

**果糖-1,6-二磷酸酶(Fructose 1,6-bisphosphatase, FBP)试剂盒说明书****微量法 100 管/96 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：**

果糖-1,6 二磷酸酶又称果糖 1,6 二磷酸酯酶，催化 1,6 二磷酸果糖和水生成 6 磷酸果糖和无机磷，在糖的异生代谢和光合作用同化物蔗糖的合成中起关键性的作用。

**测定原理：**

FBP 催化 1,6 二磷酸果糖和水生成 6 磷酸果糖和无机磷，在反应体系中添加的磷酸葡萄糖异构酶和 6-磷酸葡萄糖脱氢酶依次催化生成 6-磷酸葡萄糖酸和 NADPH，340nm 下测定 NADPH 增加速率，即可计算 FBP 活性。

**需自备的仪器和用品：**

分光光度计/酶标仪、恒温水浴锅、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：**

提取液一：液体 100mL×1 瓶，4℃保存。

提取液二：液体 100mL×1 瓶，4℃保存。

试剂一：粉剂×1 瓶，-20℃保存；临用前加入 20mL 试剂四充分溶解待用，用不完的试剂 4℃保存；

试剂二：液体 7.2μL×1 支，4℃保存；临用前加入 1mL 蒸馏水充分溶解待用，用不完的试剂 4℃保存；

试剂三：粉剂×1 支，-20℃保存；临用前加入 1mL 蒸馏水充分溶解待用，用不完的试剂 4℃保存；

试剂四：液体 25mL×1 瓶，4℃保存；

**样本的前处理：**

①总 FBP 酶提取：建议称取约 0.1g 样本，加入 1mL 提取液一，冰浴匀浆后超声破碎（冰浴，200W，破碎 3s，间歇 7s，总时间 1min），然后 4℃，8000g 离心 10min，取上清测定。

②胞浆和叶绿体 FBP 酶的分离：按照植物组织质量 (g)：提取液体积(mL)为 1: 5~10 的比例（建议称取约 0.1g 样本，加入 1mL 提取液一），冰浴匀浆后于 4℃，200g 离心 5min，弃沉淀，取上清在 4℃，8000g 离心 10min，取上清用于测定胞浆 FBP 酶活性，取沉淀加 1mL 提取液二，震荡溶解后超声破碎（冰浴，200W，破碎 3s，间歇 7s，总时间 1min），然后 4℃，8000g 离心 10min，取上清测定叶绿体中 FBP 酶活性。

建议测定总 FBP 酶活性，按照步骤①提取粗酶液，若需要分别测定胞浆和叶绿体中的 FBP，则按照步骤②提取粗酶液。

**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、 将试剂一、二、三 37℃ (哺乳动物) 或 25℃ (其它物种) 预热 10 分钟。
- 3、 加样表：

试剂名称 ( $\mu\text{L}$ )	测定管
样本	20
试剂二	10
试剂三	10
试剂一	160

将上述试剂按顺序加入微量石英比色皿或 96 孔板中，立即混匀，加入最后一个试剂的同时开始计时，在 340 nm 波长下记录反应 1min 后吸光度 A1 和反应 6min 后的吸光度 A2，计算  $\Delta\text{A}=\text{A}_2-\text{A}_1$ 。

**FBP 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**

单位的定义：每 mg 组织蛋白每分钟生成 1 nmol 的 NADPH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{FBP} (\text{nmol/min/mg prot}) = [\Delta\text{A} \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times C_{\text{pr}}) \div T = 321.5 \times \Delta\text{A} \div C_{\text{pr}}$$

**(2) 按样本鲜重计算**

单位的定义：每 g 组织每分钟生成 1 nmol 的 NADPH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{FBP} (\text{nmol/min/g 鲜重}) = [\Delta\text{A} \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{总}}) \div T = 321.5 \times \Delta\text{A} \div W$$

$V_{\text{反总}}$ : 反应体系总体积,  $2 \times 10^{-4}$  L;  $\epsilon$ : NADPH 摩尔消光系数,  $6.22 \times 10^3$  L / mol / cm;  $d$ : 比色皿光径, 1cm;  $V_{\text{样}}$ : 加入样本体积, 0.02 mL;  $V_{\text{总}}$ : 加入提取液体积, 1 mL;  $T$ : 反应时间, 5 min;  $C_{\text{pr}}$ : 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**

单位的定义：每 mg 组织蛋白每分钟生成 1 nmol 的 NADPH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{FBP} (\text{nmol/min/mg prot}) = [\Delta\text{A} \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times C_{\text{pr}}) \div T = 643 \times \Delta\text{A} \div C_{\text{pr}}$$

**(2) 按样本鲜重计算**

单位的定义：每 g 组织每分钟生成 1 nmol 的 NADPH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{FBP} (\text{nmol/min/g 鲜重}) = [\Delta\text{A} \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{总}}) \div T = 643 \times \Delta\text{A} \div W$$

$V_{\text{反总}}$ : 反应体系总体积,  $2 \times 10^{-4}$  L;  $\epsilon$ : NADPH 摩尔消光系数,  $6.22 \times 10^3$  L / mol / cm;  $d$ : 96 孔板光径, 0.5cm;  $V_{\text{样}}$ : 加入样本体积, 0.02mL;  $V_{\text{总}}$ : 加入提取液体积, 1 mL;  $T$ : 反应时间, 5 min;  $C_{\text{pr}}$ : 样本蛋白质浓度, mg/mL;  $W$ : 样本质量, g。