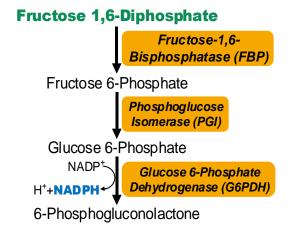
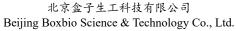


## 果糖-1,6-二磷酸酶 (FBP) /果糖-1,6-二磷酸酯酶活性检测试剂盒 Fructose-1,6-Bisphosphatase (FBP) Activity Assay Kit























Catalog Number **AKSU059U**Storage Temperature **-20°C**Size **50T/48S** 

**Ultraviolet Spectrophotometry** 

# 果糖-1,6-二磷酸酶 (FBP) /果糖-1,6-二磷酸酯酶活性检测试剂盒 Fructose-1,6-Bisphosphatase (FBP) Activity Assay Kit

#### 一、产品描述

果糖-1,6-二磷酸酶 (FBP) 又称果糖-1,6-二磷酸酯酶,可催化 1,6-二磷酸果糖生成 6-磷酸果糖和无机磷,在糖异生过程和光合作用同化物蔗糖的合成中起关键性的作用。

果糖-1,6-二磷酸酶可催化 1,6-二磷酸果糖生成 6-磷酸果糖和无机磷,进一步在磷酸葡萄糖异构酶和 6-磷酸葡萄糖脱氢酶催化作用下生成 6-磷酸葡萄糖酸和 NADPH, NADPH 在 340 nm 处具有特征 吸收峰,通过测定吸光值的增加速率即可表征果糖-1,6-二磷酸酶的活性。

#### 二、产品内容

名称	试剂规格	储存条件	使用方法及注意事项
提取液	液体 60 mL×1 瓶	4°C保存	-
试剂一	液体 22 μL×1 瓶	-20℃保存	使用前加入 3.05 mL 蒸馏水充分溶解 (分装后-20℃可保存1个月,避免反复冻融)
试剂二	粉剂×4 支	4℃保存	使用前每支加入 0.77 mL 蒸馏水充分溶解 (分装后-20℃可保存1个月,避免反复冻融)
试剂三	粉剂×1 瓶	4℃保存	使用前加入 45 mL 试剂四充分溶解 (分装后-20°C可保存1个月,避免反复冻融)
试剂四	液体 50 mL×1 瓶	4℃保存	-

#### 三、产品使用说明

测定过程中所需要的仪器和试剂:紫外分光光度计、1 mL 石英比色皿 (光径 10 mm)、研钵/匀浆器、可调式移液器、台式离心机、恒温水浴/培养箱和蒸馏水。

#### 1.粗酶液的制备(可根据预实验结果适当调整样本量及比例)

- 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0.1g组织,加入1 mL提取液)处理样品,冰浴匀浆,4℃8000g离心10 min,取上清置于冰上待测。
- ②细菌或细胞: 离心收集细菌或细胞至离心管内, 按照细菌或细胞数量(10<sup>4</sup>个): 提取液体积(mL)为(500-1000): 1的比例(建议500万细菌或细胞加入1mL提取液)处理样品, 冰浴超声破碎(功率300 W, 超声3s, 间隔7s, 总时间3 min), 4°C 8000 g 离心10 min, 取上清置于冰上待测。



#### 2.测定步骤

- ①紫外分光光度计预热 30 min 以上,调节波长至 340 nm,蒸馏水调零。
- ②试验前将**试剂三**置于 37℃(哺乳动物)或 25℃(其它物种)预热 10 min。
- ③在1mL 石英比色皿中依次加入下列试剂:

试剂	测定组	空白组
<b>运</b> 剂	(μL)	(μL)
粗酶液	100	-
提取液	-	100
试剂一	50	50
试剂二	50	50
试剂三	800	800

**吸光值测定**: ①立即混匀并开始计时,测定  $10 \, \mathrm{s}$  (总时间) 时  $340 \, \mathrm{nm}$  处吸光值,记为 A1 测定和 A1 空白;② $37^{\circ}$ C(哺乳动物)或  $25^{\circ}$ C(其它物种)反应  $300 \, \mathrm{s}$ ,测定  $310 \, \mathrm{s}$  (总时间) 时  $340 \, \mathrm{nm}$  处吸光值,记为 A2 测定和 A2 空白;计算 $\Delta A$  测定=A2 测定-A1 测定, $\Delta A$  空白=A2 空白-A1 空白, $\Delta A$ = $\Delta A$  测定- $\Delta A$  空白。注:空白组只需测定 1-2 次。

#### 3.果糖-1,6-二磷酸酶 (FBP) 活性计算

①按组织蛋白浓度计算

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

FBP(U/mg prot) = 
$$\frac{\Delta A \times V \cancel{L} \times 10^9}{\epsilon \times d \times Cpr \times V \cancel{L} \times T} = \frac{321.54 \times \Delta A}{Cpr}$$

②按组织样本质量计算

单位定义:每g组织每分钟生成1nmolNADH定义为一个酶活力单位。

FBP (U/g) = 
$$\frac{\Delta A \times V \ \cancel{D} \ \cancel{E} \times V \ \cancel{A} \ \cancel{E} \times 10^9}{\cancel{E} \times d \times W \times V \ \cancel{A} \times T} = \frac{321.54 \times \Delta A}{W}$$

③按细菌或细胞数量计算

单位定义:每10<sup>4</sup>个细菌或细胞每分钟生成1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。

FBP(U/10<sup>4</sup> cell) = 
$$\frac{\Delta A \times V \int \dot{\Omega} \times V \dot{H} \dot{\Omega} \times 10^9}{\epsilon \times d \times 4 \times 4} = \frac{321.54 \times \Delta A}{4 \times 4 \times 4 \times 4}$$
 细菌或细胞数量

Beijing Boxbio Science & Technology Co., Ltd.

**注释:** V 反总: 反应体系总体积, 1×10<sup>-3</sup>L; V 样: 反应体系中加入粗酶液的体积, 0.1 mL; V 样总: 粗酶液总体积, 1 mL; ε: NADH 摩尔消光系数, 6.22×10<sup>3</sup> L/mol/cm; d: 1 mL 石英比色皿光径, 1 cm; Cpr: 样本蛋白浓度, mg/mL; W: 样本质量, g; 细菌或细胞数量: 以万计; T: 反应时间: 5 min; 10<sup>9</sup>: 单位换算系数, 1 mol=10<sup>9</sup> nmol。

#### 四、注意事项

- ①若 $\Delta A$  大于 0.5 时,建议将粗酶液适当稀释后再进行测定,以提高检测灵敏,计算时相应修改
- ②空白组为检测各试剂组分质量的检测孔,正常情况下变化不超过0.02;
- ③准确在10s和310s时完成检测,以保证结果的准确;
- ④为保证结果准确且避免试剂损失,测定前请仔细阅读说明书(以实际收到说明书内容为准),确认试剂储存和准备是否充分,操作步骤是否清楚,且务必取2-3个预期差异较大的样本进行预测定,过程中问题请您及时与工作人员联系。

For Research Use Only. Not for Use in Diagnostic Procedures.

### boxbio

#### Manufactured and Distributed by

Beijing Boxbio Science & Technology Co., Ltd. Liandong U Valley, Tongzhou District, Beijing, China

TEL: 400-805-8228
E-MAIL: techsupport@boxbio.cn
Copyright © 2020 Boxbio, All Rights Reserved.

















