

线粒体转氢酶-1（TH-1）试剂盒说明书

分光光度法 50 管/48 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：

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 NADH+NADP⁺和 NAD⁺+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。

测定原理：

NADH 和 NADPH 均在 340nm 有特征吸收，因此 TH 催化的转氢反应不能导致 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。

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、冰和蒸馏水。

试剂的组成和配制：

试剂一：液体 50mL×1 瓶，-20℃保存；

试剂二：液体 25mL×1 瓶，-20℃保存；

试剂三：液体 25mL×2 瓶，4℃保存；

试剂四：粉剂×2 支，-20℃保存；

试剂五：粉剂×2 支，-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 准确称取 0.1g 组织或收集 500 万细菌或细胞，加入 1mL 试剂一，用冰浴匀浆器或研钵匀浆。
- ② 将匀浆 600g，4℃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。

测定步骤：

1、 分光光度计预热 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：临用前取试剂三、试剂四和试剂五各一支，将试剂四、五转移到试剂三中混合溶解，置于 37℃（哺乳动物）或 25℃（其它物种）水浴 5min；用不完的试剂分装后-20℃保存，禁止反复冻融。
- (2) 在 1mL 玻璃比色皿中加入 100 μL 样本和 1000 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 $\Delta A = A2 - A1$ 。

TH-1 活性计算

(1) 按样本蛋白浓度计算

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

$$\text{TH-1 活性 (nmol/min/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (C_{\text{pr}} \times V_{\text{样}}) \div T = 164 \times \Delta A \div C_{\text{pr}}$$

(2) 按样本鲜重计算

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

$$\text{TH-1 活性 (nmol/min/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}} \times W) \div T = 82 \times \Delta A \div W$$

(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 1 nmol APADPH 定义为一个酶活性单位。

$$\text{TH-1 活性 (nmol/min/10}^4 \text{ cell)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}} \times 500) \div T = 0.164 \times \Delta A$$

V_{反总}: 反应体系总体积, 1.1×10⁻³ L; ε: APADPH 摩尔消光系数, 6.7×10³ L / mol / cm; d: 比色皿光径, 1cm; V_样: 加入样本体积, 0.1 mL; V_{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。