

蔗糖磷酸化酶（Sucrose Phosphorylase, SP）试剂盒说明书

微量法 100T/96S

注 意：正式测定之前选择 2-3 个预期差异大的样本做预测定。

测定意义：

SP(EC2.4.1.7)主要存在于微生物和植物中，裂解葡萄糖苷键，催化葡萄糖基转移到果糖、木糖、半乳糖和鼠李糖等，合成相应的葡萄糖基低聚糖。此外，SP 还能催化氢醌合成熊果苷，具有极强的美白效果，在化妆品工业中具有重要应用。

测定原理：

SP 能够以磷酸为受体，催化蔗糖产生 1-磷酸葡萄糖，在葡萄糖磷酸变位酶催化下变位为 6-磷酸葡萄糖，在 6-磷酸葡萄糖脱氢酶作用下还原 NADP⁺生成 NADPH，导致 340nm 光吸收值增加。测定 340nm 吸光度增加速率，即可计算 SP 活性。

自备实验用品及仪器：

天平、低温离心机、恒温水浴锅、酶标仪、96 孔板和蒸馏水。

试剂组成和配制：

提取液：液体 100mL×1 瓶，4℃保存。

试剂一：液体 15mL×1 瓶，4℃保存。

试剂二：粉剂×1 支，-20℃避光保存，临用前加 2.5mL 蒸馏水溶解；用不完的试剂分装后-20℃保存，禁止反复冻融。

试剂三：粉剂×1 支，-20℃避光保存，临用前加 5mL 蒸馏水溶解；用不完的试剂分装后-20℃保存，禁止反复冻融。

粗酶液提取：

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℃，离心 10min，取上清置于冰上待测。

测定操作表：

1.酶标仪预热 30min，调节波长至 340nm。

2.操作表

试剂名称	对照管	测定管
试剂一（μL）	120	120
试剂二（μL）	20	20
试剂三（μL）	40	40

样本 (μL)		20
蒸馏水 (μL)	20	
迅速混匀, 于 96 孔板, 37°C 下测定 340nm 的初始吸光值与反应 2min 后的吸光值, 测定管记作 A ₁ 与 A ₂ , 对照管记作 A ₃ 与 A ₄ , ΔA = (A ₂ - A ₁) - (A ₄ - A ₃)。		

SP 活性计算公式:

1. 按照蛋白浓度计算

酶活定义: 37°C, pH6.8 时, 每毫克蛋白质每分钟催化产生 1nmol NADPH 为一个酶活单位。

$$\text{SP 活性 (nmol/min/mg prot)} = \frac{\Delta A}{\epsilon \times d} \times V_{\text{反总}} \div V_{\text{样}} \div \text{Cpr} \div T = 1608 \times \Delta A \div \text{Cpr}$$

2. 按照样本质量计算

酶活定义: 37°C, pH6.8 时, 每克样本每分钟催化产生 1nmol NADPH 为一个酶活单位。

$$\text{SP 活性 (nmol/min/g 鲜重)} = \frac{\Delta A}{\epsilon \times d} \times V_{\text{反总}} \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}} \times W) \div T = 1608 \times \Delta A \div W$$

3. 按照细胞数量计算

酶活定义: 37°C, pH6.8 时, 每 10⁴ 个细胞每分钟催化产生 1nmol NADPH 为一个酶活单位。

$$\text{SP 活性 (nmol/min/10}^4 \text{ cell)} = \frac{\Delta A}{\epsilon \times d} \times V_{\text{反总}} \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}} \times \text{细胞数量 (万个)}) \div T = 1608 \times \Delta A \div \text{细胞数量 (万个)}$$

ε: NADPH 摩尔消光系数, 6220 L/mol/cm; d: 比色皿光径, 0.5cm; V 反总: 反应体系总体积, 0.2mL; V 样: 反应体系中样本体积, 0.02mL; W: 样本质量, g; Cpr: 蛋白浓度, mg/mL; V 样总: 加入提取液体积, 1mL; T: 反应时间, 2min

注意事项:

1. 可选用 BCA 法测定蛋白含量试剂盒测定蛋白含量。
2. 样本较多时, 可以按照每个样本试剂一: 试剂二: 试剂三=120: 20: 40 (μL) 的比例配制工作液, 用多少配多少, 临用前立刻配制, 10 分钟内使用。