

糖原合成酶(Glycogen synthase, GCS) 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:

GCS (EC 2.4.1.11) 催化 UDPG 和葡萄糖残基生成糖原和 UTP,以α-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 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:

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 18 mL×1 瓶, 4℃保存; 试剂二:液体 2.5mL×1 瓶,4℃保存; 试剂三:液体 16.4uL×1 支,4℃保存;

试剂四: 粉剂×1 支, -20℃保存; 试剂五: 粉剂×1 支, -20℃保存;

样本的前处理:

按照组织质量(g): 提取液体积(mL)为 1: $5\sim10$ 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、分光光度计或酶标仪预热 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: 临用前在试剂五中加入 1mL 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 微量石英比色皿或 96 孔板中加入 10μ L 样本、 10μ L 试剂五和 180μ 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 ΔA 大于 0.1,需将样本用提取液稀释适当倍数后测定,使 ΔA 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:

a.用微量石英比色皿测定的计算公式如下

(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。

GCS(nmol/min/mg prot)=[$\Delta A \times V$ 反总÷($\epsilon \times d$)×10⁹]÷(V 样×Cpr)÷T=3215× ΔA ÷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。

GCS(nmol/min/g 鲜重)=[ΔA×V 反总÷(ε×d)×10⁹]÷(W×V 样÷V 样总)÷T=3215×ΔA÷W V 反总: 反应体系总体积,2×10⁻⁴ L; ε: NADH 摩尔消光系数,6.22×10³ L/mol/cm; d: 比色皿光径,1cm; 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,1 min; Cpr: 样本蛋白质浓度,mg/mL; W: 样本质量,g。

b.用 96 孔板测定的计算公式如下

(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。

GCS(nmol/min/mg prot)=[$\Delta A \times V$ 反总÷($\epsilon \times d$)×10⁹]÷(V 样×Cpr)÷T=6430× ΔA ÷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。

GCS(nmol/min/g 鲜重)=[$\Delta A \times V$ 反总÷($\epsilon \times d$)×10⁹]÷(W × V 样÷ V 样总)÷T=6430× ΔA ÷W V 反总:反应体系总体积,2×10⁻⁴ L; ϵ : NADH 摩尔消光系数,6.22×10³ L/mol/cm; d: 96 孔板光径,0.5cm; V 样:加入样本体积,0.01mL; 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。