

## 线粒体复合体 II 试剂盒说明书

(分光法 48 样)

### 一、产品简介：

线粒体复合体 II (EC 1.3.5.1) 又称琥珀酸-辅酶 Q 还原酶，广泛存在于动物、植物、微生物和培养细胞的线粒体中，催化琥珀酸氧化生成延胡索酸，同时辅基 FAD 还原为 FADH<sub>2</sub>，后者进一步还原氧化型辅酶 Q 生成还原型辅酶 Q，是控制琥珀酸氧化呼吸链反应的第一步，也是氧化磷酸化产能过程的关键。

复合体 II 的催化产物还原型辅酶 Q 可进一步还原 2,6-二氯吲哚酚，使该物质在 600nm 处的吸光值减小，通过检测 600nm 处的下降速率进而得到复合体 II 酶活性大小。

### 二、试剂盒组分与配制：

试剂名称	规格	保存要求	备注
试剂一	液体 60mL×1 瓶	4°C保存	
试剂二	液体 10mL×1 瓶	4°C保存	
试剂三	液体 μL×1 支	4°C保存	
试剂四	粉剂×1 瓶	4°C保存；	临用前甩几下使粉末全部落入底部，加入 4mL 蒸馏水，混匀溶解备用。
试剂五	粉剂×1 支	4°C保存；	临用前甩几下使粉末全部落入底部，加入 3mL 蒸馏水，混匀溶解备用。
试剂六	粉剂×1 支	-20°C保存	临用前甩几下使粉末全部落入底部，加入 1.1mL 无水乙醇，完全溶解后再加入 1.1mL 的蒸馏水，混匀备用。
试剂七	液体 35mL×1 瓶	4°C保存	

### 三、所需的仪器和用品：

可见分光光度计、1mL 玻璃比色皿（光径 1cm）、可调式移液器、低温台式离心机、研钵、无水乙醇、冰和蒸馏水。

### 四、线粒体复合体 II 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、线粒体制备（提示：整个线粒体的提取过程须保持 4°C 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°C×700g 离心 10min。
- ② 弃沉淀，上清液移至另一离心管中，4°C×12000g 离心 10min。用移液器移除上清液，留下沉淀（沉淀即为线粒体）。
- ③ 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 II 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: 5~10 的比例进行提取，或按照细菌/细胞数量 (10<sup>4</sup>): 提取液 (mL) 为 500~1000: 1 的比例进行提取。

#### 2、上机检测：

- ① 可见分光光度计预热 30min 以上，设定温度 25°C，调节波长至 600nm，蒸馏水调零。
- 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（试剂七相应增加）进行预测定实验。
- ③ 在 1mL 玻璃比色皿中依次加入：

试剂名称 ( $\mu\text{L}$ )	测定管
试剂四	70
试剂五	50
试剂六	40
试剂七	600
样本	40
混匀, 立即于 600nm 处读取 A1, 室温 静置 10min 后读取 A2, $\Delta\text{A}=\text{A1}-\text{A2}$ 。	

- 【注】 1. 若 A1 值小于 0.8, 则可减少样本加样体积 V1 (如减至 20 $\mu\text{L}$ , 试剂七相应增加), 则改变后的加样体积 V1 需代入计算公式重新计算。  
 2. 若  $\Delta\text{A}$  的值在零附近徘徊, 可以增加样本加样体积 V1 (如增至 60 $\mu\text{L}$ , 试剂七相应减少), 或延长反应时间 T, 则改变后的 V1 和 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 1nmol 的 2,6-二氯吲哚酚定义为一个酶活力单位。

$$\text{复合体II活力}(\text{nmol/min/mg prot}) = [\Delta\text{A} \div (\varepsilon \times d) \times V_2 \times 10^9] \div (V_1 \times C_{\text{pr}}) \div T = 95.2 \times \Delta\text{A} \div C_{\text{pr}}$$

### 2、按样本鲜重计算:

酶活定义: 每克组织每分钟消耗 1nmol 的 2,6-二氯吲哚酚定义为一个酶活力单位。

$$\text{复合体II活力}(\text{nmol/min/g 鲜重}) = [\Delta\text{A} \div (\varepsilon \times d) \times V_2 \times 10^9] \div (W \times V_1 \div V) \div T = 19.2 \times \Delta\text{A} \div W$$

### 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 1nmol 的 2,6-二氯吲哚酚定义为一个酶活单位。

$$\text{复合体II活力}(\text{nmol/min}/10^4 \text{ cell}) = [\Delta\text{A} \div (\varepsilon \times d) \times V_2 \times 10^9] \div (500 \times V_1 \div V) \div T = 0.038 \times \Delta\text{A}$$

$\varepsilon$ --2,6-二氯吲哚酚摩尔消光系数,  $2.1 \times 10^4 \text{ L/mol/cm}$ ;

d---光径, 1cm;

V---加入提取液体积, 0.202mL;

V1---加入样本体积, 0.04mL;

V2---反应体系总体积,  $8 \times 10^{-4} \text{ L}$ ;

T---反应时间, 10min;

W---样本质量, g;

500--细胞或细菌总数, 500 万;

C<sub>pr</sub>--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。