

## 琥珀酸脱氢酶 (Succinate Dehydrogenase, SDH) 试剂盒说明书

微量法 100 管/96 样

正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

### 测定意义:

SDH (EC 1.3.5.1) 广泛存在于动物、植物、微生物和培养细胞中。SDH 是线粒体的一种标志酶, 位于线粒体内膜上的一种膜结合酶, 是连接呼吸电子传递和氧化磷酸化的枢纽之一。此外, 为多种原核细胞产能的呼吸链提供电子。

### 测定原理:

SDH 催化琥珀酸脱氢生成延胡索酸, 脱下的氢通过吩嗪二甲酯硫酸 (PMS) 传递还原 2,6-二氯酚靛酚 (DCPIP), 并且在 600nm 处具有特征吸收峰, 通过 600nm 吸光度的变化, 测定 2,6-DPIP 的还原速度, 代表 SDH 酶活性。

### 组成:

产品名称	KC005-100T/96S	Storage
试剂一: 液体	100ml	-20°C
试剂二: 液体	20ml	-20°C
试剂三: 液体	1.5ml	-20°C
试剂四: 粉剂	1 瓶	4°C
试剂五: 粉剂	1 支	-20°C
说明书	一份	

### 自备仪器和用品:

可见分光光度计/酶标仪、水浴锅、台式离心机、可调式移液器、微量石英比色皿/96 孔板、研钵、冰和蒸馏水。

### 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、称取约 0.1g 组织或收集 500 万细胞, 加入 1ml 试剂一和 10 $\mu$ l 试剂三, 用冰浴匀浆器或研钵匀浆。
- 2、将匀浆 600g, 4°C 离心 5min。
- 3、弃沉淀, 将上清液移至另一离心管中, 11000g, 4°C 离心 10min。
- 4、上清液即胞浆提取物, 可用于测定从线粒体泄漏的 SDH (此步可选做)。
- 5、在步骤④的沉淀中加入 200 $\mu$ l 试剂二和 2 $\mu$ l 试剂三, 超声波破碎 (冰浴, 功率 20% 或 200W, 超声 3 秒, 间

最终解释权所有 © 伊势久 (江苏连云港) 生物科技有限责任公司, 保留一切权利



隔 10 秒，重复 30 次），用于线粒体 SDH 活性测定。

### 测定步骤和加样表：

1、分光光度计或酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 600nm，蒸馏水调零。

2、样本测定

(1) 在试剂四中加入 18ml 蒸馏水充分溶解，置于 37°C（哺乳动物）或 25°C（其它物种）水浴 10min；用不完的试剂分装后-20°C保存，禁止反复冻融；

(2) 在试剂五中加入 1ml 蒸馏水，充分溶解待用；用不完的试剂分装后-20°C保存，禁止反复冻融；

(3) 在微量石英比色皿或 96 孔板中加入 10 $\mu$ l 样本、10 $\mu$ l 试剂五和 180 $\mu$ l 试剂四，混匀，立即记录 600nm 处 20s 时的吸光值 A1 和 1min20s 后的吸光值 A2，计算 $\Delta A=A1-A2$ 。

### SDH 活性的计算：

#### a.用微量石英比色皿测定的计算公式如下

(1) 按样本蛋白浓度计算

单位的定义：每 mg 组织蛋白每分钟消耗 1 nmol 2,6-二氯酚靛酚定义为一个酶活性单位。

$$\text{SDH 活性 (nmol/min/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (Cpr \times V_{\text{样}}) \div T = 952 \times \Delta A \div Cpr$$

(2) 按样本鲜重计算

单位的定义：每 g 组织每分钟消耗 1 nmol 2,6-二氯酚靛酚定义为一个酶活性单位。

$$\text{SDH 活性 (nmol/min/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 192 \times \Delta A \div W$$

(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 2,6-二氯酚靛酚定义为一个酶活性单位。

$$\text{SDH 活性 (nmol/min/10}^4 \text{ cell)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 0.385 \times \Delta A$$

V 反总：反应体系总体积，2 $\times 10^4$  L； $\epsilon$ ：2,6-二氯吲哚酚摩尔消光系数，2.1 $\times 10^4$  L / mol /cm；d：比色皿光径，1cm；V 样：加入样本体积，0.01 ml；V 样总：加入提取液体积，0.202 ml；T：反应时间，1 min；Cpr：样本蛋白质浓度，mg/ml；W：样本质量，g；500：细菌或细胞总数，500 万。

#### b.用 96 孔板测定的计算公式如下

(1) 按样本蛋白浓度计算

单位的定义：每 mg 组织蛋白每分钟消耗 1 nmol 2,6-二氯酚靛酚定义为一个酶活性单位。

$$\text{SDH 活性 (nmol/min/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times Cpr) \div T = 1904 \times \Delta A \div Cpr$$

(2) 按样本鲜重计算

单位的定义：每 g 组织每分钟消耗 1 nmol 2,6-二氯酚靛酚定义为一个酶活性单位。

$$\text{SDH 活性 (nmol/min/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 384 \times \Delta A \div W$$

(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 2,6-二氯酚靛酚定义为一个酶活性单位。

$$\text{SDH 活性 (nmol/min/10}^4 \text{ cell)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 0.77 \times \Delta A$$

V 反总：反应体系总体积，2 $\times 10^4$  L； $\epsilon$ ：2,6-二氯吲哚酚摩尔消光系数，2.1 $\times 10^4$  L / mol /cm；d：96 孔板光径，0.5cm；V 样：加入样本体积，0.01 ml；V 样总：加入提取液体积，0.202 ml；T：反应时间，1 min；Cpr：样本蛋白质浓度，mg/ml；W：样本质量，g；500：细菌或细胞总数，500 万。

