



超氧化物歧化酶 (Superoxide Dismutase, SOD) 试剂盒说明书 (WST-8 法)

微量法 100 管

/96 样

正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

测定意义:

SOD (EC 1.15.1.1) 广泛存在于动物、植物、微生物和培养细胞中, 催化超氧化物阴离子发生歧化作用, 生成 H_2O_2 和 O_2 。SOD 不仅是超氧化物阴离子清除酶, 也是 H_2O_2 主要生成酶, 在生物抗氧化系统中具有重要作用。

测定原理:

通过黄嘌呤及黄嘌呤氧化酶反应系统产生超氧阴离子($O_2^{\cdot-}$), $O_2^{\cdot-}$ 可与 WST-8 反应产生水溶性染料甲臃, 后者在 450nm 处有吸收; SOD 可清除 $O_2^{\cdot-}$, 从而抑制了甲臃的形成; 反应液黄色越深, 说明 SOD 活性愈低, 反之活性越高。

组成:

产品名称	100T/96S	Storage
提取液: 液体	100ml	4°C
试剂一: 液体	20ml	4°C避光
试剂二: 液体	150μl	4°C避光
试剂三: 液体	50μl	4°C
试剂四: 粉剂	2 瓶	4°C
试剂五: 液体	1.5ml	4°C
说明书	一份	

自备仪器和用品:

酶标仪、离心机、移液器、96 孔板、研钵、冰和蒸馏水

粗酶液提取:

1、细菌、细胞或组织样品的制备:



细菌或培养细胞：先收集细菌或细胞到离心管内，离心后弃上清；按照细菌或细胞数量（ 10^4 个）：提取液体积（ml）为 500~1000: 1 的比例（建议 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 20% 或 200W，超声 3s，间隔 10s，重复 30 次）；8000g 4°C 离心 10min，取上清，置冰上待测。

组织：按照组织质量（g）：提取液体积（ml）为 1: 5~10 的比例（建议称取约 0.1g 组织，加入 1ml 提取液），进行冰浴匀浆。8000g 4°C 离心 10min，取上清，置冰上待测。

2、血清（浆）样品：直接检测。

测定步骤：

- 1、酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 450nm。
- 2、试剂三的稀释：将试剂三用蒸馏水稀释 100 倍，用多少配多少。（试剂三和蒸馏水 1: 99 稀释。
- 3、工作液配制：在试剂一加入 100 μ l 试剂二，充分混匀。配好的试剂 4°C 避光可保存一周。（若一次性测定样本较少，可按照实际用量将试剂一和试剂二按照 20ml: 0.1ml 的比例混匀配制）
- 4、将一瓶试剂四用 300 μ l 试剂五溶解后再加入 4.7ml 蒸馏水溶解（溶解后一周内用完）。
- 5、样本测定（在 96 孔板中依次加入下列试剂）

试剂名称 (μ l)	测定管	对照管
样本	10	
蒸馏水		10
试剂三（稀释后）	10	10
工作液	160	160
试剂四	20	20

充分混匀，室温静置 30min 后，450nm 处测定各管吸光值 A。

注意事项

- 1、试剂三为酶，不可冷冻，使用时在冰上放置。
- 2、对照管只需要做一管。
- 3、SOD 为什么有的样本测定管大于对照管，对照管数值在什么范围？

对照管的范围是 0.4-1。对照管吸光值过低可能是（1）试剂三活性低，可以适当减少稀释倍数；（2）没有按顺序加试剂；（3）反应时间不够，可以延长反应时间（反应时间 30min 可以延长到 40min）。对照管吸光值过高可能是试剂三未按操作说明书稀释相应倍数。

若出现测定管大于对照管，可能是样本中杂质的影响太大，为了降低杂质的影响一般将样本提取上清液用蒸馏水或提取液稀释 10 倍后再测，通常可以使测定正常。计算公式中乘以相应稀释倍数。



SOD 活性计算：

1、抑制百分率的计算

$$\text{抑制百分率} = (A \text{ 对照管} - A \text{ 测定管}) \div A \text{ 对照管} \times 100\%$$

尽量使样本的抑制百分率在 10-90%范围内。如果计算出来的抑制百分率小于 10%或大于 90%，则通常需要调整加样量后重新测定。如果测定出来的抑制百分率偏高，则需将样本用提取液适当稀释；如果测定出来的抑制百分率偏低，则需重新准备浓度比较高的待测样本。

2、SOD 酶活性单位：在上述黄嘌呤氧化酶耦联反应体系中抑制百分率为 50%时，反应体系中的 SOD 酶活力定义为一个酶活力单位(U/ml)。

3、SOD 酶活性计算：

$$\begin{aligned} \text{(1) 血清(浆) SOD 活性(U/ml)} &= [\text{抑制百分率} \div (1 - \text{抑制百分率}) \times V \text{ 反总}] \div V \text{ 样} \\ &= 20 \times \text{抑制百分率} \div (1 - \text{抑制百分率}) \end{aligned}$$

(2) 组织、细菌或培养细胞 SOD 活力计算：

a.按样本蛋白浓度计算

$$\begin{aligned} \text{SOD 活性(U/mg prot)} &= [\text{抑制百分率} \div (1 - \text{抑制百分率}) \times V \text{ 反总}] \div (V \text{ 样} \times C_{pr}) \\ &= 20 \times \text{抑制百分率} \div (1 - \text{抑制百分率}) \div C_{pr} \end{aligned}$$

需要另外测定，建议使用本公司 BCA 蛋白质含量测定试剂盒。

b.按样本鲜重计算

$$\begin{aligned} \text{SOD 活性(U/g 鲜重)} &= [\text{抑制百分率} \div (1 - \text{抑制百分率}) \times V \text{ 反总}] \div (W \times V \text{ 样} \div V \text{ 样总}) \\ &= 20 \times \text{抑制百分率} \div (1 - \text{抑制百分率}) \div W \end{aligned}$$

c.按细菌或细胞个数计算

$$\begin{aligned} \text{SOD 活力(U/10}^4 \text{ cell)} &= [\text{抑制百分率} \div (1 - \text{抑制百分率}) \times V \text{ 反总}] \div (500 \times V \text{ 样} \div V \text{ 样总}) \\ &= 0.04 \times \text{抑制百分率} \div (1 - \text{抑制百分率}) \end{aligned}$$

V 反总：反应体系总体积，0.2ml；V 样：加入反应体系中样本体积，0.01ml；V 样总：加入提取液体积，1 ml；C_{pr}：样本蛋白质浓度，mg/ml；W：样本质量，g；500：细胞或细菌总数，500 万。