

## 硒对红细胞膜抗氧化作用的探讨

秦德安 何学民

(华东师范大学生物系, 上海 200062)

### 提 要

本文以红细胞膜在体外与超氧阴离子自由基(由邻苯三酚自氧化产生)反应所致氧化损伤作为实验模型, 研究了  $\text{Na}_2\text{SeO}_3$ ,  $\text{NaHSeO}_3$ ,  $\text{Na}_2\text{SeO}_4$  和  $\text{SeO}_2$  等硒化合物对红细胞膜的作用。结果表明,  $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  有抗氧化作用。表现为膜蛋白交联作用显著减小, 脂质过氧化物(膜荧光物质)含量下降。本文还就硒抗氧化作用的机理作了讨论。

**关键词** 硒, 红细胞膜, 脂质过氧化, 蛋白质交联

自从 Schwarz<sup>[1]</sup> 证实硒是生物体营养必需的元素之后, 硒对生物体的作用日益引起人们的重视。近年来的研究表明, 硒对红细胞膜有保护作用<sup>[2-4]</sup>, 但其作用机理还有待进一步阐明。本文将以红细胞膜在体外与超氧阴离子自由基(邻苯三酚自氧化产生)反应所致氧化损伤为实验模型<sup>[5]</sup>, 观察硒化合物对红细胞膜的作用并探讨其作用机理。

### 材 料 与 方 法

健康人静脉血购自血库, 邻苯三酚为分析纯,  $\text{Na}_2\text{SeO}_3$ ,  $\text{NaHSeO}_3$ ,  $\text{Na}_2\text{SeO}_4$  和  $\text{SeO}_2$  均为化学纯。

**1. 红细胞膜制剂** 按低渗溶血法<sup>[6]</sup>制备, 低渗缓冲液为 pH8.4, 5mmol/L 磷酸缓冲液(简称 5P8.4)。膜制剂为 1: 10 膜悬液。

**2. 硒化合物抗氧化试验** 取上述红细胞膜悬液(pH8.4) 5ml, 先加入一定量硒化合物, 37°C 保温 10min, 然后加 50  $\mu\text{l}$  新鲜配制的 0.1 mol/L 邻苯三酚溶液(最终浓度为 1 mmol/L), 在 37°C 保温 10min, 立即用 6 倍的 pH7.4, 10 mmol/L 磷酸缓冲液(简称 10P7.4)稀释并离心(15000r/min, 4°C) 40min。取膜备用。同

时以氧化膜(不加硒)或氧化后加硒的膜为对照。

**3. 膜蛋白组分测定** 按 SDS-PAGE 法<sup>[7]</sup>进行。用 LKB UltraScan XL 激光光密度仪对凝胶板进行扫描, 并用线性积分计算膜蛋白组分的相对百分含量。

**4. 荧光物质测定** 按前文<sup>[5]</sup>报道的方法进行。用日立 850 型荧光分光光度计测定甲醇: 氯仿萃取液(氯仿相)中红细胞膜荧光物质含量, 激发波长 360nm, 狹缝 4nm, 发射波长 440 nm, 狹缝 8nm, 以甲醇: 氯仿 (1:2 为空白对照, 以 0.05  $\mu\text{g}/100\text{ml}$  奎宁的 0.05 mol/L  $\text{H}_2\text{SO}_4$  溶液为标准荧光单位)。

### 结 果

#### 1. $\text{Na}_2\text{SeO}_3$ 对红细胞膜蛋白组分的影响

由图 1 可见, 人红细胞膜经 0.05 mol/L  $\text{Na}_2\text{SeO}_3$ , 37°C 保温 30min 后, 其膜蛋白组分与正常膜相比没有明显的变化, 其中带 1、带 2 和带 3 等主要组分的百分含量没有变化。

#### 2. $\text{Na}_2\text{SeO}_3$ 对膜蛋白交联作用的影响

氧化作用促使膜蛋白交联。从图 2b 可见, 经邻苯三酚氧化处理的红细胞膜在 SDS-PAGE

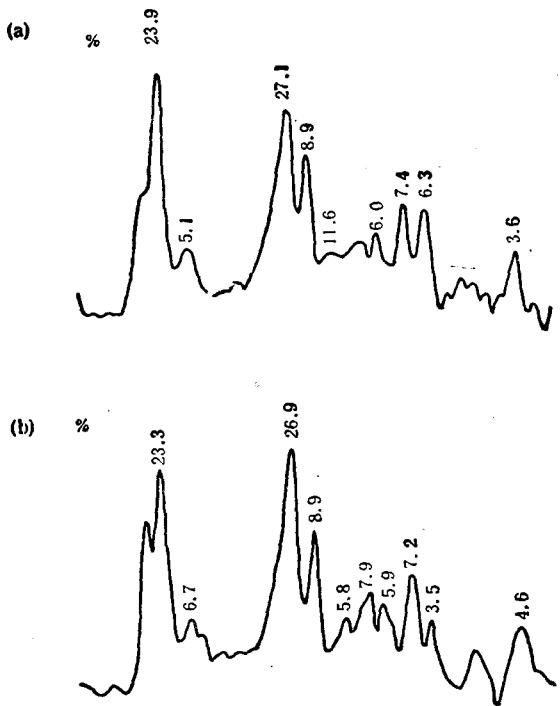


图 1  $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  对人红细胞膜蛋白组分的影响  
Fig. 1 The effect of  $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  on the protein composition of erythrocyte membranes  
(a) 正常膜(影泡); (b) 经  $0.05\text{ mol/L}$   $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  处理膜  
(a) ghosts (b) ghosts +  $\text{Na}_2\text{SeO}_3(0.05\text{ mol/L})$

扫描图谱上出现高分子聚合物(HMP)，含量约占总膜蛋白的 4.3%。图 2c 和图 2d 表明在氧化前和氧化后补加  $5.8 \times 10^{-6}\text{ mol/L}$   $\text{Na}_2\text{SeO}_3$ ，仍有明显的 HMP 条带。而在氧化前补加 0.05  $\text{mol/L}$   $\text{Na}_2\text{SeO}_3$ ，则几乎不出现 HMP 条带(图 2e)。这表明  $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  浓度提高后能阻抑膜蛋白的交联作用；由图 2f 可见，氧化后再补加 0.05  $\text{mol/L}$   $\text{Na}_2\text{SeO}_3$ ，仍有明显的 HMP 条带，这表明膜氧化产生的 HMP 不能可逆消除，这也进一步提示只有在氧化前补硒才能阻抑膜氧化而不生成 HMP。

### 3. 其他硒化合物对膜蛋白交联的影响

由图 3 可见，在  $1\text{ mmol/L}$  邻苯三酚氧化处理前分别补加  $\text{NaHSeO}_3$ ， $\text{Na}_2\text{SeO}_4$  和  $\text{SeO}_2$  的氧化红细胞膜均不出现 HMP 条带。表明这 3 种硒化合物都和  $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  一样能阻抑膜蛋白的交联作用，但它们对红细胞膜蛋白正常组分有显著影响，表现为膜蛋白严重丢失，膜蛋白

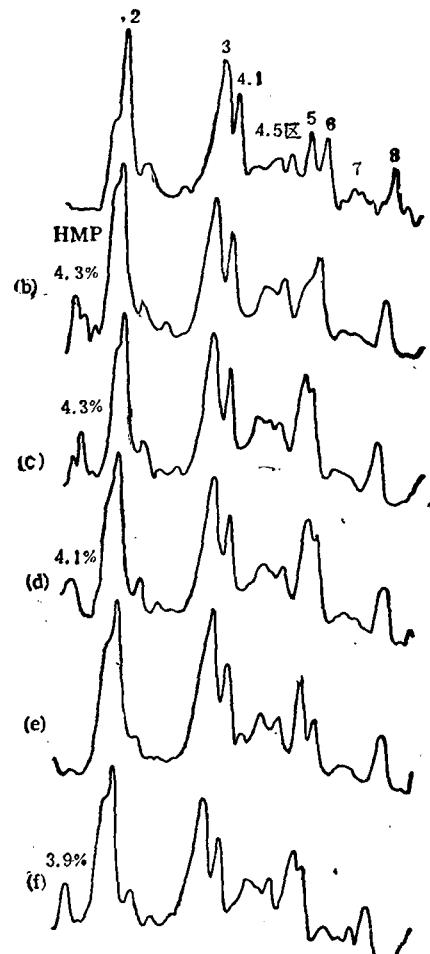


图 2  $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  对红细胞膜蛋白交联的影响  
Fig. 2. The effect of  $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  on protein cross-linking of erythrocyte membranes

- (a) 正常红细胞膜(影泡); (b) 经邻苯三酚氧化的膜;
  - (c) 氧化前补加  $5.8 \times 10^{-6}\text{ mol/L}$   $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  的氧化膜;
  - (d) 氧化后补加  $5.8 \times 10^{-6}\text{ mol/L}$   $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  的氧化膜;
  - (e) 氧化前补加  $0.05\text{ mol/L}$   $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  的氧化膜;
  - (f) 氧化后补加  $0.05\text{ mol/L}$   $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  的氧化膜
- (a) ghosts (b) ghosts oxidized by pyrogallic acid
  - (c) ghosts +  $\text{Na}_2\text{SeO}_3(5.8 \times 10^{-6}\text{ mol/L})$ , before oxidation
  - (d) ghosts +  $\text{Na}_2\text{SeO}_3(5.8 \times 10^{-6}\text{ mol/L})$ , after oxidation
  - (e) ghosts +  $\text{Na}_2\text{SeO}_3(0.05\text{ mol/L})$ , before oxidation
  - (f) ghosts +  $\text{Na}_2\text{SeO}_3(0.05\text{ mol/L})$ , after oxidation

的主要组分：带 1、带 2 蛋白几乎消失，带 3 蛋白也大为减少。而  $\text{Na}_2\text{SeO}_3$  对带 1、带 2 蛋白虽有影响，但不显著。因此，补加无机硒时，不宜使用  $\text{NaHSeO}_3$ ， $\text{Na}_2\text{SeO}_4$  和  $\text{SeO}_2$ 。

### 4. $\text{Na}_2\text{SeO}_3$ 对膜荧光物质含量的影响

膜荧光物质系膜脂质过氧化的产物，可反

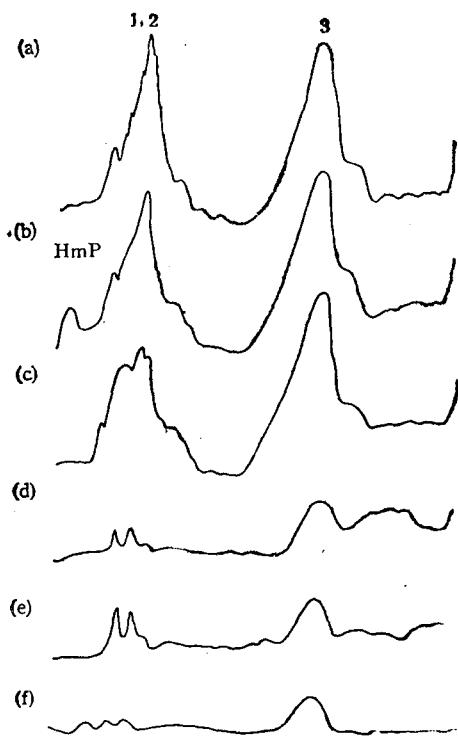


图 3 不同硒化合物对膜蛋白交联的影响

Fig. 3. The effect of various selenic compounds on protein cross-linking of erythrocyte membranes

- (a) 正常红细胞膜(影泡)
- (b) 经邻苯三酚氧化的膜
- (c) 氧化前补加 0.05mol/L Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub> 的氧化膜
- (d) 氧化前补加 0.05mol/L Na<sub>2</sub>SeO<sub>4</sub> 的氧化膜
- (e) 氧化前补加 0.05mol/L NaHSeO<sub>3</sub> 的氧化膜
- (f) 氧化前补加 0.05mol/L SeO<sub>2</sub> 的氧化膜

- (a) ghosts
- (b) ghosts oxidized by pyrogallic acid
- (c) ghosts + Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub> (0.05mol/L), before oxidation
- (d) ghosts + Na<sub>2</sub>SeO<sub>4</sub> (0.05mol/L), before oxidation
- (e) ghosts + NaHSeO<sub>3</sub> (0.05mol/L), before oxidation
- (f) ghosts + SeO<sub>2</sub> (0.05mol/L), before oxidation

映膜脂过氧化程度<sup>[2]</sup>。红细胞膜经 1 mmol/L 邻苯三酚氧化处理后, 膜荧光物质含量增加, 为  $1.85 \pm 0.24$  荧光单位/mg 膜蛋白 (正常膜荧光物质为  $1.36 \pm 0.12$  荧光单位/mg 膜蛋白)。而经 0.1 mol/L Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub> 预处理的膜, 氧化后荧光物质含量为  $1.57 \pm 0.32$  荧光单位/mg 膜蛋白。表明 Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub> 有抗脂质过氧化的作用。

## 5. Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub> 对邻苯三酚自氧化反应的影响

邻苯三酚在碱性 (pH 8.4 左右) 条件下, 能迅速自氧化, 放出超氧阴离子自由基 ( $O_2^-$ ), 生成中间产物 (在 325nm 和 420nm 处有强烈光吸收)。图 4 表明, 超氧化物歧化酶 (SOD) 对邻苯三酚自氧化有抑制作用, 而 Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub> 的作用不同于超氧化物歧化酶, 对邻苯三酚自氧化反应没有抑制作用, 反而有所增强。

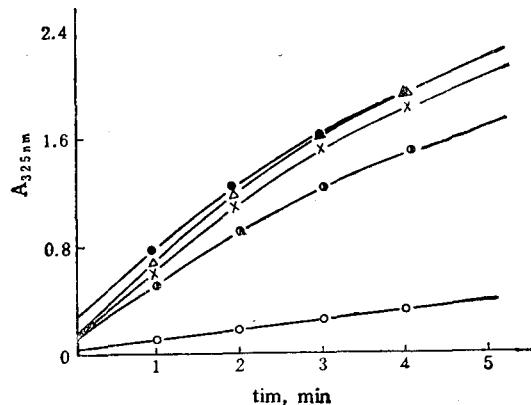


图 4 Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub> 对邻苯三酚自氧化反应的影响  
Fig. 4. The effect of Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub> on pyrogallal acid autoxidation

- 为对照(不加 Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub> 和 SOD)
- 为加 30 U SOD
- 为加 0.05mol/L Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub>
- △—△ 为加 0.1mol/L Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub>
- ×—× 为加 0.2mol/L Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub>
- control (no Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub>, no SOD)
- +SOD(30U)
- +Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub>(0.05mol/L)
- △—△ +Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub>(0.1mol/L)
- ×—× +Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub>(0.2mol/L)

## 讨 论

作者在前文<sup>[3]</sup>中报导, 邻苯三酚在碱性条件下自氧化产生超氧阴离子自由基 ( $O_2^-$ ), 导致红细胞膜过氧化损伤, 表现为膜蛋白发生交联, 在 SDS-PAGE 图谱上出现 HMP 条带以及膜荧光物质(脂褐质)含量增高。本文结果表明, 加入一定量 Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub> 后, 能使膜蛋白交联作用显著减弱 (HMP 条带含量明显减少) 膜荧光物质含量下降。这提示 Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub> 对红细胞膜的保护作用可能与硒抗氧化作用有关。值得注意的是本文所用硒浓度 (0.05mol/L) 已超过硒的生理浓度, 有实验表明高浓度硒不仅不

起保护作用反而损害细胞<sup>[8]</sup>。本文结果也表明0.05mol/L NaHSeO<sub>3</sub>, Na<sub>2</sub>SeO<sub>4</sub>和SeO<sub>2</sub>对膜蛋白组分有显著损伤作用(图3),这也为硒中毒提供一定的实验依据。但由于在本文条件下,生理浓度硒的抗氧化作用不能直观地显示出来,而提高硒浓度(0.05mol/L—0.1mol/L)后,发现有明显的抗氧化作用,而且0.05 mol/L Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub>对膜蛋白组分没有明显的影响(图1)。

关于硒抗氧化作用机理,一般认为是通过体内谷胱甘肽过氧化物酶(GSH-PX)来实现的<sup>[9]</sup>,但沃维汉等人<sup>[3]</sup>认为该酶主要分布在红细胞质内,故很难用此说来解释硒对离体红细胞膜的作用。图4表明,Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub>的作用不同于SOD,其抗氧化作用显然不是通过清除O<sub>2</sub><sup>-</sup>来实现的。张罗平等<sup>[9]</sup>用电子自旋共振(ESR)技术观察到0.02mol/L至0.4mol/L SeO<sub>2</sub>能清除过氧化自由基(ROO<sup>·</sup>)。因此,Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub>对红细胞膜的作用可能是通过清除由O<sub>2</sub><sup>-</sup>引起的过氧化自由基途径进行的。对此还有待进一步实验证实。此外,硒对红细胞膜的作用可能还

有另一些途径,其中无机硒与膜结合形成结合硒再发挥作用的途径值得注意。沃维汉等<sup>[3]</sup>指出添加微量硒(0.1—1.0ppm)可防止红细胞膜上收缩蛋白(带1、带2蛋白)从膜上脱落。这表明硒具有稳定膜结构的作用,从而减轻氧化所致的膜损伤作用。

肖冰梅、刘琳和于凤莲同学参加部分测试工作。

## 参考文献

- 1 Schwarz K et al. *J Am Chem Soc.* 1957; **79**: 3292
- 2 潘华珍等. 生物化学与生物物理进展,1984;(2): 34
- 3 沃维汉,杨福渝. 中国科学(B辑),1986;(4): 401
- 4 何学民,黄蔚,秦德安. 华东师范大学学报(自然科学版),1991;(1): 97
- 5 秦德安,何学民,王永江. 生物化学与生物物理进展,1988; **15**(2): 21
- 6 Dodge J T et al. *Arch Biochem Biophys.* 1963; **100**: 119
- 7 Fairbanks G et al. *Biochemistry*, 1971; **10**(13): 2607
- 8 王治荣等. 细胞生物学杂志,1989; **11**(4): 163
- 9 张罗平等. 自然杂志,1985; **8**(1): 73

【本文于1990年4月9日收到,

1991年1月6日修回】

## STUDIES ON THE ANTI-PEROXIDATION OF SEL- ENIUM ON ERYTHROCYTE MEMBRANES

Qin Dean He Xuemin

(Department of Biology, East China Normal University, Shanghai 200062)

## ABSTRACT

The treatment of human erythrocyte membranes with superoxide anion(O<sub>2</sub><sup>-</sup>) produced by pyrogallic acid, pH8.4, caused peroxidative damages to cell membranes, such as increase of fluorescent substance on membranes, formation of high molecular polymers (HMP) due to membrane protein cross-linking. However, these were almost not induced after adding a certain amount of Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub>. It is suggested the anti-peroxidation effect of Na<sub>2</sub>SeO<sub>3</sub> on erythrocyte membranes

**Key words:** selenium, erythrocyte membrane, lipoperoxide, protein cross-linking