

磷酸葡萄糖变位酶(PGM)试剂盒说明书

(货号: BP10333W 微板法 96样 有效期: 3 个月)

一、指标介绍:

磷酸葡萄糖变位酶 (PGM) 在碳水化合物代谢中起关键作用,并广泛存在于所有生物体中。PGM 可使葡萄糖-1-磷酸 (G1P) 和葡萄糖-6-磷酸 (G6P) 互变。当糖原分解时,PGM 将 G1P 转化为 G6P,接着进入糖酵解途径产生 ATP,也可通过戊糖磷酸途径产生核糖和 NADPH。相反,当细胞需要能量时,PGM 将 G6P 转化为 G1P,进而产生糖原。PGM 的缺乏可导致与葡萄糖存储相关的疾病。

本试剂盒提供一种简单,灵敏,快速的测定方法: PGM 将葡萄糖-1-磷酸转化为葡萄糖-6-磷酸;葡萄糖-6-磷酸通过葡萄糖-6-磷酸脱氢酶氧化形成 NADPH,接着与特异显色剂反应生成有色物质,通过检测该有色物在 450nm 的增加速率,进而计算出 PGM 酶活性大小。

二、试剂盒组成和配制:

试剂组分	试剂规格	存放温度	注意事项
提取液	液体 100mL×1 瓶	4℃保存	
试剂一	粉剂1支	4℃避光保存	1. 临用前 8000g 4°C 离心 2mim 使试剂落入管底(可手动甩一甩); 2. 加入 1.1mL 蒸馏水充分溶解备用; 3. 保存周期与试剂盒有效期相同。
试剂二	粉剂1支	4℃保存	1. 临用前 8000g 4°C 离心 2mim 使试剂落入管底(可手动甩一甩); 2. 加入 1.1mL 蒸馏水充分溶解备用; 3. 保存周期与试剂盒有效期相同。
试剂三	液体 2mL×1 支	4℃避光保存	
试剂四	液体 20mL×1 瓶	4℃保存	
试剂五	粉剂1支	-20°C保存	1. 临用前 8000g 4°C 离心 2mim 使试剂落入管底(可手动甩一甩); 2. 加入 1.1mL 蒸馏水充分溶解备用; 3. 保存周期与试剂盒有效期相同。
标准品	粉剂 1 支	-20°C保存	1. 若重新做标曲,则用到该试剂; 2. 按照说明书中标曲制作步骤进行配制; 3. 溶解后的标品一周内用完。

三、实验器材:



研钵(匀浆机)、冰盒(制冰机)、台式离心机、可调式移液枪、水浴锅(烘箱、培养箱、金属浴)、 96 孔板、离心管、酶标仪、蒸馏水(去离子水、超纯水均可)。

四、指标测定:

建议先选取 1-3 个差异大的样本(例如不同类型或分组)进行预实验,熟悉操作流程,根据预实验结果确定或调整样本浓度,以防造成样本或试剂不必要的浪费!

1、样本提取:

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℃离心 15min, 取上清液作为待测样本。

【注】:若增加样本量,可按照组织质量(g):提取液体积(mL)为 1: $5\sim10$ 的比例提取

② 细胞样本:

先收集细胞到离心管内,离心后弃上清;取 500 万细胞加入 1mL 提取液;超声波破碎细胞(冰浴,功率 20%或 200W,超声 3s,间隔 10s,重复 30 次);12000rpm、4℃离心 10min,取上清液作为待测样本。

【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。

③ 液体样本: 澄清的液体样本直接检测, 若浑浊可 12000rpm、4℃离心 10min, 取上清液作为待测样本。

2、检测步骤:

- ① 酶标仪预热 30min 以上、设置温度 37℃,调节波长至 450nm。
- ② 所有试剂于 37℃条件下水浴 5-10min;
- ③ 在96孔板中依次加入:

试剂组分 (μL)	测定管			
样本	10			
试剂一	10			
试剂二	10			
试剂三	10			
试剂四	150			
混匀, 37℃条件下孵育 10min				
试剂五	10			
海	· 叶工 450 - 41 \+ Th			

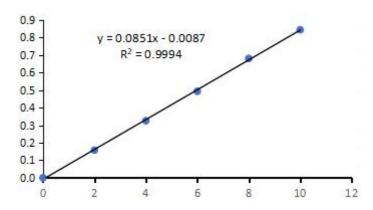
混匀, 37℃条件下, 1min 时于 450nm 处读取 吸光值 A1, 11min 时读取 A2, △A=A2-A1。

- 【注】: 1. 若 ΔA 过小,可以延长反应时间 T(如:21 \min 或更长)再读取 A2,或增加样本量 V1(如增至 $20\mu L$,则 试剂四相应减小),重新调整的反应时间 T 和 V1 需代入计算公式重新计算。
 - 2. 若 A2 值大于 1.5,可缩减反应时间 T(如:6min 或更短)再读取 A2,或减少样本量 V1(如减至 5μ L,则试剂四相应增加),重新调整的反应时间 T 和 V1 需代入计算公式重新计算

五、结果计算:

1、标准曲线方程: y = 0.0851x - 0.0087, x 是标准品摩尔质量: nmol, y 是 ΔA 。





2、按样本蛋白浓度计算:

单位定义:每毫克组织蛋白每分钟使 1nmol NADP+转换成 1nmol NADPH 为一个酶活单位。PGM(nmol/min/mg prot)=[(ΔA+0.0087)÷0.0851]÷(V1×Cpr)÷T=117.5×(ΔA+0.0087)÷Cpr

3、按样本鲜重计算:

单位定义:每克组织每分钟使 1nmol NADP⁺转换成 1nmol NADPH 定义为一个酶活力单位。PGM(nmol/min/g 鲜重)=[(ΔA+0.0087)÷0.0851]÷(W×V1÷V)÷T=117.5×(ΔA+0.0087)÷W

4、按细胞数量计算:

单位定义:每 10^4 个细胞每分钟使 1nmol NADP+转换成 1nmol NADPH 定义为一个酶活单位。PGM(nmol/min/10^4 cell)=[(Δ A+0.0087)÷0.0851]÷(500×V1÷V)÷T=0.235×(Δ A+0.0087)

5、按液体体积计算:

单位定义: 每毫升液体每分钟使 1nmol NADP+转换成 1nmol NADPH 定义为一个酶活力单位。 PGM(nmol/min/mL)=[(ΔA+0.0087)÷0.0851]÷V1÷T=117.5×(ΔA+0.0087)

V---加入提取液体积, 1 mL; V1---加入样本体积, 0.01 mL;

W---样本质量, g; T---反应时间, 10 min;

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。

附:标准曲线制作过程:

- 1 向标准品 EP 管里面加入 0.6mL 蒸馏水(母液需在两天内用且-20℃保存),标准品母液浓度为 1nmol/μL。将母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品,例如∶0,0.2,0.4,0.6,0.8,1.0 nmol/μL。 也可根据实际样本调整标准品浓度。
- 2 标品稀释参照表如下:

标品浓度	0	0.2	0.4	0.6	0.8	1
nmol/μL	U	0.2	0.4	0.0	0.8	1
标品稀释液 uL	0	40	80	120	160	200
水 uL	200	160	120	80	40	0
各标准管混匀待用。						

3 依据加样表操作,根据结果,以各浓度吸光值减去0浓度吸光值,过0点制作标准曲线。

试剂名称 (μL)	标准管	0 浓度管(仅做一次)
标品	10	
蒸馏水		10
试剂一	10	10



试剂二	10	10		
试剂三	10	10		
试剂四	150	150		
混匀,37℃条件下孵育 10min				
试剂五	10	10		
混匀,37℃条件下,于 450nm 处读取吸光值 A,				
△A=A 测定-0 浓度管。				