

总超氧化物歧化酶(SOD)检测试剂盒(邻苯三酚比色法)

产品简介：

超氧化物歧化酶(Superoxide Dismutase, SOD)是含金属辅基的酶,能催化超氧化物阴离子发生歧化作用,生成过氧化氢(H_2O_2)和氧气(O_2),是生物体内一种重要的抗氧化酶,由于超氧自由基是不稳定的自由基,寿命极短, SOD 活性一般用间接方法测定,并利用各种呈色反应来测定 SOD 活力,其中显色剂有 NBT(四氮唑蓝)、WST-1、WST-8 等。

Leagene 总超氧化物歧化酶(SOD)检测试剂盒(邻苯三酚比色法)也叫邻/连苯三酚自氧化法或邻/连苯三酚自氧化抑制法,其检测原理是邻苯三酚在碱性条件下,能迅速自氧化,释放出超氧阴离子自由基,进而生成黄色的中间产物;在自氧化过程的初始阶段,黄色产物的积累在滞后 30~45s 后与时间呈线性关系,黄色产物在 325nm 处有强吸收,在有 SOD 存在时,由于 SOD 能催化超氧阴离子自由基与氢离子结合成氧气和过氧化氢,从而阻止了中间产物的积累,因此可根据 SOD 抑制邻苯三酚自氧化能力测定 SOD 的酶活力。该试剂盒仅用于科研领域,不适用于临床诊断或其他用途。

产品组成：

名称	编号	TE0726	TE0726	Storage
		50T	100T	
试剂(A): SOD Assay Buffer		50ml	100ml	RT
试剂(B): 邻苯三酚显色液		5ml	10ml	4°C 避光
试剂(C): 空白对照液		5ml	10ml	RT
使用说明书		说明书		

自备材料：

- 1、蒸馏水、生理盐水或磷酸缓冲液
- 2、离心机、离心管、水浴锅或恒温箱、小试管、分光光度计、石英比色杯

操作步骤(仅供参考)：

1、准备样品：

①血浆或含红细胞的样品：如果测定血浆中 SDO 活性,则从待测样品中分理出血清或血浆,不应有溶血,如果含有红细胞应先 4°C 3000r/min 离心 5min,转移上清至另一新的离心管中,适量生理盐水稀释后待测,如超过检测范围,用磷酸缓冲液(pH7.8)稀释后再测。如果需要测定红细胞中 SOD 活性,则应取一定体积的新鲜血液或肝素抗凝血,混匀,3000r/min 离心 5min,弃上清,沉淀用 ACK 红细胞裂解液使其充分溶血,3000r/min 离心 5min,上清液即为红细胞 SOD 粗提液。

②组织样品：动物用含有 20U/ml Heparin 的生理盐水(0.9% NaCl containing 20U/ml Heparin)灌流清除血液后获取组织样品，按照每 100mg 组织加入 500 μ l 磷酸缓冲液 (pH7.8)的比例，用玻璃匀浆器在 4 $^{\circ}$ C或冰浴匀浆，离心 10min，取上清液(SOD 粗提液)用于酶活性的测定。

③细胞样品：对于贴壁细胞，由于后续用于酶活性的测定，避免使用胰酶消化细胞。可以使用细胞刮或 EDTA 处理细胞并收集细胞，细胞用无菌的 PBS 或生理盐水洗涤 1 次，按照每 10⁶ 细胞加入 300 ~ 500 μ l 磷酸缓冲液(pH7.8)的比例，用玻璃匀浆器在 4 $^{\circ}$ C或冰浴匀浆，离心 10min，取上清液(SOD 粗提液)用于酶活性的测定。

④植物样品：准确称取植物材料(果肉或者去叶脉的叶片)0.4g，剪碎，置于 4 $^{\circ}$ C预冷的研钵或匀浆器中，加入预冷磷酸缓冲液(pH7.8) 1ml，低温研磨至匀浆后转移至离心管，用 3ml 磷酸缓冲液冲洗研钵或匀浆器并转入离心管，加总体积至 4ml，离心 20min，上清液为酶提取液，可用于 SOD 的检测。

⑤澄清液体样品可取原液直接测定，浑浊液体样品可经离心 15min，再取上清液测定。

⑥样品准备完毕后可以用 BCA 蛋白定量检测试剂盒测定蛋白浓度，通常 10 ~ 20 μ g 蛋白的细胞或组织匀浆液样品中的 SOD 平均活力约 1 个活力单位左右(不同细胞和组织的差异会比较大，该活力范围仅作为初步的参考)。每种样品准备 20 ~ 100 μ g 蛋白量通常已经足够用于后续检测，根据蛋白浓度和预计的蛋白使用量，用相关提取液适当稀释样品；例如小鼠肝脏组织 10%匀浆液(组织和匀浆液的重量比为 10%)上清，通常需要稀释 10 ~ 100 倍，准备好的样品如果当天测定，可以冰浴保存；如果当天不能完成测定，可以-20 $^{\circ}$ C 冻存，但建议尽量当天完成测定。

2、邻苯三酚自氧化速率测定：在 25 $^{\circ}$ C左右，于两个离心管中按下表依次加入各试剂。

加入物(ml)	自氧化空白管	自氧化测定管
SOD Assay Buffer	0.94	0.94
蒸馏水	0.8	0.8
空白对照液	0.06	-
邻苯三酚显色液	-	0.06

加入显色液后立即混匀倾入 1cm 比色皿内，在 325nm 波长下测定 0s、30s、60s、90s、120s、150s、180s 两个管的吸光值，计算线性范围内每分钟吸光度的增值(自氧化测定管-自氧化空白管)，即邻苯三酚的自氧化速率 $\Delta A_{325}(\text{min}^{-1})$ ，该试剂盒经测定 $\Delta A_{325}(\text{min}^{-1})$ 约为 0.060，可通过调节邻苯三酚的加入量控制自氧化速率在每分钟 0.060~0.07。

3、样品 SOD 抑制邻苯三酚自氧化速率测定：按照下表依次加入相应成分，加入显色液后立即混匀倾入 1cm 比色皿内，在 325nm 波长下测定两个管的吸光值，使抑制邻苯三酚自氧化的速率约为 1/2 邻苯三酚的自氧化速率，即 $\Delta A'_{325}(\text{min}^{-1})$ 为 0.030。

加入物(ml)	样品空白管	样品测定管
SOD Assay Buffer	0.94	0.94
蒸馏水	0.72	0.72
样品提取液	0.08	0.08
空白对照液	0.06	-
邻苯三酚显色液	-	0.06

计算:

SOD 活力单位定义: 25°C时, 在 1ml 反应液中每分钟抑制邻苯三酚自氧化速率达 50% 时的酶量定义为 1 个活性单位(U), 即在 325nm 处为 0.03OD/min 为一个活力单位。若自氧化速率为 35%~65%, 通常可按比例计算, 不在此范围内的数值应增减样液用量。

抑制率

$$= [\Delta A_{325}(\text{min}^{-1}) - \Delta A'_{325}(\text{min}^{-1})] / \Delta A_{325}(\text{min}^{-1}) \times 100\%$$

液体样品中总 SOD 活力(U/ml)

$$= \text{抑制率} / 50\% \times 1.8 \times (1/V) \times D$$

组织、细胞、植物等固体样品匀浆液中总 SOD 活力(U/g)

$$= \text{抑制率} / 50\% \times 1.8 \times (1/V) \times D \times (V_T/m)$$

血液中总 SOD 活力(U/ml)

$$= \text{抑制率} / 50\% \times 1.8 \times (1/V) \times D \times (V_T/V_0)$$

血液中总 SOD 活力(U/g·Hb)

$$= \text{血液中总 SOD 活力(U/ml)} / \text{Hb(g·Hb/ml)} \times 1000$$

式中: $\Delta A_{325}(\text{min}^{-1})$ = 邻苯三酚自氧化速率

$\Delta A'_{325}(\text{min}^{-1})$ = 样品管抑制邻苯三酚自氧化速率

1.8 = 反应液总体积(ml)

V = 测定时样品所用体积(ml)

D = 提取液稀释倍数

V_T = SOD 提取液总体积(ml)

m = 样品质量(g)

V_0 = 采血量(ml)

Hb = 血红蛋白含量(g·Hb/ml)

注意事项:

- 1、待测样品-70°C可保存 1 个月, 需注意反复冻融会导致 SOD 部分失活。
- 2、细胞或组织等样品制备时不易采用含有 Triton X-100 等去垢剂的溶液。

- 3、抗氧化物会对本试剂盒的检测产生干扰，例如 0.1mM ascorbic acid、5mM GSH 以及维生素 C 都会使测定出来的吸光度显著升高，应设法除去或不添加相关成分。
- 4、对于植物样品，研磨处理应迅速，以免 SOD 酶活下降，尽量在冰浴条件下处理样品。
- 5、在邻苯三酚自氧化速率与酶活力测定过程中，记录时间应准确一致，以保证吸光度读数的准确性。
- 6、反应温度、pH 和邻苯三酚的浓度都对结果有影响，故应严格控制。
- 7、所有实验器材必须清洁干燥。
- 8、SOD 对邻苯三酚自氧化速率的抑制率在 5min 内呈线性。
- 9、邻苯三酚自氧化速率以 0.06 为标准，可控制在 0.06~0.07 之间，可通过适当增减邻苯三酚的用量加以调节。
- 10、为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。
- 11、试剂开封后请尽快使用，以防影响后续实验效果。

有效期：6 个月有效。低温运输，按要求保存。

相关产品：

产品编号	产品名称
DC0032	Masson 三色染色液
DM0007	瑞氏-姬姆萨复合染色液
DP0013	GUS 染色液(即用型)
PW0053	Western 抗体洗脱液(碱性)
TC0699	植物总糖和还原糖检测试剂盒(DNS 比色法)