脱氢酶 (dehydrogenase, DHA) 试剂盒说明书

(微板法 96 样)

一、产品简介:

脱氢酶(DHA) 是一类催化物质氧化还原反应的酶,传统方法是用氯化三苯基四氮唑 (TTC) 作为脱氢酶的氢受体,但生成的有色物质甲臜是不溶于水以至操作麻烦,且灵敏度低;本试剂盒提供一种简单,灵敏,快速的测定方法,利用改性的氮四唑盐作为氢受体,其生成的橙黄色甲臜物质易溶于水,于 460nm 测定其吸光值,即得脱氢酶活性。

二、试剂盒组分与配制:

| 试剂名称 | 规格 | 保存要求 |
|------|--------------|------|
| 提取液 | 液体 100mL×1 瓶 | 4℃保存 |
| 试剂一 | 液体 1ml×1 瓶 | 4℃保存 |
| 试剂二 | 液体 20mL×1 瓶 | 4℃保存 |

三、所需的仪器和用品:

酶标仪、96 孔板、天平、恒温培养箱或水浴锅、可调式移液器、低温离心机

四、脱氢酶(dehydrogenase, DHA)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;冰浴超声波破碎细菌或细胞(冰浴,功率 300W,超声 3s,间隔 7s,重复 30 次);12000rpm,4°C离心 10min。,取上清,置冰上待测。

【注】:若增加样本量,也可按照细菌/细胞数量(10^4 个):提取液体积(mL)为 $500\sim1000$:1 的比例 进行提取

③ 液体样本:澄清的液体样本直接检测;若浑浊则离心后取上清液再测。

2、上机检测:

- ① 酶标仪预热 30min 以上,调节波长至 460nm。
- ② 在96孔板中依次加入:

| 试剂名称(μL) | 测定管 | 空白管(仅做一次) |
|----------|-----|-----------|
| 样品 | 20 | |
| 蒸馏水 | | 20 |
| 试剂一 | 10 | 10 |
| 试剂二 | 170 | 170 |

混匀,37℃恒温培养箱,完全**避光**培养 3h,于 460nm 处读 取吸光值, △A=A 测定-A 空白。

【注】: 若 ΔA 值接近零,可增加样本加样量 V1(如增至 $50\mu L$ 或更多,则试剂二相应减少,保持总体积不变),或延长反应时间 T(如由 3h 增至 6h)。则改变后的 V1 和 T 需重新代入公式计算。

五、结果计算:

1、按照样本质量计算:

酶活单位定义:在 37°C时,每克样品每分钟催化产生 1μ g 甲臜物质为一个酶活单位。 DHA(μ g/min/g 鲜重)=(Δ A÷ε+d×V2×106×Mr)÷(W×V1+V)÷T=2.24× Δ A÷W

2、按照蛋白浓度计算:

酶活单位定义:在 37℃时,每 mg 蛋白样品每分钟催化产生 1μg 甲臜物质为一个酶活单位。 DHA(μg/min/mg prot)=(ΔA÷ε÷d×V2×10⁶×Mr)÷(W×V1÷V)÷T= 2.24×ΔA÷Cpr

3、按液体体积计算:

酶活单位定义: 在 37℃时, 每 mL 样本每 min 催化产生 1 nmol 甲臜物质为一个酶活性单位。 DHA(μg/min/mL)=(ΔA÷ε÷d×V2×10⁶×Mr)÷V1÷T= 2.24×ΔA

ε---甲臜物质的摩尔消光系数, 3.1×10⁴ L / mol /cm;

d---光径, 0.5cm;

V1---加入反应体系中样本体积, 0.02mL;

V---提取液体积, 1mL;

V2---反应体系总体积, 200μL =2×10-4L;

T---培养时间, 3h=180min;

Mr---甲臜物质的分子量, 624.47;

W---样品质量, g;

Cpr---蛋白浓度, mg/mL。建议使用本公司 BCA 蛋白质含量测定试剂盒。