

淀粉磷酸化酶(Starch phosphorylase,SP)试剂盒

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:

淀粉磷酸化酶(Starch Phosphorylase,SP)是淀粉代谢过程唯一的可逆反应酶,既可催化淀粉的合成,也可催化淀粉的分解。

在高等植物中,淀粉磷酸化酶(合成方向)主要存在于质体中,负责延长淀粉的 α -1,4-葡萄糖链的非还原末端;淀粉磷酸化酶(分解方向)主要存在于细胞质基质中,催化淀粉中的 α -1,4-糖苷键磷酸解产生葡萄糖-1-磷酸,负责葡萄糖链的磷酸解,是淀粉代谢过程中的关键酶。

在植物体中,淀粉磷酸化酶分解方向的底物无机磷浓度比合成方向的底物葡萄糖-1-磷酸浓度几乎高了两个数量级,一般认为淀粉磷酸化酶只催化淀粉的分解,因此,分解方向的淀粉磷酸化酶具有重要测定意义。

测定原理:

淀粉磷酸化酶催化淀粉中的 α -1,4-糖苷键与无机磷反应产生葡萄糖-1-磷酸,葡萄糖-1-磷酸在磷酸葡萄糖变位酶的作用下产生葡萄糖-6-磷酸,并在 6-磷酸葡萄糖脱氢酶催化下还原 NADP+产生 NADPH,使 340nm 下吸光值增加。

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、1mL 石英比色皿、研钵、冰和蒸馏水。

试剂的组成和配制:

提取液: 液体 100mL×1 瓶, 4℃保存;

试剂一:液体 50mL×1 瓶,4℃保存;



试剂二: 粉剂×1 瓶, -20℃保存; 临用前加入 3mL 水溶解, 用不完的试剂分装后-20℃保存; 试剂三: 粉剂×1 支, -20℃保存; 临用前加入 3mL 水溶解, 用不完的试剂分装后-20℃保存。

样本的前处理:

- 1、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,然后 10000g, 4℃,离心 10min,取上清待测。
- 2、细菌、真菌: 按照细胞数量(104 个): 提取液体积(mL)为 500~1000: 1 的比例(建议 500 万细胞 加入 1mL 提取液),冰浴超声波破碎细胞(功率 300w,超声 3 秒,间隔 7 秒,总时间 3min);然后 10000g,4°C,离心 10min,取上清置于冰上待测。

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: 临用前将试剂一、试剂二、试剂三按照每个样本 850 μ L:50 μ L :50 μ L 的比例混合, 临用前配制, 半小时内使用。
- 3、 在 1mL 石英比色皿中加入 50 μ L 样本和 950 μ L 工作液,立即混匀,记录 340nm 处 1min 时的吸光值 A1 和 6min 时的吸光值 A2,计算 Δ A=A2-A1。

SP 活性计算:

(1) 按样本蛋白浓度计算

单位定义:每 mg 组织蛋白每分钟产生 1nmol NADPH 定义为一个酶活力单位。SP(nmol/min/mg prot)=[$\Delta A \times V$ 反总÷($\epsilon \times d$)×109]÷(V 样×Cpr) ÷T

=943 × ∆ A **÷** Cpr

(2) 按样本鲜重计算

单位定义: 每 g 组织每分钟产生 1nmol NADPH 定义为一个酶活力单位。SP(nmol/min/g 鲜重)=[$\Delta A \times V$



反总÷ ($\epsilon \times d$) $\times 109$]÷(W $\times V$ 样÷V 样总)÷T

=943× ∆ A÷W

(2) 按样本鲜重计算

单位定义:每万个细胞每分钟产生 1nmol NADPH 定义为一个酶活力单位。

SP(nmol/min/104 cell)=[ΔA×V 反总÷(ε×d)×109]÷(细胞数量 ×V 样÷V 样总)÷T=1.886×ΔA

V 反总: 反应体系总体积, $1\times10-3$ L; ϵ : NADPH 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,0.05 mL; V 样总: 加入提取液体积,1 mL; T: 反应时间,5 min; Cpr: 样本蛋白质浓度,mg/mL; W: 样本质量,g; 细胞数量,500 万。