

上海茁彩生物科技有限公司
ZCIBIO Technology Co., Ltd



生化检测原理示意图

Cat. NO: ZC-S0485

Size: 100T/96S

线粒体转氨酶 1 (TH-1) 检测试剂盒说明书

微量法

*正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

一、测定意义:

TH 位于线粒体的内膜上, 又称为呼吸电子传递链复合体六, 催化 $\text{NADH}+\text{NADP}^+$ 和 $\text{NAD}^++\text{NADPH}$ 相互转化。催化正向反应称为 TH-1。线粒体 NADH 含量增加时会导致线粒体膜的 H⁺ 电化学梯度升高, 因而促进了电子传递链上 ROS 的产生。TH-1 促进 NADH 转换为 NADPH, 从而提高线粒体的抗氧化能力。

二、测定原理:

NADH 和 NADPH 均在 340nm 有特征吸收, 因此 TH 催化的转氨反应不能导致 340nm 吸光度发生变化。用人工合成底物 3-乙酰吡啶腺嘌呤二核苷酸磷酸 (APADP +) 替代 NADP +, TH-1 催化 APADP+还原生成的 APADPH 在 375nm 有特征光吸收, 因此通过测定 375nm 光吸收增加速率, 来计算 TH-1 活性。

三、需自备的仪器和用品:

可见分光光度计/酶标仪、台式离心机、水浴锅、可调式移液器、微量石英比色皿/96 孔板、研钵、冰和蒸馏水。

四、试剂的组成和配置:

种类	试剂规格	储存条件	使用方法及注意事项
试剂一	液体 100mL×1 瓶	-20°C 保存	
试剂二	液体 50mL×1 瓶	-20°C 保存	
试剂三	液体 18mL×1 瓶	4°C 保存	
试剂四	粉剂×1 支	-20°C 保存	
试剂五	粉剂×1 支	-20°C 保存	

五、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 准确称取 0.1g 组织或收集 500 万细胞，加入 1mL 试剂一，用冰浴匀浆器或研钵匀浆。
 - ② 将匀浆 600g，4°C 离心 5min。
 - ③ 弃沉淀，将上清液移至另一离心管中，11100g，4°C 离心 10min。
 - ④ 上清液即为除去线粒体的胞浆蛋白，可用于测定从线粒体泄漏的 TH-1（此步可选做）。
 - ⑤ 步骤④中的沉淀即为线粒体，加入 500uL 试剂二，超声波破碎，冰浴，功率 20%或 200W，超声 3s，间隔 10 秒，重复 30 次），用于 TH-1 活性测定。

六、测定步骤：

1、分光光度计或酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 375nm，蒸馏水调零。

2、样本测定

(1) 工作液的配制：临用前将试剂四、五转移到试剂三中混合溶解，置于 37°C（哺乳动物）或 25°C（其它物种）水浴 5min；现配现用；

(2) 在微量石英比色皿或 96 孔板中加入 20 μL 样本和 180 μL 工作液，混匀，立即记录 375nm 处初始吸光值 A1 和 10min 后的吸光值 A2，计算 $\Delta A=A2-A1$ 。

七、TH-1 活性计算：

- 用微量石英比色皿测定的计算公式如下

(1) 按样本蛋白浓度计算

单位的定义：每 mg 组织蛋白每分钟产生 1nmol APADPH 定义为一个酶活性单位。

$$\text{TH-1 活性 (nmol/min/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times C_{\text{pr}}) \div T$$
$$= 149 \times \Delta A \div C_{\text{pr}}$$

(2) 按样本鲜重计算

单位的定义：每 g 组织每分钟产生 1nmol APADPH 定义为一个酶活性单位。

$$\text{TH-1 活性 (nmol/min/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T$$
$$= 74.5 \times \Delta A \div W$$

(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产生 1nmol APADPH 定义为一个酶活性单位。

$$\text{TH-1 活性 (nmol/min/10}^4\text{cell)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T$$
$$T = 0.149 \times \Delta A$$

V 反总：反应体系总体积， 2×10^{-4} L； ϵ ：APADPH 摩尔消光系数， 6.7×10^3 L/mol/cm；
d：比色皿光径，1cm；V 样：加入样本体积，0.02 mL；V 样总：加入提取液体积，0.5mL；T：
反应时间，10 min；Cpr：样本蛋白质浓度，mg/mL；W：样本质量，g；500：细菌或细胞总数，500 万。

● 用 96 孔板测定的计算公式如下

(1) 按样本蛋白浓度计算

单位的定义：每 mg 组织蛋白每分钟产生 1nmol APADPH 定义为一个酶活性单位。

$$\text{TH-1 活性 (nmol/min/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times Cpr) \div T$$
$$= 298 \times \Delta A \div Cpr$$

(2) 按样本鲜重计算

单位的定义：每 g 组织每分钟产生 1nmol APADPH 定义为一个酶活性单位。

$$\text{TH-1 活性 (nmol/min/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T$$
$$= 149 \times \Delta A \div W$$

(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产生 1nmol APADPH 定义为一个酶活性单位。

$$\text{TH-1 活性 (nmol/min /10}^4\text{cell)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 0.298 \times \Delta A$$

$V_{\text{反总}}$ ：反应体系总体积， 2×10^{-4} L； ϵ ：APADPH 摩尔消光系数， 6.7×10^3 L/mol/cm；
 d ：96 孔板光径，0.5cm； $V_{\text{样}}$ ：加入样本体积，0.02 mL； $V_{\text{样总}}$ ：加入提取液体积，0.5mL；
 T ：反应时间，10 min； C_{pr} ：样本蛋白质浓度，mg/mL； W ：样本质量，g；500：细菌或细胞总数，500 万。