使用说明书

Instruction Manual



脱氢酶活性检测试剂盒(分光光度法)

DHA Assay Kit (Spectrophotometry)

产品描述

脱氢酶(dehydrogenase, DH)是一类催化物质氧化还原反应的酶,催化底物通过细胞色素系统被氧化,释放的能量供机体使用,是生物体取得能量的一种方式。

检测原理

在细胞呼吸过程中,氢受体 2, 3, 5-氯化三苯基四氮唑(2,3,5-Triphenyl Tetrazolium Chloride, TTC)在脱氢酶作用下接受氢以后,被还原为三苯基甲鐟(Triphenyl Formazone, TF),TF 呈现红色,于 485nm 测定其吸光值,即得脱氢酶活性。

产品组成及储存条件

50T/48S 规格的产品组成如下:

组成	规格	储存条件
CB0067S-ES	50mL×1 瓶	4℃保存。
CB0067S-A	粉剂×1 瓶	使用前加10mL CB0067S-B溶解,4°C避光保存(尽量现配现用)。
CB0067S-B	20mL×1 瓶	4℃保存。
CB0067S-C	甲醇	自备,室温保存。

注:正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定。

操作说明

一、自备用品:

可见分光光度计、1 mL 玻璃比色皿、筛子、天平、恒温培养箱或水浴锅、低温离心机、冰、蒸馏水、甲醇(不允许快递,请自备)。

二、粗酶液提取:

- 1. 细菌、真菌:按照细胞数量(10⁴个):提取液体积(mL)为500~1000:1的比例(建议500万细胞加入1mLCB0067S-ES), 冰浴超声波破碎细胞(功率300w,超声3秒,间隔7秒,总时间3min);然后8000g,4°C,离心10min,取上 清置于冰上待测。
- 2. 组织:按照组织质量(g):提取液体积(mL)为 1: 5~10 的比例(建议称取约 0.1g 组织,加入 1mL CB0067S-ES)进行冰浴匀浆,然后 8000g, 4° C,离心 20min。
- 3. 液体:直接检测。

三、测定步骤:

- 1. 分光光度计/酶标仪预热 30min,调节波长至 485nm。
- 2. 样本测定:在玻璃比色皿中加入下列试剂:



试剂名称	空白管 (μL)	测定管 (µL)		
样品		150		
蒸馏水	150			
CB0067S-A		150		
СВ0067S-В	150			
充分混匀, 37°C培养 24h。				
CB0067S-C	1350	1350		
振荡 1h,8000g,25℃,离心 5min,取 1mL 上清于比色皿,测定 A485,△A=A 测定-A 空白管。				

注:空白管只需测定一次。

四、脱氢酶活力计算公式:

标准曲线: y = 0.0422x - 0.0312; $R^2 = 0.9988$; x 为标准品浓度(μ g/mL), y 为吸光值。

1. 按照蛋白浓度计算

酶活单位定义:在 37°C时,每 mg 蛋白样品每 min 催化产生 1 μ gTF 为一个酶活性单位。 DHA (μ g/ min / mg prot) = (\triangle A+0.0312)÷0.0422×V 反总÷(Cpr×V 样)÷T = 0.181×(\triangle A+0.0312)÷Cpr

2. 按样本质量计算

酶活单位定义:在 37° C时,每克样品每 min 催化产生 1μ gTF 为一个酶活性单位。 DHA (μ g/ min/g 鲜重) = (\triangle A+0.0312)÷0.0422×V 反总÷(W×V 样÷V 样总)÷T = 0.181×(\triangle A+0.0312)÷W

3. 按液体体积计算

酶活单位定义:在 37°C时,每 mL 样本每 min 催化产生 1μgTF 为一个酶活性单位。
DHA (μg/min/mL) = (△A+0.0312)÷ 0.0422×V 反总÷V 样÷T = 0.181×(△A+0.0312)
注: V 反总:反应总体积,1.65mL; V 样:加入反应体系中样本体积,0.15mL; T:培养时间,1d=1440min; W:样品质量,g; Cpr:蛋白浓度,mg/mL。

注意事项

- 1. 配制好的试剂避光保存于 4℃,最好在一周内使用,若出现红色,则不能使用。
- 2. 蛋白定量测定,建议使用 TargetMol 生产的 BCA Protein Quantification Kit (C0050)。
- 3. 本产品仅限于专业人员的科学研究用,不得用于临床诊断或治疗,不得用于食品或药品,不得存放于普通住宅内。
- 4. 为了您的安全和健康,请穿实验服并戴一次性手套操作。

