

丙酮酸激酶 (Pyruvate kinase, PK) 试剂盒说明书

分光光度法 50 管/48 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:

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。

测定原理:

PK 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+,在 340nm 下测定 NADH 下降速率,即可反映 PK 活性。

组成:

产品名称	GC003-50T/48S	Storage
提取液:液体	60ml	4°C
试剂一:液体	50ml	4°C
试剂二: 粉剂	2 瓶	-20°C
试剂三: 液体	25μl×2	4°C
说明书	一份	

自备仪器和用品:

紫外分光光度计、台式离心机、水浴锅、可调式移液器、1ml 石英比色皿、研钵、冰和蒸馏水

样本的前处理:

- 1、细菌或培养细胞: 先收集细菌或细胞到离心管内, 离心后弃上清; 按照细菌或细胞数量(10^4 个): 提取液体积(ml)为 $500\sim1000$: 1 的比例(建议 500 万细菌或细胞加入 1ml 提取液),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); 8000g 4°C离心 10min,取上清,置冰上待测。
- 2、组织:按照组织质量(g):提取液体积(ml)为 1: $5\sim10$ 的比例(建议称取约 0.1g 组织,加入 1ml 提取液),进行冰浴匀浆。8000g 4°C离心 10min,取上清,置冰上待测。
- 3、血清(浆)样品:直接检测。

测定步骤:

- 1、分光光度计预热 30min 以上,调节波长至 340nm,蒸馏水调零。
- 2、样本测定

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







- (1) 试剂二的配制: 临用前取试剂二一瓶,加入 22.5ml 试剂一和 2.65ml 蒸馏水充分溶解,置于 37℃(哺乳动物)或 25℃(其它物种)水浴 5min;现配现用。
 - (2) 试剂三的配制: 临用前取试剂三一支, 加入 1.5ml 蒸馏水充分溶解待用; 现配现用。
- (3) 在 1ml 石英比色皿中加入 $50\mu l$ 样本、 $50\mu l$ 试剂三和 $900\mu l$ 试剂二,混匀,立即记录 340nm 处 20s 时 的吸光值 A1 和 2min20s 后的吸光值 A2,计算 $\Delta A=A1-A2$ 。

PK 活性计算:

1、血清(浆)中PK活力的计算:

单位的定义: 每毫升血清(浆)每分钟消耗 1 nmol 的 NADH 定义为一个酶活力单位。

- 2、组织、细菌或细胞中 PK 活力的计算:
 - (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 的 NADH 定义为一个酶活力单位。

PK (nmol/min /mg prot) = $[\Delta A \times V$ 反总÷ $(\varepsilon \times d) \times 10^9]$ ÷(V样 $\times Cpr)$ ÷ $T=2613 \times \Delta A$ ÷ $\times Cpr$

(2) 按样本鲜重计算:

单位的定义:每g组织每分钟消耗1nmol的NADH定义为一个酶活力单位。

PK (nmol/min/g 鲜重) = [ΔA×V 反总÷ (ε×d) ×10 9]÷(W× V 样÷V 样总)÷T=2613×ΔA÷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的 NADH 定义为一个酶活力单位。

PK (nmol/min /10⁴ cell) = [ΔA×V 反总÷ (ε×d) ×10⁹]÷(500×V 样÷V 样总)÷T=5.226×ΔA

V 反总: 反应体系总体积, 9.75×10⁻⁴ L; ε: NADH 摩尔消光系数, 6.22×10³ L / mol /cm; d: 比色皿光径, 1cm; V 样: 加入样本体积, 0.03 ml; V 样总: 加入提取液体积, 1 ml; T: 反应时间, 2min; 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。



