cell, 2010, 22(9): 2981-2998.

□