

3-磷酸甘油酸激酶(PGK)活性检测试剂盒说明书

(微板法 96 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⁺，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 100mL×1 瓶	4°C 保存	
试剂一	粉剂 mg×1 支	-20°C 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。
试剂二	粉剂 mg×3 支	4°C 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°C 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 15mL×1 瓶	4°C 保存	
试剂五	粉剂 mg×1 支	-20°C 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：

酶标仪、96 孔板、可调式移液器、天平、震荡仪、低温离心机、研钵。

四、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°C，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°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 (10⁴) : 提取液 (mL) 为 500~1000: 1 的比例进行提取。

2、上机检测：

① 酶标仪预热 30min，调节波长至 340nm，设定温度 25°C。

② 所有试剂解冻至室温 (25°C)。

③ 在 96 孔板中依次加入：

试剂名称 (μL)	测定管
样本	20
试剂一	10
试剂二	10
试剂三	10

试剂四	140
混匀, 室温(25°C)条件下, 孵育10min	
试剂五	10
轻轻混匀, 室温(25°C)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 ΔA 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40 μ 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°C离心10min, 上清液用于检测;
 4. 若 ΔA 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10 μ 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、按照行样本质量计算:

酶活定义: 每克组织每分钟消耗1nmol的NADH定义为一个酶活力单位。

$$GPK(\text{nmol/min/g 鲜重}) = [\Delta A \div (\epsilon \times d) \times V_2 \times 10^9] \div (W \times V_1 \div V) \div T = 321.6 \times \Delta A \div W$$

2、按照行样本蛋白浓度计算:

单位定义: 每毫克组织蛋白每分钟内氧化1nmol NADH定义为一个酶活力单位。

$$GPK(\text{nmol/min/mg prot}) = [\Delta A \div (\epsilon \times d) \times V_2 \times 10^9] \div (V_1 \times C_{pr}) \div T = 321.6 \times \Delta A \div C_{pr}$$

3、按照行细菌/细胞数量计算:

单位定义: 每 10^4 个细胞每分钟内氧化1nmol NADH定义为一个酶活力单位。

$$GPK(\text{nmol/min}/10^4 \text{ cell}) = [\Delta A \div (\epsilon \times d) \times V_2 \times 10^9] \div (500 \times V_1 \div V) \div T = 0.64 \times \Delta A \div C_{pr}$$

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

d---比色皿光径, 0.5cm;

V---加入提取液体积, 1mL;

V1---加入样本体积, 0.02mL;

V2---反应体系总体积, $0.2 \text{ mL} = 2 \times 10^{-4} \text{ L}$;

T---反应时间, 10min;

W---样本质量, g;

500---细胞数量, 万;

C_{pr}---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。