

## NADH-谷氨酸脱氢酶（NADH-GDH）试剂盒说明书

（货号：ADS-W-N004-96 微板法 96 样）

### 一、产品简介：

谷氨酸脱氢酶广泛分布于生物体中，在氮同化和转化成有机氮化合物的代谢中起重要作用。其辅酶是 NADH 或 NADPH，在动植物种两种辅酶都有存在，而以 NADH-谷氨酸脱氢酶（EC 1.4.1.2）活力为主。

本试剂盒提供一种快速灵敏的检测方法，样品中的 NADH-谷氨酸脱氢酶特异性作用于底物谷氨酸并产生 NADH，同时与显色剂反应生成黄色物质，该物质在 450nm 处有最大吸收峰，进而得到 NADH-GDH 的酶活性大小。

### 二、试剂盒的组成和配制：

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	液体 110mL×1 瓶	4℃保存	
试剂一	液体 5mL×1 瓶	4℃保存	浓度为 1M
试剂二	液体 2mL×1 支	4℃保存	
试剂三	液体 1mL×1 支	4℃保存	
标准品	粉剂 1 支	4℃保存	若重新做标曲，则用到该试剂

### 三、所需的仪器和用品：

酶标仪、96 孔板、台式离心机、水浴锅、可调式移液器、研钵、冰和蒸馏水。

### 四、NADH-谷氨酸脱氢酶（NADH-GDH）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，加入 1mL 提取液，进行冰浴匀浆。12000rpm 4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

【注】：若增加样本量，可按照组织质量（g）：提取液体积（mL）为 1：5~10 的比例进行提取

- 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）；12000rpm 4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

【注】：若增加样本量，按照细菌或细胞数量（ $10^4$  个）：提取液体积（mL）为 500~1000：1 的比例进行提取

- ③ 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 酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 450nm。

- ② 在 96 孔板中依次加入：

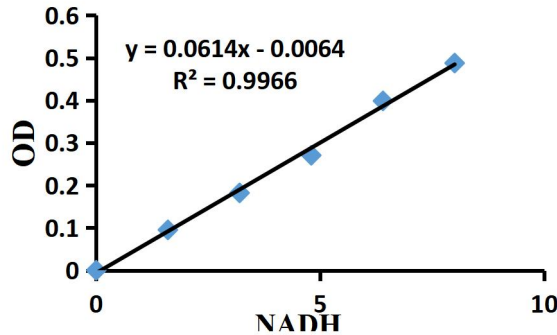
试剂名称（ $\mu$ L）	测定管
提取液	80
试剂一	50
试剂二	20
样本	40
试剂三	10
混匀，立即 450nm 下读取 A1 值，15min 后读取 A2 值。 $\Delta A=A_2-A_1$ 。	

【注】：1.若  $\Delta A$  值小于 0.01，可以延长反应时间 T（如由 15min 增至 30min 或 1 小时），或增加加样体积  $V_1$ （如由 40 $\mu$ L 增至 80 $\mu$ L，则提取液相应减少），则改变后的 T 和  $V_1$  需要代入计算公式重新计算。

2.若立即读值导致上升趋势不稳定，可加完所有试剂混匀后静置 5min 后再读取 A1；也可选取一段线性上升的时间段来参与计算，相对应的 A 值也代入计算公式重新计算。

## 五、结果计算：

1、标准曲线的方程： $y = 0.0614x - 0.0064$ ，x 是 NADH 摩尔质量 (nmol)，y 是  $\Delta A$ 。



2、按样本蛋白浓度计算：

单位定义：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。

$$\begin{aligned} \text{NADH-GDH}(\text{nmol}/\text{min}/\text{mg prot}) &= [(\Delta A + 0.0064) \div 0.0614] \div (V1 \times \text{Cpr}) \div T \\ &= 27.14 \times (\Delta A + 0.0064) \div \text{Cpr} \end{aligned}$$

3、按样本鲜重计算：

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

$$\begin{aligned} \text{NADH-GDH}(\text{nmol}/\text{min}/\text{g 鲜重}) &= [(\Delta A + 0.0064) \div 0.0614] \div (W \times V1 \div V) \div T \\ &= 27.14 \times (\Delta A + 0.0064) \div W \end{aligned}$$

4、按细菌/细胞密度计算：

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

$$\begin{aligned} \text{NADH-GDH}(\text{nmol}/\text{min}/10^4 \text{ cell}) &= [(\Delta A + 0.0064) \div 0.0614] \div (500 \times V1 \div V) \div T \\ &= 0.0543 \times (\Delta A + 0.0064) \end{aligned}$$

5、按液体体积计算：

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

$$\text{NADH-GDH}(\text{nmol}/\text{min}/\text{mL}) = [(\Delta A + 0.0064) \div 0.0614] \div V1 \div T = 27.14 \times (\Delta A + 0.0064)$$

V---加入提取液体积，1 mL；V1---加入样本体积，0.04 mL；T---反应时间，15min；

W---样本质量，g；500---细菌或细胞总数，500 万；

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。

附：标准曲线制作过程：

- 1 制备标准品母液 (1nmol/ $\mu\text{L}$ )：向标准品 EP 管里面加入 1.41ml 蒸馏水 (母液需在两天内用且 -20°C 保存)。
- 2 把母液稀释成六个浓度梯度的标准品：0, 0.04, 0.08, 0.12, 0.16, 0.2. nmol/ $\mu\text{L}$ 。也可根据实际样本来调整标准品浓度。
- 3 依据测定管的加样表操作，根据结果即可制作标准曲线。