

## 丙酮酸激酶（Pyruvate kinase, PK）试剂盒说明书

(货号: ADS-W-T002 微板法 96 样)

### 一、产品简介:

丙酮酸激酶 (PK, EC 2.7.1.40) 广泛存在于动物、植物、微生物和培养细胞中，催化糖酵解过程中的最后一步反应，是糖酵解过程中的主要限速酶之一，也是产生 ATP 的关键酶之一，因此测定 PK 活性具有重要意义。

丙酮酸激酶催化磷酸烯醇式丙酮酸和 ADP 生成 ATP 和丙酮酸，乳酸脱氢酶进一步催化 NADH 和丙酮酸生成乳酸和 NAD<sup>+</sup>，在 340nm 下测定 NADH 下降速率，即可反映 PK 活性。

### 二、试剂盒的组成和配制:

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	液体 120mL×1 瓶	4°C保存	
试剂一	液体 10mL×1 瓶	4°C保存	
试剂二	粉剂 1 瓶	-20°C保存	用前甩几下使试剂落入底部，再加 5.5mL 的蒸馏水溶解备用。
试剂三	粉剂 4 支	-20°C保存	每支用前甩几下使试剂落入底部，再加 0.55mL 的蒸馏水溶解备用。用不完的试剂分装后-20°C保存，禁止反复冻融，三天内用完。
试剂四	粉剂 1 支	-20°C保存	用前甩几下使试剂落入底部，再加 2.2mL 的蒸馏水溶解备用。用不完的试剂分装后-20°C保存，禁止反复冻融，三天内用完。

### 三、所需的仪器和用品:

酶标仪、96 孔板、水浴锅、台式离心机、可调式移液器、研钵、冰和蒸馏水。

### 四、丙酮酸激酶 (PK) 酶活测定:

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、样本制备:

##### ① 组织样本:

称取约 0.1g 组织，加入 1mL 提取液，进行冰浴匀浆。12000rpm, 4°C 离心 10min，取上清，置冰上待测。

【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。

##### ② 细菌/细胞样本:

先收集细菌或细胞到离心管内，离心后弃上清；取 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液；冰浴超声波破碎细菌或细胞（冰浴，功率 20% 或 200W，超声 3s，间隔 10s，重复 30 次）；12000rpm, 4°C 离心 10min，取上清，置冰上待测。

【注】：若增加样本量，可按照细菌/细胞数量 (10<sup>4</sup> 个) : 提取液 (mL) 为 1:1000~5000 比例进行提取。

③ 血清样本：直接检测。若浑浊，离心后取上清检测。

#### 2、上机检测:

① 酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 340nm。

② 所有试剂可放在 37°C 水浴 5-15min。

(3) 依次在 96 孔板中加入：

试剂名称 ( $\mu\text{L}$ )	测定管
样本	20
试剂一	90
试剂二	50
试剂三	20
混匀, 37°C下, 静置 10min 后	
试剂四	20
混匀, 37°C下, 10s 时于 340nm 处读取吸光值 A1, 5min 后读取吸光值 A2, $\Delta\text{A}=\text{A1}-\text{A2}$ 。	

- 【注】1.若 $\Delta\text{A}$  值小于 0.01, 可适当延长反应时 T (如由 5min 延至 15min 或更长读取 A2); 或适当加大样本量 V1 (如由 20 $\mu\text{L}$  增至 40 $\mu\text{L}$ , 则试剂一相应减少); 或增加样本取样质量 W; 则改变后的 T 和 V1 和 W 需代入计算公式重新计算。  
 2. 若起始值 A1 太大如超过 2 (如颜色较深的植物叶片, 一般色素较高, 则起始值相对会偏高), 可减少样本加样体积 V1 (如减至 10 $\mu\text{L}$ , 则补充 10 $\mu\text{L}$  蒸馏水), 则改变后 V1 需代入公式重新计算。或向待测样本中加少许活性炭混匀静置 5min 后 12000rpm, 4°C 离心 10min, 上清液用于检测。  
 3. 若 A1 值低于 0.6 或 $\Delta\text{A}$  大于 0.6, 可减少样本加样体积 V1 (如减至 10 $\mu\text{L}$ , 则补充 10 $\mu\text{L}$  蒸馏水) 或减少反应时间 T (如由 5min 减至 2min 读取 A2), 则改变后的 V1 和 T 代入公式计算。  
 4. 若下降趋势不稳定, 可以每隔 10S 读取一次吸光值, 选取一段线性下降的时间段来参与计算, 相对应的 A 值也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 NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{PK}(\text{nmol/min/mg prot}) = [\Delta\text{A} \div (\epsilon \times d) \times V2 \times 10^9] \div (\text{Cpr} \times V1 \div V) \div T = 643.1 \times \Delta\text{A} \div \text{Cpr}$$

### 2、按样本鲜重计算：

酶活定义：每克组织每分钟每分钟消耗 1nmol 的 NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{PK}(\text{nmol/min/g 鲜重}) = [\Delta\text{A} \div (\epsilon \times d) \times V2 \times 10^9] \div (W \times V1 \div V) \div T = 643.1 \times \Delta\text{A} \div W$$

### 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 NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{PK}(\text{nmol/min}/10^4 \text{ cell}) = [\Delta\text{A} \div (\epsilon \times d) \times V2 \times 10^9] \div (500 \times V1 \div V) \div T = 1.29 \times \Delta\text{A}$$

### 4、血清 PK 活力计算：

酶活定义：每毫升血清每分钟消耗 1nmol 的 NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{PK}(\text{nmol/min/mL}) = [\Delta\text{A} \div (\epsilon \times d) \times V2 \times 10^9] \div V1 \div T = 643.1 \times \Delta\text{A}$$

$\epsilon$ --NADH 摩尔消光系数,  $6.22 \times 10^3 \text{ L/mol/cm}$ ;  $d$ --96 孔板光径, 0.5cm;

$V$ --加入提取液体积, 1 mL;

$V1$ --加入样本体积, 0.02 mL;

$V2$ --反应体系总体积,  $2 \times 10^{-4} \text{ L}$ ;

$T$ --反应时间, 5min;

500--细菌或细胞总数, 万。

$W$ --样本质量, g;

Cpr--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。