

# 丙酮酸脱羧酶 (PDC) 活性检测试剂盒 (微量法)

产品货号: BA1056

产品规格: 100管/96样

### 产品说明:

PDC主要存在于酵母中,是乙醇发酵的关键酶之一,催化丙酮酸脱羧生成乙醛。

PDC催化丙酮酸脱羧生成乙醛,添加乙醇脱氢酶(ADH)来进一步催化NADH还原乙醛生成乙醇和NAD+; NADH在340nm有吸收峰,而NAD+没有;通过测定340nm光吸收下降速率,来计算PDC活性。

注意:实验之前建议选择2-3个预期差异大的样本做预实验。如果样本吸光值不在测量范围内建议稀释或者增加样本量进行检测。

#### 产品内容:

| 试剂名称 | 规格        | 保存条件 |
|------|-----------|------|
| 提取液  | 液100mL×1瓶 | 4℃   |
| 试剂一  | 液体18mL×1瓶 | 4℃   |
| 试剂二  | 液体20mL×1瓶 | 4℃   |
| 试剂三  | 粉剂×1支     | -20℃ |
| 试剂四  | 粉剂×1支     | -20℃ |
| 试剂五  | 液体2mL×1瓶  | 4℃   |

### 溶液的配制:

- 1. 提取液:内含不溶物,使用前摇匀;
- 2. 混合试剂: 临用前配制,将试剂三和试剂四用适量试剂二溶解后再全部转移到试剂二中备用。

# 所需的仪器和用品:

台式离心机、紫外分光光度计/酶标仪、水浴锅、微量石英比色皿/96孔(UV板)、可调式移液枪、研钵/匀浆器、冰和蒸馏水。

#### 操作步骤:

# 一、样本处理(可适当调整待测样本量,具体比例可以参考文献)

1. 细胞或细菌样本的制备:

先收集细胞或细菌样本到离心管内,弃上清,按照每500万细胞或细菌加入1mL提取液,超声波破碎细菌或细胞(功率20%,超声3s,间隔10s,重复30次)。10000rpm,4℃离心20min,取上清,置冰上待测。

2. 组织样本:

称取约0.1g组织,加入1mL提取液,冰上充分研磨。16000g,4℃离心20min,取上清,置冰上待测。

3. 血清(浆)样本:直接检测。

### 测定步骤

- 1. 紫外分光光度计/酶标仪预热30min以上,调节波长至340nm,蒸馏水调零。
- 2. 试剂一37℃(哺乳动物)或25℃(其他物种)水浴提前预热30min。
- 3. 操作表:





| 试剂名称(μL) | 测定管 | 空白管 |
|----------|-----|-----|
| 试剂一      | 140 | 140 |
| 试剂五      | 20  | 20  |
| 混合试剂     | 20  | 20  |
| 样本       | 20  | -   |
| 蒸馏水      | -   | 20  |

迅速混匀后于340nm比色,记录10s和70s的吸光值,测定管的记为A1和A2,空白管的记为A3和A4,计算 $\Delta$ A=(A1-A2) - (A3-A4)。(空白管只需做1-2次)

### PDC活性计算

# A. 使用微量石英比色皿测定的计算:

1. 血清(浆)PCD活力的计算:

单位的定义: 37℃ (哺乳动物)或25℃ (其他物种)中,每毫升血清(浆)在反应体系中每分钟催化1 $\mu$ mol NADH氧化定义为一个酶活力单位。

PDC (U/mL) = $\Delta A \times V$ 反总÷( $\epsilon \times d$ )×10 6÷V样本÷T=1.6× $\Delta A$ 

- 2. 组织中PDC活力的计算:
- (1) 按样本蛋白浓度计算:

单位的定义: 37℃ (哺乳动物)或25℃ (其他物种)中,每mg组织蛋白在反应体系中每分钟催化1μmol NADH氧化定义为一个酶活力单位。

PDC (U/mg prot) = $\Delta A \times V$ 反总÷( $\epsilon \times d$ )×10<sup>6</sup>÷(V样本×Cpr)÷T=1.6× $\Delta A$ ÷Cpr

(2) 按样本质量计算:

单位的定义: 37  $\mathbb{C}$  (哺乳动物)或25  $\mathbb{C}$  (其他物种)中,每g组织质量在反应体系中每分钟催化 $1\mu$ mol NADH 氧化定义为一个酶活力单位。

PDC (U/g 质量) =ΔA×V反总÷(ε×d)×10<sup>6</sup>÷ (W÷V提取×V样本)÷T=1.6×ΔA÷W

3. 细菌或细胞中PDC活力的计算:

按细菌或细胞数量计算:

单位的定义: 37℃ (哺乳动物) 或25℃ (其他物种) 中,每1万个细菌或细胞在反应体系中每分钟催化1μmol 的NADH氧化定义为一个酶活力单位。

PDC(U/10<sup>4</sup>Cell)=  $\Delta A \times V$ 反总÷( $\epsilon \times d$ )×10<sup>6</sup>÷(V样本÷V提取×500)÷T=3.2×10 -3× $\Delta A$ ÷Cpr

ε: NADH摩尔消光系数, 6.22×10³L/mol/cm; d: 比色皿光径, 1cm; V反总: 反应体系总体积, 0.2mL=2×10⁴L, V样本: 加入反应体系中上清液体积, 0.02mL; Cpr: 蛋白浓度 (mg/mL), 需要另外测定; T: 反应时间, 1min; W: 样本质量, g; V提取: 提取液体积, 1mL; 500: 细菌或细胞总数, 500万; 10⁶: 单位换算系数, 1mol=10⁶μmol。

### B.使用96孔UV板测定的计算:

将上述公式中的d-1cm(比色皿光径)换为d-0.6cm(96孔板光径)进行计算即可。

## 注意事项:

- 1. 实验时,混合试剂、试剂五和样本在冰上放置,以免变性和失活。
- 2. 比色皿中反应液的温度必须保持37℃或25℃,取小烧杯一只装入一定量的37℃或25℃蒸馏水,将此烧杯放入 37℃或25℃水浴锅中。在反应过程中把比色皿连同反应液放在此烧杯中。
- 3. 最好两个人同时做此实验,一个人比色,一个人计时,以保证实验结果的准确性。使用96孔板测定时不推荐同时测多个样本。
- 4. 如果1分钟变化值较小可延长反应时间,同时注意修改计算公式。

