

## 柠檬酸合酶（CS）活性检测试剂盒说明书

产品货号	产品名称	包装规格	测定方法
AMHF9-M48	柠檬酸合酶（CS）活性检测试剂盒说明书	48T	微量法
AMHF9-M96		96T	

### 一、测定意义：

柠檬酸合酶（CS）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。

### 二、测定原理：

柠檬酸合酶（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 DTNB 转变成黄色的 TNB，在 412nm 处有特征吸光值。

### 三、试剂组成：

试剂名称	试剂装量(48T)	试剂装量(96T)	保存条件
提取液	液体 50mL×1 瓶	液体 100mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂一	液体 3mL×1 瓶	液体 6mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂二	液体 0.03mL×1 瓶	液体 0.06mL×1 瓶	-20°C保存
试剂二：用时每瓶试剂用蒸馏水 100 倍稀释，-20°C保存，避免反复冻融。			
试剂三	液体 0.03mL×1 瓶	液体 0.06mL×1 瓶	-20°C保存
试剂三：用时每瓶试剂用蒸馏水 100 倍稀释，-20°C保存，避免反复冻融。			
试剂四	粉剂 ×1 瓶	粉剂 ×2 瓶	-20°C保存
试剂四：用时每瓶粉剂加入蒸馏水 3mL，混匀充分溶解，-20°C保存，避免反复冻融。			

### 四、操作步骤：

#### 样本前处理

1、组织：按照组织质量（g）:提取液(mL)为1:10 的比例（建议称取 0.1 g 组织，加入 1 mL 提取液）进行冰浴匀浆。5000 rpm, 4°C离心 10 min, 取上清置冰上待测。

2、细菌、细胞：按照细胞数量 10<sup>4</sup> 个: 提取液体积 (mL) 500~1000:1 的比例（建议 500 万细胞加入 1 mL 提取液），冰浴超声波破碎细胞（功率 300w，超声 3s，间隔 7s，总时间 3 min），5000 rpm, 4°C离心 10min, 取上清置冰上待测。

#### 测定步骤

1. 酶标仪预热 30min 以上，调节波长至412nm。

2. 测定前将试剂恢复至常温;
3. 操作表（在96孔板中加入以下试剂）：

	测定管	空管
样品（ $\mu$ L）	40	-
双蒸水（ $\mu$ L）	-	40
试剂一（ $\mu$ L）	40	40
试剂二（ $\mu$ L）	40	40
试剂三（ $\mu$ L）	40	40
试剂四（ $\mu$ L）	40	40

充分混匀，记录 412m 处 20s 时吸光值 A1 和 5min20s 时的吸光值 A2，计算  
 $\Delta A_{\text{测定}} = A1_{\text{测定}} - A2_{\text{测定}}$ 。  $\Delta A_{\text{空白}} = A1_{\text{空白}} - A2_{\text{空白}}$ ；  $\Delta A = \Delta A_{\text{测定}} - \Delta A_{\text{空白}}$ 。（空白管只做 1-2 管）

#### 四、柠檬酸合酶（CS）活性计算：

##### 1、组织、细胞样本柠檬酸合酶（CS）计算

###### (1) 按样本鲜重计算：

**单位定义：** 每克组织每分钟生成 1nmol TNB 为一个酶活力单位。

$$\text{CS (nmol/min/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}} \times W) \\ \div T = \Delta A \times 0.586 \times 10^3 \div W$$

###### (2) 按样本蛋白浓度计算：

**单位定义：** 每毫克蛋白每分钟生成 1nmol TNB 为一个酶活力单位。

$$\text{CS(nmol/min/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times C_{\text{pr}}) \div T = \Delta A \times 0.123 \times 10^3 \div C_{\text{pr}}$$

###### (3) 按细菌或细胞数量计算：

**单位定义：** 每 1 万个细菌或细胞每分钟生成 1nmol TNB 为一个酶活力单位。

$$\text{CS (U/104 cell)} = (\text{U}/104 \text{ cell}) = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}} \times 500) \\ \div T = \Delta A \times 1.225$$

**V 反总：** 反应体系总体积， $0.2 \times 10^{-3}$  L；

**$\epsilon$ ：** TNB 消光系数， $13.6 \times 10^3$  L/mol/cm；

**d：** 比色皿光径，0.6cm；

**V 样：** 加入样本体积，0.04mL；

**V 样总：** 加入提取液体积，1mL；

**T：** 反应时间，5min；

**Cpr：** 样本蛋白质浓度，mg/mL；

**10<sup>9</sup>**: 单位换算系数, 1mol=10<sup>9</sup>nmol;

**W**: 样本质量, g;

**500**: 细菌或细胞总数, 500 万。

## 五、 注意事项:

- 1、实验之前建议选择 2-3 个预期差异大的样本做预实验。如果样本吸光值不在测量范围内建议稀释或者增加样本量进行检测;