

超氧阴离子(Oxygen free radical, OFR)试剂盒说明书

(货号: ADS-W-YH008-48 微板法 48 样 有效期: 6 个月)

一、指标介绍:

当生物体遭受外界胁迫时, 生物体内超氧阴离子等活性氧大量产生和积累, 可作为生物体氧化胁迫的信号。因此在逆境条件下生物体内超氧阴离子自由基的产生, 可间接反映组织细胞受损状况和抗性强弱。超氧阴离子 (O_2^-) 与羟胺反应产生 NO_2^- , NO_2^- 在对氨基苯磺酸和 α -萘胺作用下, 生成粉红色的偶氮染料, 该染料在 540nm 处有最大光吸收, 根据 A_{540} 值可计算出样品中的 O_2^- 的含量。

二、试剂盒组分与配制:

试剂组分	试剂规格	存放温度	
提取液	液体 60mL×1 瓶	4℃保存	
试剂一	液体 5mL×1 瓶	4℃保存	
试剂二	液体 7mL×1 瓶	4℃避光保存	1. 临用前, 可依据待检测样本数量, 把试剂二和试剂三等比例混合成无色的反应 mix(注意观察, 若变粉色, 则不能使用); 2. 两天之内用完。
试剂三	液体 6mL×1 瓶	4℃避光保存	
标准品	粉体 1 支	4℃避光保存	1. 若重新做标曲, 则用到该试剂; 2. 按照说明书中标曲制作步骤进行配制; 3. 溶解后的标品一周内用完。

三、实验器材:

研钵(匀浆机)、冰盒(制冰机)、台式离心机、可调式移液枪、水浴锅(烘箱、培养箱、金属浴)、96 孔板、离心管、酶标仪、蒸馏水(去离子水、超纯水均可)。

四、指标测定:

建议先选取 1-3 个差异大的样本(例如不同类型或分组)进行预实验, 熟悉操作流程, 根据预实验结果确定或调整样本浓度, 以防造成样本或试剂不必要的浪费!

1、样本提取:

① 组织样本:

称取约 0.1g 组织(水分充足的样本可取 0.5g), 加入 1mL 提取液, 冰浴匀浆, 然后 12000rpm, 4℃, 离心 10min, 取上清作为粗体液, 置于冰上待测。

【注】: a、可以按照组织质量(g): 提取液体积(mL)为 1: 5~10 的比例提取。

b、提取液尽快测定, 请勿将样品进行长时间的低温保存, 以免影响测定结果。

② 细菌/细胞样本:

先收集细菌或细胞到离心管内, 离心后弃上清; 取约 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液, 超声波破碎细菌或细胞(冰浴, 功率 200W, 超声 3s, 间隔 10s, 重复 30 次); 12000rpm, 4℃, 离心 10min, 取上清液测定。

【注】: 若增加样本量, 可按照细菌/细胞数量(10^4): 提取液(mL)为 500~1000: 1 的比例进行提取。

③ 液体样本: 直接检测。若浑浊, 离心后取上清液检测。

2、检测步骤:

① 酶标仪预热 30min(等仪器过自检程序亦可), 调节波长至 540nm。

② 在 EP 管中依次加入:

试剂组分 (μL)	测定管	空白管 (只做一次)
样本	100	
提取液		100
试剂一	100	100
混匀, 37°C (可用恒温培养箱) 反应 10min		
反应 mix	200	200
混匀, 37°C反应 5min (准确时间), 立即取出 200μL 至 96 孔板中 (若浑浊可于 8000rpm 室温下离心 5min 后取 200μL 上清液), 于 540nm 处检测读取吸光度 A, $\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{空白}}$ 。		

【注】: 1.若测定管的 A 值超过 0.7, 则需减少上清液加样量 (如降低为 30μL, 另用蒸馏水补充)。则改变后的 V1 带入公式计算。

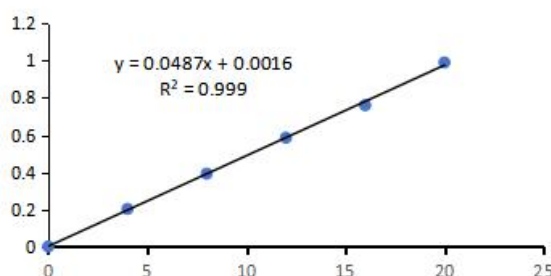
2.若 ΔA 差值低于 0.005, 可增加样本加样体积 V1 (如由原 100μL 增至 180μL, 则试剂一减至 20μL, 试剂一最少量为 10μL), 或增加样本取样质量 W, 则改变后的 V1 和 W 需带入公式重新计算。

3.若样本背景值较深 (如粉红色或深红色), 可加做一个样本自身对照管即: 100μL 样本+100μL 蒸馏水, 混匀, 37°C (可用恒温培养箱) 反应 10min, 再加 200μL 反应 mix, 混匀, 37°C 反应 5min (准确时间), 立即于 540nm 处检测, $\Delta A = A_{\text{测定管}} - A_{\text{对照管}}$ 。

4.最后一步检测步骤, 需要立即检测 (须在 15min 之内完成测定), 否则随着时间的推移, 吸光值会有所下降。

五、结果计算:

1、标准曲线方程: $y = 0.0487x + 0.0016$, x 是 NO_2^- 的摩尔质量 (nmol), y 是 ΔA 。



2、按照样本质量计算:

$$\text{超氧阴离子含量 (nmol/g 鲜重)} = [(\Delta A - 0.0016) \div 0.0487] \div (V1 \div V \times W) \times 2 \times D \\ = 410.68 \times (\Delta A - 0.0016) \div W \times D$$

3、按照蛋白浓度计算:

$$\text{超氧阴离子含量 (nmol/mg Prot)} = [(\Delta A - 0.0016) \div 0.0487] \div (V1 \div V \times Cpr) \times 2 \times D \\ = 410.68 \times (\Delta A - 0.0016) \div Cpr \times D$$

4、按照液体体积计算:

$$\text{超氧阴离子含量 (nmol/mL)} = [(\Delta A - 0.0016) \div 0.0487] \div V1 \times 2 \times D = 410.68 \times (\Delta A - 0.0016) \times D$$

5、按细菌/细胞计算:

$$\text{超氧阴离子含量 (nmol/10}^4 \text{ cell)} = [(\Delta A - 0.0016) \div 0.0487] \div (V1 \div V \times 500) \times 2 \times D \\ = 0.82 \times (\Delta A - 0.0016) \times D$$

V---提取液的体积, 1mL;

V1---加入反应体系的样品量, 0.1mL;

W---样品鲜重, g;

500---细胞数量, 万;

D---稀释倍数, 未稀释即为 1;

2---生成 1 个 NO_2^- 需要 2 个 O_2^- ;

标准品亚硝酸钠的分子量---69。

Cpr---样本蛋白质浓度，mg/mL，建议使用本公司的 BCA 蛋白含量检测试剂盒。

附：标准曲线制作过程：

- 1 标曲为非必做实验，用户可根据实验需求制作标曲，亦可直接采用说明书计算公式进行结果计算；
- 2 制备标准品母液（100 μ mol/mL）：标准品用 1mL 的蒸馏水溶解。（母液需在两天内用且-20℃保存）
- 3 将母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品，例如：0, 0.04, 0.08, 0.12, 0.16, 0.2. μ mol/mL。也可根据实际样本调整标准品浓度。
- 4 标品稀释参照表如下：

吸取标准品母液 100uL，加入 49.9ml 蒸馏水，混匀得到 0.2. μ mol/mL 的标品稀释液待用。						
标品浓度 μ mol/mL	0	0.04	0.08	0.12	0.16	0.2
标品稀释液 uL	0	40	80	120	160	200
蒸馏水 uL	200	160	120	80	40	0
各标准管混匀待用。						

- 5 依据测定管的加样表操作，根据结果，以各浓度吸光值减去 0 浓度吸光值，过 0 点制作标准曲线。

试剂组分 (μ L)	标准管	0 浓度管（仅做一次）
标品	100	
蒸馏水		100
试剂一	100	100
混匀，37℃（可用恒温培养箱）反应 10min		
反应 mix	200	200
混匀，37℃反应 5min（准确时间），立即取出 200 μ L 至 96 孔板中（若浑浊可于 8000rpm 室温下离心 5min 后取 200 μ L 上清液），于 540nm 处检测读取吸光度 A， $\Delta A = A_{\text{标准}} - A_{0 \text{ 浓度}}$ 。		