# 丙酮酸脱羧酶(PDC)活性测定试剂盒说明书

微量法 100T/96S

注意: 正式测定之前选择 2-3 个预期差异大的样本做预测定。

### 测定意义:

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。

### 测定原理:

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 340 nm 有吸收峰,而 NAD+没有;通过测定 340 nm 光吸收下降速率,来计算 PDC 活性。

#### 自备仪器和用品:

研钵、冰、台式离心机、紫外分光光度计/酶标仪、微量石英比色皿/96 孔板、可调式移液枪和蒸馏水。

### 试剂组成和配制:

试剂一:液体 100mL×1 瓶,4℃保存。

试剂二:液体 18mL×1 瓶,4℃保存。

试剂三:液体 2.5mL×1 瓶,4℃保存。

试剂四: 粉剂×1 支, -20℃保存。

试剂五:液体 30μL×1 瓶, -20℃保存。

混合试剂: 临用前配制,将试剂四和试剂五转移至试剂三中充分溶解待用,用不完的试剂分装后-20℃保存,禁止反复冻融。

试剂六:液体 2mL×1 管,4℃保存。

#### 粗酶液提取:

- 1、细菌或细胞处理: 收集细菌或细胞到离心管内,离心后弃上清; 按照每 200 万细菌或细胞加入  $400\mu$ L 提取液,超声波破碎细菌或细胞(功率 200W,工作 3s,间歇 10s,工作 35 次),16000g 4℃离心 20min,取上清,置冰上待测。
- 2、组织处理:按照组织质量(g): 试剂一体积(mL)为 1: 5~10 的比例(建议称取约 0.1g 组织,加入 1mL 试剂一)进行冰浴匀浆,16000g 4℃离心 20min,取上清,置冰上待测。
- 3、血清(浆)样品:直接检测。

## PDC 测定操作:

- 1. 分光光度计/酶标仪预热 30min,调节波长到 340 nm,蒸馏水调零。
- 2. 试剂二置于 25℃水浴中预热 30min。
- 3. **空白管:** 依次在微量石英比色皿/96 孔板中加入  $20\mu$ L 蒸馏水、 $20\mu$ L 混合试剂、 $140\mu$ L 试剂二和  $20\mu$ L 试剂六,迅速混匀后于 340nm 比色,记录 15s 和 75s 的吸光值,分别记为 A1 和 A2。
- 4. **测定管:** 依次在微量石英比色皿/96 孔板中加入  $20\mu$ L 上清液、 $20\mu$ L 混合试剂、 $140\mu$ L 试剂二和  $20\mu$ L 试剂六,迅速混匀后于 340nm 比色,记录 15s 和 75s 的吸光值,分别记为 A3 和 A4。

## 注意: 空白管只需测定一次。

#### PDC 活性计算:

- a.使用微量石英比色皿测定的计算公式如下
- (1) 按照蛋白浓度计算

活性单位定义: 25℃中, 每毫克蛋白每分钟催化 1nmol NADH 氧化为 1 个酶活单位。

PDC (nmol/min/mg prot) ={[(A3-A4)-(A1-A2)]÷ $\epsilon$ ÷d×V 总×10<sup>9</sup>}÷(Cpr×V 样)÷T =1608×[(A3-A4)-(A1-A2)]÷Cpr

(2) 按照样本质量计算

活性单位定义: 25℃中,每克组织每分钟催化 1nmol NADH 氧化为 1 个酶活单位。

PDC (nmol/min /g 鲜重) ={[(A3-A4)-(A1-A2)]÷ $\epsilon$ ÷d×V 总×10<sup>9</sup>}÷(W×V 样÷V 样总) ÷T =1608×[(A3-A4)-(A1-A2)]÷W

(3) 按细胞数量计算

活性单位定义: 25℃中,每 10<sup>4</sup>个细胞每分钟催化 1nmol NADH 氧化为 1 个酶活单位。

PDC (nmol/min/10<sup>4</sup>cell) ={[(A3-A4)-(A1-A2)]÷ $\epsilon$ ÷d×V 总×10<sup>9</sup>}÷(细胞数量×V 样÷V 样总) ÷T

(4) 按血清(浆)体积计算

活性单位定义: 25℃中, 每毫升血清(浆)每分钟催化 1nmol NADH 氧化为 1 个酶活单位。PDC (nmol/min /mL) ={[(A3-A4)-(A1-A2)]÷ε÷d×V 总×10<sup>9</sup>}÷V 样÷T

$$=1608\times[(A3-A4)-(A1-A2)]$$

 $\epsilon$ : NADH 摩尔消光系数, $6.22\times10^3$ L/mol/cm; d: 比色皿光径,1cm; V 总: 反应体系总体积,0.2mL= $2\times10^4$ L,V 样: 加入反应体系中上清液体积,0.02mL; V 样总: 提取液体积,1 mL; Cpr: 蛋白浓度(mg/mL),需要另外测定,建议使用本公司 BCA 蛋白质含量试剂盒; W: 样品质量; T: 反应时间,1 min。

b.使用 96 孔板测定的计算公式如下

(1) 按照蛋白浓度计算

活性单位定义: 25℃中, 每毫克蛋白每分钟催化 1nmol NADH 氧化为 1 个酶活单位。

$$=3215\times[(A3-A4)-(A1-A2)]\div Cpr$$

(2) 按照样本质量计算

活性单位定义: 25℃中,每克组织每分钟催化 1nmol NADH 氧化为 1 个酶活单位。

PDC (nmol/min /g 鲜重) ={[(A3-A4)-(A1-A2)]÷ε÷d×V 总×10<sup>9</sup>}÷(W×V 样÷V 样总)÷T =3215×[(A3-A4)-(A1-A2)]÷W

(3) 按细胞数量计算

活性单位定义: 25℃中,每 10<sup>4</sup>个细胞每分钟催化 1nmol NADH 氧化为 1 个酶活单位。

PDC (nmol/min/10<sup>4</sup>cell) ={[(A3-A4)-(A1-A2)]÷ $\epsilon$ ÷d×V 总×10<sup>9</sup>}÷(细胞数量×V 样÷V 样总) ÷T

(4) 按血清(浆)体积计算

活性单位定义: 25℃中,每毫升血清(浆)每分钟催化 1nmol NADH 氧化为 1 个酶活单位。 PDC (nmol/min /mL) ={[(A3-A4)-(A1-A2)]÷ε÷d×V 总×10<sup>9</sup>}÷V 样÷T

$$=3215\times[(A3-A4)-(A1-A2)]$$

ε: NADH 摩尔消光系数, 6.22×10<sup>3</sup>L/mol/cm; d: 96 孔板光径, 0.5 cm; V 总: 反应体系总体积, 0.2mL=2×10<sup>4</sup> L, V 样: 加入反应体系中上清液体积, 0.02mL; V 样总: 提取液体积, 1 mL; Cpr: 蛋白浓度 (mg/mL), 需要另外测定,建议使用本公司 BCA 蛋白质含量试剂盒; W: 样品质量; T: 反应时间, 1 min。