

磷酸烯醇式丙酮酸羧激酶(PEPCK)活性检测试剂盒

(微量法)

产品货号: BA1193 产品规格: 100管/96样

产品简介:

PEPCK(EC 4.1.1.32) 广泛存在于动物、开花植物、藻类、部分真菌和细菌中。该酶催化草酰乙酸转化为磷酸烯醇式丙酮酸.是调节糖异生途径的第一限速酶。

PEPCK 催化草酰乙酸生成磷酸烯醇式丙酮酸和CO₂,丙酮酸激酶和乳酸脱氢酶进一步依次催化NADH氧化生成NAD+,在340nm下测定NADH下降速率,即可反映PEPCK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	液体110mL×1瓶	2-8℃
试剂一	液体18mL×1瓶	2-8℃
试剂二	粉剂×1瓶	-20℃
试剂三	液体18μL×1支	2-8℃
试剂四	液体62μL×1支	2-8℃
试剂五	粉剂×1瓶	-20℃

溶液的配制:

- 1. 试剂二: 临用前加入15mL试剂一溶解。可溶解后分装-20℃保存,避免反复冻融。
- 2. 试剂三:液体置于试剂瓶内EP管内。临用前加入蒸馏水按体积比1:120稀释,现用现配。
- 3. 试剂四:液体置于试剂瓶内EP管内。临用前加入蒸馏水按体积比7:250稀释,现用现配。
- 4. 试剂五:粉剂置于试剂瓶内玻璃管内。临用前加入2.5mL蒸馏水充分溶解;可溶解后分装-20℃保存,避免反复冻融。
- 5. 工作液的配制:将试剂二、试剂三、试剂四按 7:1:1(V:V:V)的比例配制工作液,工作液现用现配。

需自备的仪器和用品:

紫外分光光度计/酶标仪、低温离心机、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. 组织:按照组织质量(g):提取液体积(mL)为 1: 5~10的比例(建议称取约0.1g组织,加入1mL提取液)进行冰浴匀浆,然后8000g,4℃,离心10min,取上清,置冰上待测。
- 2. 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(10⁴个):提取液体积(mL)为500~1000:1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);8000g4℃离心10min,取上清,置冰上待测。
- 3. 血清(浆)样品:直接检测。

二、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. 将工作液置于37℃(哺乳动物)或25℃(其它物种)预热5分钟。
- 3. 操作表:在微量石英比色皿/96孔UV板中依次加入下列试剂:





试剂名称(μL)	空白管	测定管
样本		10
蒸馏水	10	
工作液	180	180
试剂五	10	10

加入试剂五后立即混匀,于340nm处测定10s时的吸光值A1和1min10s时的吸光值A2,计算 \triangle A测定管=A1测定-A2测定, \triangle A空白管=A1空白-A2空白, \triangle A= \triangle A测定管- \triangle A空白管。 空白管只需做一次。

三、PEPCK酶活计算:

1. 按微量石英比色皿计算:

(1) 按蛋白浓度计算

酶活定义:每mg组织蛋白每分钟消耗1nmol的NADH定义为一个酶活力单位。

PEPCK 酶活 (U/mg prot) = $\triangle A \div (\varepsilon \times d) \times 10^9 \times V$ 反总÷ (V样×Cpr) ÷T

$$= 3215.4 \times \triangle A \div Cpr$$

(2) 按样本质量计算

酶活定义:每g组织每分钟消耗1nmol的NADH定义为一个酶活力单位。

PEPCK 酶活(U/g 鲜重)= $\triangle A$ ÷($\epsilon \times d$)× $10^9 \times V$ 反总÷(V样×W÷V样总)÷T

$$=3215.4\times\triangle A\div W$$

(3) 按照细菌或细胞数量计算

酶活定义:每10⁴个细菌或细胞每分钟消耗1nmol的NADH定义为一个酶活力单位。

PEPCK 酶活 (U/10⁴cell) = $\triangle A \div$ (ε×d) ×10⁹×V反总÷ (500×V样÷V样总) ÷T

(4) 按照血清(浆)体积计算

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

PEPCK (U/mL) = $\triangle A \div (ε \times d) \times 10^9 \times V$ 反总 $\div V$ 样 $\div T$

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, 0.0002L; V样: 反应体系中样本体积, 0.01mL; V样总: 加入提取液体积, 1mL; Cpr: 样本蛋白浓度, mg/mL, 蛋白浓度自行测定; W: 样本质量, g, T: 反应时间: 1min; 500: 细菌或细胞总数, 500万; 10⁹: 单位换算系数, 1mol=10⁹nmol。

2. 按96孔UV板计算:

将上述公式中的d-1cm改为d-0.6cm(96孔板光径)进行计算即可。

注意事项:

- 1. 当A1小于1或△A小于0.6时(96孔UV板是当A1小于0.6或△A小于0.4时),建议将样品稀释适当倍数后再进行测定,以提高检测灵敏度。
- 2. 酶活性高的样品如动物肝、肾等组织,建议将提取液稀释5倍或5倍以上测定。
- 3. 空白管为检测各试剂组分质量的检测孔,正常情况下,变化不超过0.06。
- 4. 加样、混匀等步骤要迅速, 秒表计时要准确。