

上海茁彩生物科技有限公司 ZCIBIO Technology Co., Ltd



生化检测原理示意图







Cat. NO: ZC-S0760 Size: 25T/24S

线粒体呼吸链复合体 | 检测试剂盒说明书 紫外分光光度法

*正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

一、测定意义:

复合体 I(EC1. 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 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。

二、测定原理:

复合体 I 能够催化 NADH 脱氢生成 NAD⁺, 在 340nm 下测定 NADH 的氧化速率计算出该酶活性的大小。

三、需自备的仪器和用品:

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







四、试剂的组成和配置:

种类	试剂规格	储存条件	使用方法及注意事项
试剂一	25mL×1 瓶	-20℃保存	
试剂二	5mL×1 瓶	-20℃保存	
试剂三	0.5 mL×1 瓶	-20℃保存	
试剂四	25mL×1 瓶	-20°C保存	
试剂五	1 mL×1 支	-20℃保存	用时加入 2mL 蒸馏水, 现配现用

工作液的配制:临用前将试剂五转移到试剂四中混合溶解; 现配现用;

五、样本的前处理:

组织、细菌或细胞中胞浆蛋白与线粒体蛋白的分离:

- ① 准确称取 0.1g 组织或收集 500 万细菌或细胞, 加入 1mL 试剂一和 10uL 试剂三, 用冰浴 匀浆器或研钵匀浆。
- ② 将匀浆 600g, 4℃离心 5min。
- ③ 弃沉淀,将上清液移至另一离心管中,11000g,4℃离心 10min。
- ④ 上清液即为除去线粒体的胞浆蛋白,可用于测定从线粒体泄漏的复合体 | (此步可选做)。
- ⑤ 步骤④中的沉淀即为线粒体,加入 200uL 试剂二和 2uL 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),用于复合体 | 酶活性测定。

六、测定步骤:

- 1、 分光光度计预热 30min 以上,调节波长至 340nm,蒸馏水调零。
- 2、 样本测定
 - (1) 工作液于 37°C (哺乳动物) 或 25°C (其它物种) 孵育 5min。









(2) 在 1mL 石英比色皿中加入 $40 \mu L$ 样本、 $800 \mu L$ 工作液和 $60 \mu L$ 试剂六,立即混匀,记录 340nm 处初始吸光值 A1 和 2min 后的吸光值 A2,计算 $\Delta A=A1-A2$ 。

七、复合体 | 活力单位的计算

(1) 按蛋白浓度计算

单位的定义: 每 mg 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 | 活力 (nmol/min/mg prot) = [ΔA×V 反总÷ (ε×d)×10°]÷(V 样×Cpr)÷T =1808×ΔA÷Cpr

此法需要自行测定样本蛋白质浓度。

(2) 按样本鲜重计算

单位的定义:每g组织每分钟消耗1 nmol NADH定义为一个酶活力单位。

复合体 | 活力 (nmol/min/g 鲜重) = [ΔΑ×V 反总÷(ε]×d)×10°]÷(W×V 样÷V 样总)÷T = 365×ΔΑ÷W

(3) 按细菌或细胞密度计算

单位的定义: 每 1 万个细菌或细胞每分钟消耗 1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。

复合体 | 活力 (nmo l/min/10⁴ce l l) = [ΔΑ×V 反总÷(ε×d)×10°]÷(500×V 样÷V 样总)÷
T=0.73×ΔΑ

V 反总: 反应体系总体积, 9×10⁻⁴ L; ε: NADH 摩尔消光系数, 6. 22×10³ L/mol/cm; d: 比色皿光径, 1cm; V 样: 加入样本体积, 0. 04mL; V 样总: 加入提取液体积, 0. 202mL; T 反应时间, 2min; W: 样本质量, g; 500: 细胞或细菌总数, 500 万。



