

超氧化物歧化酶(SOD)检测试剂盒(邻苯三酚比色法)

产品货号: BA1794

产品规格: 50T/100T

产品简介:

超氧化物岐化酶(Superoxide Dismutase, SOD) 是含金属辅基的酶,能催化超氧化物阴离子发生岐化作用,生成过氧化氢(H₂O₂) 和氧气(O₂) ,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。

乐业生物 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,黄色产物后的积累在滞后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。本试剂盒仅用于科研领域,不宜用于临床诊断或其他用途。

产品内容:

试	剂名称	50T	100T	保存条件	
试剂(A): S0	OD Assay buffer	50ml	100ml	室温	
试剂(B): 令	『苯三酚显色液	4ml	7ml	4℃,避光	
试剂(C):	空白对照液	1ml	1ml	室温	

需自备的仪器和用品:

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

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℃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/mlHeparin)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℃或冰浴匀浆,4℃ 4000r/min 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10细胞加入300-500μl磷酸缓冲液(pH7.8)的





比例,用玻璃匀浆器在4℃或冰浴匀浆,4℃ 10000r/min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℃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,4℃10000r/min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4℃ 4000r/min离心15min,再取上清液测定。
- ※ 注意:如果SOD酶活性较低,应相应减少提取液的总体积,以便提高SOD酶的浓度。

提取液建议使用磷酸缓冲液(50Mm pH7.8), 也可以根据需要使用蒸馏水或其他溶液。

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10-20μg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20-100μg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℃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℃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
空白管	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 ΔA_{325} (min⁻¹)本试剂盒经测定 ΔA_{325} (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再每分钟 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 $\Delta A'_{325}$ (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
空白对照管	0.06	-
邻苯三酚显色液	-	0.06

计算:

SOD活力单位定义: 25℃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=[ΔA_{325} (min -1) $-\Delta A'_{325}$ (min -1)]/ ΔA_{325} (min -1) ×100% 液体样品中总SOD活力(U/ml)

- = 抑制率/50%×1.8×(1/V)×D 组织、细胞、植物等固体样品匀浆液中总SOD活力(U/g)
- = 抑制率/50%×1.8×(1/V) ×D×(V_T/m) 血液中总SOD活力(U/ml)
- = 抑制率/50%×1.8×(1/V) ×D×(V_T/V₀)





血液中总SOD活力(U/g·Hb)

= 血液中总SOD活力(U/ml)/Hb(g · Hb /ml)×1000

式中: ΔA_{325} (min⁻¹)= 邻苯三酚自氧化速率

ΔA'325 (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)

V₀= 采血量(ml)

Hb= 血红蛋白含量(g·Hb/ml)

注意事项:

- 1. 待测样品-70℃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。

有效期:6个月有效。

