

# 柠檬酸合酶(citrate synthase, CS)试剂盒

分光光度法 25 管/12 样

注 意: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:

CS(EC 2.3.3.1)广泛存在于动物、植物、微生物和培养细胞的线粒体基质中,是三羧酸循环第一个限速酶,是三羧酸循环主要调控位点之一。

### 测定原理:

CS 催化乙酰 CoA 和草酰乙酸产生柠檬酰辅酶 A,进一步水解产生柠檬酸;该反应促使无色的 DTNB 转变成黄色的 TNB,在 412nm 处有特征吸光值。

#### 需自备的仪器和用品:

可见分光光度计、台式离心机、水浴锅、可调式移液器、1mL 玻璃比色皿、研钵、冰、无水乙醇和蒸馏水

# 试剂组成和配制:

试剂一: 液体 25mL×1 瓶, -20℃保存;

试剂二:液体 5mL×1 瓶,-20℃保存;

试剂三:液体 0.5mL×1 支,-20℃保存;

试剂四: 液体 28mL×1 瓶, 4℃保存;

试剂五: 粉剂×1 瓶, 4℃保存;

试剂六: 粉剂×1 支, -20℃保存, 临用前加入 1.2mL 蒸馏水, 用不完的试剂仍-20℃保存;

#### 样本的前处理:

组织、细菌或细胞中胞浆蛋白与线粒体蛋白的分离:

- ①称取约 0.1g 组织或收集 500 万细胞,加入 1mL 试剂一和 10uL 试剂三,用冰浴匀浆器或研钵匀浆。
- ②将匀浆 600g, 4℃离心 5min。
- ③弃沉淀,将上清液移至另一离心管中,11000g,4℃离心 10min。
- ④上清液即胞浆提取物,可用于测定从线粒体泄漏的 CS(此步可选做)。
- ⑤在步骤④的沉淀中加入 200uL 试剂二和 2uL 试剂三,超声波破碎(冰浴,功率 20%或 200W,超声 3 秒,间隔 10 秒,重复 30 次),用于线粒体 CS 测定。

## 测定步骤:

- 1、分光光度计或酶标仪预热 30min 以上,调节波长至 412nm,蒸馏水调零。
- 2、样本测定
- (1) 在试剂五中加入 0.6mL 无水乙醇和 13mL 试剂四,混匀,37℃(哺乳动物)或 25℃(其

它物种) 孵育 5min; 用不完的试剂分装后-20℃保存,禁止反复冻融;



- (2)测定管: 在 EP 管中加入 40 μ L 样本、880 μ L 试剂五和 40 μ L 试剂六,混匀,37℃反应 15min 后立即测定吸光值 A1。
- (3) 对照管: 在 EP 管中加入 40 μ L 样本、880 μ L 试剂四和 40 μ L 试剂六,混匀,37℃反应 15min 后立即测定吸光值 A2。
- (4) 计算 △A=A1-A2, 每个测定管设一个对照管。

# CS 活性计算:

(1) 按样本蛋白浓度计算:

单位的定义: 每 mg 组织蛋白每分钟催化产生 1 nmol TNB 定义为一个酶活力单位。CS(nmol/min /mg prot) = [ $\Delta$ A $\times$ V 反总÷( $\epsilon$ Xd) $\times$ 109]÷(V 样 $\times$ Cpr) ÷T=117.6 $\times$   $\Delta$ A÷Cpr 此法需要自行测定样本蛋白质浓度。

(2) 按样本鲜重计算:

单位的定义:每 g 组织每分钟催化产生 1 nmol TNB 定义为一个酶活力单位。

CS (nmol/min /g 鲜重) =[ΔA×V 反总÷(ε×d)×109]÷(W× V 样÷V 样总)÷T=23.8×ΔA÷W(3)

# 按细菌或细胞密度计算:

单位的定义: 每 1 万个细菌或细胞每分钟催化产生 1 nmol TNB 定义为一个酶活力单位。CS(nmol/min /104 cell) =[ $\triangle$ A×V 反总÷( $\epsilon$ ×d)×109]÷(500×V 样÷V 样总)÷T=0.0475× $\triangle$ A V 反总:反应体系总体积,9.6×10-4 L;  $\epsilon$ : TNB 摩尔消光系数,1.36×104 L/mol/cm; d: 比色皿光径,1cm; V 样: 加入样本体积,0.04 mL; V 样总:加入提取液体积,0.202 mL; T: 反应时间,2 min; Cpr: 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。