

NAD<sup>+</sup>-山梨醇脱氢酶活性测定试剂盒说明书

(货号: G0559F 紫外分光法 48 样)

## 一、产品简介:

山梨醇脱氢酶 (sorbitol dehydrogenase, SDH) 催化山梨醇脱氢生成果糖, 是调控生物体内山梨醇含量的关键酶之一, 依据依赖的辅酶分为 NAD<sup>+</sup> 依赖性山梨醇脱氢酶 (NAD<sup>+</sup>-SDH, EC 1.1.1.14) 和 NADP<sup>+</sup> 依赖性山梨醇脱氢酶 (NADP<sup>+</sup>-SDH), NAD<sup>+</sup>-SDH 催化山梨醇转成果糖, NADP<sup>+</sup>-SDH 催化山梨醇转化成葡萄糖。

NAD<sup>+</sup>-SDH 催化山梨醇脱氢生成果糖, 同时还原 NAD<sup>+</sup> 生成 NADH, 测定 340nm 吸光度增加速率可以计算 NAD<sup>+</sup>-SDH 酶活性大小。

## 二、试剂盒组成和配制:

| 试剂名称 | 规格          | 保存要求  | 备注                               |
|------|-------------|-------|----------------------------------|
| 提取液  | 液体 60mL×1 瓶 | 4℃ 保存 |                                  |
| 试剂一  | 粉剂 mg×1 支   | 4℃ 保存 | 临用前甩几下使粉剂落入底部, 再加 1.1mL 蒸馏水溶解备用。 |
| 试剂二  | 液体 35mL×1 瓶 | 4℃ 保存 |                                  |
| 试剂三  | 粉剂 mg×1 支   | 4℃ 保存 | 临用前甩几下使粉剂落入底部, 再加 1.1mL 蒸馏水溶解备用。 |

## 三、所需的仪器和用品:

紫外分光光度计、1mL 石英比色皿 (光径 1cm)、台式离心机、水浴锅、可调式移液器、研钵、冰和蒸馏水。

四、NAD<sup>+</sup>-山梨醇脱氢酶 (NAD<sup>+</sup>-SDH) 活性测定:

建议正式实验前选取 2 个样本做预测定, 了解本批样品情况, 熟悉实验流程, 避免实验样本和试剂浪费!

## 1、样本制备:

## ① 组织样本:

称取约 0.1g 组织 (水分充足样本可取 0.5g 组织), 加入 1mL 提取液, 进行冰浴匀浆。12000rpm 4℃ 离心 15min, 取上清, 置冰上待测。

【注意】若样本颜色较深 (如植物叶片), 可引起起始值 A1 值较大如超过 1.6, 可在样本制备过程中增加除色素步骤: 取约 0.1g 组织 (水分充足的样本可取 0.5g), 加入 80% 乙醇冰浴匀浆, 12000rpm, 4℃ 离心 10min, 弃掉色素较深的上清液; 以上除色素步骤重复 2 次。最后向离心得到的沉淀中加入 1mL 提取液, 混匀或再次冰浴匀浆, 12000rpm, 4℃ 离心 10min, 取上清置冰上待测。

## ② 细菌/细胞样本:

先收集细菌或细胞到离心管内, 离心后弃上清; 取 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液; 超声波破碎细菌或细胞 (冰浴, 功率 20% 或 200W, 超声 3s, 间隔 10s, 重复 30 次); 4℃ 约 12,000rpm 离心 10min, 取上清作为待测样品。

【注】: 若增加样本量, 可按照细菌/细胞数量 (10<sup>4</sup>): 提取液 (mL) 为 500~1000: 1 的比例进行提取。

③ 液体样本: 澄清的液体样本直接检测; 若浑浊离心后取上清检测。

## 2、上机检测:

① 紫外分光光度计预热 30min 以上, 设置温度 25℃, 调节波长至 340nm, 蒸馏水调零。

② 所有试剂放在 25℃ 水浴 5min;

③ 在 1mL 石英比色皿中依次加入:

|           |     |
|-----------|-----|
| 试剂名称 (μL) | 测定管 |
|-----------|-----|

|                                                        |     |
|--------------------------------------------------------|-----|
| 样本                                                     | 60  |
| 试剂一                                                    | 20  |
| 试剂二                                                    | 660 |
| 混匀, 25℃ 下孵育 10min                                      |     |
| 试剂三                                                    | 20  |
| 混匀, 25℃ 下, 20s 时于 340nm 处读取 A1, 20min 后读取 A2。ΔA=A2-A1。 |     |

【注】: 若ΔA 过小, 可以延长反应时间 (如: 40min 或更长) 再读取 A2, 或加大样本体积 V1 (如增至 120μL, 则试剂二相应减少), 重新调整的反应时间 T 和加样体积 V1 需代入计算公式重新计算。

## 五、结果计算:

### 1. 按样本蛋白浓度计算:

酶活定义: 每毫克组织蛋白每分钟生成 1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{NAD}^+\text{-SDH (nmol/min/mg prot)} = [\Delta A \times V2 \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V1 \times \text{Cpr}) \div T = 101.8 \times \Delta A \div \text{Cpr}$$

### 2. 按样本鲜重计算:

酶活定义: 每克组织每分钟生成 1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{NAD}^+\text{-SDH (nmol/min/g 鲜重)} = [\Delta A \times V2 \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (W \times V1 \div V) \div T = 101.8 \times \Delta A \div W$$

### 3. 按细菌或细胞密度计算:

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

$$\text{NAD}^+\text{-SDH (nmol/min/10}^4\text{ cell)} = [\Delta A \times V2 \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (500 \times V1 \div V) \div T = 0.2 \times \Delta A$$

### 4. 按照液体体积计算

酶活定义: 每毫升液体每分钟生成 1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{NAD}^+\text{-SDH (nmol/min/mL)} = [\Delta A \times V2 \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div V1 \div T = 101.8 \times \Delta A$$

ε---NADH 摩尔消光系数,  $6.22 \times 10^3$  L/mol/cm;

d---光径, 1cm;

V---加入提取液体积, 1 mL;

V1---加入样本体积, 0.06mL;

V2---反应体系总体积,  $7.6 \times 10^{-4}$  L;

T---反应时间, 20min;

500---细菌或细胞总数, 500 万;

W---样本质量;

Cpr---样本蛋白质浓度, mg/mL; 建议使用本公司的 BCA 蛋白含量检测试剂盒。