

# 线粒体呼吸链复合体 I/NADH-辅酶 Q 还原酶试剂盒说明书

(货号: BP10487W 微板法 96 样 有效期: 3 个月)

#### 一、指标介绍:

复合体I(EC 1.6.5.3) 又称 NADH-CoQ 还原酶或 NADH 脱氢酶, 广泛存在于动物、

植物、微生物和培养细胞的线粒体中,是线粒体内膜中最大的蛋白复合物。该酶催化一对电子从 NADH 传递给 CoQ,同时可使  $O_2$ 还原生成  $O^{2-}$ ,是呼吸电子传递链上产生  $O^{2-}$ 的主要部位。测定该酶活性,不仅可以反映呼吸电子传递链(ETC)状态,而且可以反映活性氧(ROS)生成状态。

复合体I能够催化 NADH 脱氢生成 NAD+, 在 340nm 下测定 NADH 的氧化速率进而得出该酶活性大小。

## 二、试剂盒组分与配制:

试剂组分	试剂规格	存放温度	注意事项
试剂一	液体 120mL×1 瓶	4℃保存	
试剂二	液体 30mL×1 瓶	4℃保存	
试剂三	液体 0.5mL×1 支	-20℃避光保存	
试剂四	液体 1mL×1 支	4℃避光保存	
试剂五	粉剂 2 支	4℃保存	每支: 1. 临用前 8000g 4°C 离心 2mim 使试剂落入管底; 2. 加入 0.55mL 蒸馏水溶解备用。 用不完的试剂分装后-20°C保存,禁止反复冻融,三天内用完。
试剂六	液体 20mL×1 瓶	4℃避光保存	

#### 三、实验器材:

研钵(匀浆机)、冰盒(制冰机)、台式离心机、可调式移液枪、水浴锅(烘箱、培养箱、金属浴)、 96 孔板、离心管、酶标仪、蒸馏水(去离子水、超纯水均可)。

## 四、指标测定:

建议先选取 1-3 个差异大的样本(例如不同类型或分组)进行预实验,熟悉操作流程,根据预实验结果确定或调整样本浓度,以防造成样本或试剂不必要的浪费!

- 1、线粒体制备(提示:整个线粒体的提取过程须保持4℃低温环境):
  - ① 称取约 0.1g 组织或收集 500 万细菌/细胞,加入 1mL 试剂一,用冰浴匀浆器或研钵匀浆,转移至离 心管后于  $4^{\circ}C \times 700g$  离心 10min(若漂浮有脂肪,可用枪头去除)。
  - ② 弃沉淀,上清液移至另一离心管中, 4°C×12000g 离心 10min。沉淀即为提取的线粒体,用作第④步操作。
  - ③ (选做) 上步得到的上清液即为胞浆提取物,可作为样本用于测定从线粒体泄漏的线粒体呼吸链复合体 I,用于判断线粒体提取效果。
- ④ 在沉淀(线粒体)中加入200μL试剂二和2μL试剂三,超声波破碎(冰浴,功率20%或200W,超声3s,间隔10秒,重复30次),液体置于冰上用于线粒体复合体I酶活性测定。
  - 【注】: 若增加样本量,可按照组织质量(g): 提取液体积(mL)为 1:  $5\sim10$  的比例进行提取,或按照细菌/细胞数量  $(10^4)$ : 提取液 (mL) 为  $500\sim1000$ : 1 的比例进行提取。

#### 2、检测步骤:

① 酶标仪预热 30min 以上,设定温度 25℃,调节波长至 340nm。

网址: www.bpelisa.com



- ② 若待测上清液比较浑浊(蛋白浓度比较高),可先对样本进行梯度稀释或按照下方加样表梯度减少样本加样量(试剂六相应增加)进行预测定实验。
- ③ 将试剂四和五和六置于 37℃ (哺乳动物) 或 25℃ (其它物种) 于恒温振荡培养箱 或水浴锅中孵育 15min; 在 96 孔板中依次加入:

试剂组分(μL)	测定管
试剂四	10
试剂五	10
试剂六	170
样本	10

混匀, 立即于 340nm 处读取 A1, 置于 37°C (哺乳动物) 或 25°C (其它物种), 10min 后读取 A2, △A=A1-A2。

- 【注】 1. 若 $\triangle A$  的值在零附近徘徊,可以增加样本加样体积 V1(如增至  $20\mu L$ ,试剂六相应减少),则改变后的加样体积 V1 需代入计算公式重新计算。
  - 2. 若下降趋势不稳定,可以每隔 20S 读取一次吸光值,选取一段线性下降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。
  - 3. 若 $\Delta A$  的值大于 0.15,则需减少反应时间 T(如减至 5 $\min$ ),则改变后的反应时间 T 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消耗 1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。 复合体 I 活力(nmol/min /mg prot)=[ $\Delta A \div (\epsilon \times d) \times V2 \times 10^9$ ] $\div (V1 \times Cpr) \div T=643.1 \times \Delta A \div Cpr$ 

2、按样本鲜重计算:

酶活定义:每克组织每分钟消耗 1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。 复合体 I 活力(nmol/min/g 鲜重)= $[\Delta A \div (\epsilon \times d) \times V2 \times 10^9] \div (W \times V1 \div V) \div T = 130 \times \Delta A \div W$ 

3、按细菌/细胞密度计算:

酶活定义:每 1 万个细菌/细胞每分钟消耗 1 nmol NADH 定义为一个酶活单位。复合体 I 活力(nmol/min/ $10^4$  cell)=[ $\Delta A$ ÷( $\epsilon$ ×d)×V2× $10^9$ ]÷(500×V1÷V)÷T=0.26× $\Delta A$ 

4、按液体体积计算:

酶活定义:每 mL 液体每分钟消耗 1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。 复合体 I 活力(nmol/min/mL)= $[\Delta A \div (\epsilon \times d) \times V2 \times 10^9] \div (V1 \div V) \div T=130 \times \Delta A$ 

ε---NADH 摩尔消光系数, 6.22×10<sup>3</sup> L/mol/cm; d---光径, 0.5cm;

V---加入提取液体积, 0.202 mL; V1---加入样本体积, 0.01mL;

V2---反应体系总体积, 2×10-4 L; T---反应时间, 10min;

W---样本质量, g; 500---细胞或细菌总数, 500 万;

Cpr---蛋白浓度(mg/mL),建议使用本公司的 BCA 蛋白含量测定试剂盒。

网址: www.bpelisa.com