

## 糖原合成酶 (Glycogen synthase, GCS) 试剂盒说明书

分光光度法 50 管/48 样

**注 意：**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：

GCS (EC 2.4.1.11) 催化 UDPG 和葡萄糖残基生成糖原和 UTP，以  $\alpha$ -1, 4-糖苷键相连延长糖链，是肝和肌肉糖原合成酶的限速酶，是胰岛素作用的主要靶酶，对糖代谢的调节和血糖稳态的维持具有重要作用。

### 测定原理：

GCS 催化 UDPG 和葡萄糖残基生成糖原和 UDP，丙酮酸激酶和乳酸脱氢酶进一步依次催化 NADH 氧化生成  $\text{NAD}^+$ ，在 340nm 下测定 NADH 下降速率，即可反映 GCS 活性。

### 需自备的仪器和用品：

紫外分光光度计、台式离心机、可调式移液器、1 mL 石英比色皿、研钵、冰和蒸馏水。

### 试剂的组成和配制：

提取液：60mL×1 瓶，4℃保存；

试剂一：液体 45 mL×1 瓶，4℃保存；

试剂二：液体 5mL×1 瓶，4℃保存；

试剂三：液体 41 $\mu$ L×1 支，4℃保存；

试剂四：粉剂×1 支，-20℃保存；

试剂五：粉剂×1 瓶，-20℃保存；

### 样本的前处理：

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。

### 测定步骤：

- 1、分光光度计预热 30min 以上，调节波长至 340nm，蒸馏水调零。
- 2、工作液的配制：临用前将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。
- 3、试剂五的配制：临用前在试剂五瓶中加入 2.5mL 试剂二充分溶解待用；用不完的试剂分装后-20℃保存，禁止反复冻融。
- 4、将工作液和试剂五置于 37℃预热 5 分钟。
- 5、在 1mL 石英比色皿中加入 50 $\mu$ L 样本、50 $\mu$ L 试剂五和 900 $\mu$ L 工作液，立即混匀，记录 340nm 处初始吸光值 A1 和 1min 后的吸光值 A2，计算  $\Delta A=A1-A2$ 。

**注意：**在该试剂盒中，若  $\Delta A$  大于 0.1，需将样本用提取液稀释适当倍数后测定，使  $\Delta A$  小于 0.1 可提高检测灵敏度。计算公式中乘以相应稀释倍数。

**GCS 活性计算:**

(1) 按样本蛋白浓度计算

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

$$\text{GCS (nmol/min/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times \text{Cpr}) \div T = 3215 \times \Delta A \div \text{Cpr}$$

(2) 按样本鲜重计算

单位定义: 每 g 组织每分钟消耗 1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{GCS (nmol/min/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 3215 \times \Delta A \div W$$

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, 1 min; Cpr: 样本蛋白质浓度, mg/mL; W: 样本质量, g。