

## 葡萄糖-6-磷酸酶（G6P）试剂盒说明书

微量法 100管/96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：

葡萄糖-6-磷酸酶（glucose 6 phosphatase, G6Pase, EC 3.1.3.9）广泛存在于动物、植物、微生物和细胞中，是糖异生过程水解葡萄糖-6-磷酸生成葡萄糖的限制酶，在保证血糖的动态平衡方面起着重要的作用。

### 测定原理：

G6P催化葡萄糖-6-磷酸生成葡萄糖，变旋酶和葡萄糖脱氢酶进一步依次催化 $\text{NAD}^+$ 还原生成NADH，在340nm下测定NADH生成速率，即可反映G6P活性。

### 自备仪器和样品：

分光光度计/酶标仪、台式离心机、可调式移液器、微量石英比色皿/96孔板、研钵、冰和蒸馏水。

试剂的组成和配制：

提取液：100mL×1瓶，4℃保存；

试剂一：液体19 mL×1瓶，4℃保存；

试剂二：粉剂×1支，-20℃保存；

试剂三：粉剂×1支，-20℃保存；

试剂四：试剂×1支，-20℃保存；

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500~1000：1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）；8000g 4℃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1：5~10的比例（建议称取约0.1g组织，加入1mL提取液），进行冰浴匀浆。8000g 4℃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、分光光度计或酶标仪预热30min以上，调节波长至340nm，蒸馏水调零。

工作液的配制：临用前将试剂二、试剂三和试剂四转移到试剂一中混合溶解待用；用不完的试剂分装后-20℃保存，禁止反复冻融。

2、将工作液置于37℃(哺乳动物)或25℃(其它物种)预热5分钟。

3、在微量石英比色皿或96孔板中加入10 $\mu$ L样本和190 $\mu$ L工作液，立即混匀，记录340nm处初始吸光值A1和2min后的吸光值A2，计算 $\Delta A=A2-A1$ 。

**葡萄糖-6-磷酸酶（G6P）试剂盒说明书**注意：在该试剂盒中，若 $\Delta A$ 大于0.3，需将样本用提取液稀释适当倍数后测定，使 $\Delta A$ 小于0.3可提高检测灵敏度。计算公式中乘以相应稀释倍数。

G6P活性计算：

a.用微量石英比色皿测定的计算公式如下

1、血清（浆）G6P活力计算

单位定义：每毫升血清（浆）每分钟生成1 nmol NADH定义为一个酶活力单位。

$$G6P \text{ (nmol/min/mL)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div V_{\text{样}} \div T = 1608 \times \Delta A$$

2、组织、细菌或细胞中G6P活力计算

(1) 按样本蛋白浓度计算

单位定义：每mg组织蛋白每分钟生成1nmol NADH定义为一个酶活力单位。

$$G6P \text{ (nmol/min/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times C_{\text{pr}}) \div T = 1608 \times \Delta A \div C_{\text{pr}}$$

(2) 按样本鲜重计算

单位定义：每g组织每分钟生成1 nmol NADH定义为一个酶活力单位。

$$G6P \text{ (nmol/min/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 1608 \times \Delta A \div W$$

(3) 按细菌或细胞密度计算：

单位定义：每1万个细菌或细胞每分钟生成1 nmol NADH定义为一个酶活力单位。

$$G6P \text{ (nmol/min/10}^4 \text{ cell)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 3.215 \times \Delta A$$

V反总：反应体系总体积， $1 \times 10^{-3}$  L； $\epsilon$ ：NADH摩尔消光系数， $6.22 \times 10^3$  L / mol/cm；d：比色皿光径，1cm；V样：加入样本体积，0.05 mL；V样总：加入提取液体积，1 mL；T：反应时间，2 min；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。

b.用96孔板测定的计算公式如下

1、血清（浆）G6P活力计算

单位定义：每毫升血清（浆）每分钟生成1 nmol NADH定义为一个酶活力单位。

$$G6P \text{ (nmol/min/mL)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div V_{\text{样}} \div T = 3216 \times \Delta A$$

2、组织、细菌或细胞中G6P活力计算

(1) 按样本蛋白浓度计算

单位定义：每mg组织蛋白每分钟生成1nmol NADH定义为一个酶活力单位。

$$G6P \text{ (nmol/min/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times C_{\text{pr}}) \div T = 3216 \times \Delta A \div C_{\text{pr}}$$

(2) 按样本鲜重计算

单位定义：每g组织每分钟生成1 nmol NADH定义为一个酶活力单位。

$$G6P \text{ (nmol/min/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 3216 \times \Delta A \div W$$

(3) 按细菌或细胞密度计算：

单位定义：每1万个细胞或细胞每分钟生成1 nmol NADH定义为一个酶活力单位。

$$G6P \text{ (nmol/min/10}^4 \text{ cell)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 6.43 \times \Delta A$$

V反总：反应体系总体积， $2 \times 10^{-4}$  L； $\epsilon$ ：NADH摩尔消光系数， $6.22 \times 10^3$  L / mol/cm；d：96孔板光径，0.5cm；V样：加入样本体

积, 0.01 mL; V样总: 加入提取液体积, 1 mL; T: 反应时间, 2 min; 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。

---

[www.pyram.cn](http://www.pyram.cn)