

## 3-磷酸甘油酸激酶(PGK)活性检测试剂盒说明书

(货号: G0885F 紫外法 48 样)

### 一、产品简介:

3-磷酸甘油酸激酶(PGK)是糖酵解的关键酶,广泛存在于动植物和微生物体内,催化 3-磷酸甘油酸和 ATP 反应产生 1,3-二磷酸甘油酸,后者在 3-磷酸甘油醛脱氢酶和 NADH 作用下产生 3-磷酸甘油醛和 NAD<sup>+</sup>,通过测定 NADH 的下降量,进而得到 3-磷酸甘油酸激酶(PGK)的活性大小。

### 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 50mL×1 瓶	4℃ 保存	
试剂一	粉剂 mg×1 支	-20℃ 保存	用前甩几下或离心使试剂落入底部,再加 2.2mL 蒸馏水溶解备用。
试剂二	粉剂 mg×3 支	4℃ 保存	用前取一支甩几下或离心使试剂落入底部,再加 0.4mL 蒸馏水溶解备用。
试剂三	液体 μL×1 支	-20℃ 保存	用前甩几下或离心使试剂落入底部,再加 1.1mL 蒸馏水溶解备用。
试剂四	液体 35mL×1 瓶	4℃ 保存	
试剂五	粉剂 mg×1 支	-20℃ 保存	用前甩几下或离心使试剂落入底部,再加 1.1mL 蒸馏水溶解备用。

### 三、所需的仪器和用品:

紫外分光光度计、1mL 石英比色皿(光径 1cm)、可调式移液器、天平、震荡仪、低温离心机、研钵。

### 三、3-磷酸甘油酸激酶(PGK)活性测定:

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 组织样本,加入 1mL 提取液,冰浴匀浆后于 4℃,12000rpm 离心 5min,取上清液体待测。

【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;取约 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 200W,超声 3s,间隔 10s,重复 30 次);12000rpm 4℃ 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>):提取液(mL)为 500~1000:1 的比例进行提取。

#### 2、上机检测:

① 紫外分光光度计预热 30min,调节波长至 340nm,设定温度 25℃,蒸馏水调零。

② 所有试剂解冻至室温(25℃)。

③ 在 1mL 石英比色皿(光径 1cm)中依次加入:

试剂名称(μL)	测定管
样本	80
试剂一	40
试剂二	20

试剂三	20
试剂四	600
混匀，室温（25℃）条件下，孵育 10min	
试剂五	20
轻轻混匀，室温（25℃）条件下，30s 时于 340nm 处读取吸光值 A1，10min 后再读取 A2， $\Delta A = A1 - A2$ 。	

- 【注】** 1. 若  $\Delta A$  的值在零附近，可以适当延长反应时间到 20min 后读取 A2，改变后的反应时间需代入计算公式重新计算。或适当加大样本量（如 100 $\mu$ L，则试剂四相应减少），则改变后的加样体积需代入计算公式重新计算。
2. 若下降趋势不稳定，可以每隔 20S 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。
3. 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），可以适当减少样本加样量，则改变后的加样体积需代入计算公式重新计算。或向待测样本中加少许活性炭混匀静置 5min 后 12000rpm, 4℃离心 10min，上清液用于检测；
4. 若  $\Delta A$  的值大于 0.5，则需减少反应时间（如减少至 5min），或减少样本量（如 20 $\mu$ L），则改变后的反应时间 T 和样本量 V1 需代入计算公式重新计算。

## 五、结果计算：

### 1、按照样本质量计算：

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

$$\text{GPK}(\text{nmol}/\text{min}/\text{g 鲜重}) = [\Delta A \div (\epsilon \times d) \times V2 \times 10^9] \div (W \times V1 \div V) \div T = 156.8 \times \Delta A \div W$$

### 2、按样本蛋白浓度计算：

单位定义：每毫克组织蛋白在每分钟消耗 1nmol 的 NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{GPK}(\text{nmol}/\text{min}/\text{mg prot}) = [\Delta A \div (\epsilon \times d) \times V2 \times 10^9] \div (V1 \times \text{Cpr}) \div T = 156.8 \times \Delta A \div \text{Cpr}$$

### 3、按细菌/细胞数量计算：

单位定义：每 10<sup>4</sup> 个细胞每分钟消耗 1nmol 的 NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{GPK}(\text{nmol}/\text{min}/10^4 \text{ cell}) = [\Delta A \div (\epsilon \times d) \times V2 \times 10^9] \div (500 \times V1 \div V) \div T = 0.314 \times \Delta A \div \text{Cpr}$$

$\epsilon$ ---NADH 摩尔消光系数，6.22 $\times 10^3$  L/mol/cm；

d---比色皿光径，1cm；

V---加入提取液体积，1mL；

V1---加入样本体积，0.08mL；

V2---反应体系总体积，0.78mL=7.8 $\times 10^{-4}$ L；

T---反应时间，10min；

W---样本质量，g；

500---细胞数量，万；

Cpr---上清液蛋白质浓度，mg/mL；建议使用本公司的 BCA 蛋白质含量测定试剂盒。