

内切-β-1,4-葡聚糖酶/纤维素酶试剂盒说明书

(货号: BP10418F 分光法 48 样 有效期: 6 个月)

一、指标介绍:

内切-β-1,4-葡聚糖酶 (EC3.2.1.4) 存在于细菌、真菌和动物体内, 是纤维素酶系的组份之一, 这类酶随机水解β-1,4-糖苷键, 将无定形长链纤维素分子截短, 将其分解成葡萄糖、纤维二糖、纤维三糖等各种类型的还原糖, 在碱性条件下, 产生的还原糖能与3,5-二硝基水杨酸反应生成棕红色物质, 该物质在540nm下有最大吸收峰, 即可得出内切-β-1,4-葡聚糖酶的酶活性大小。

二、试剂盒组分与配制:

试剂组分	试剂规格	存放温度	注意事项
提取液	液体 60mL×1 瓶	4℃避光保存	
试剂一	液体 33mL×1 瓶	4℃避光保存	
试剂二	粉剂 1 瓶	4℃避光保存	1. 临用前加 16.5mL 试剂一, 80℃水浴, 搅拌至溶解; 2. 仍 4℃保存。
试剂三	液体 33mL×1 瓶	4℃避光保存	
标准品	粉体 1 支	4℃保存	1. 若重新做标曲, 则用到该试剂; 2. 按照说明书中标曲制作步骤进行配制; 3. 溶解后的标品一周内用完。

三、实验器材:

研钵 (匀浆机)、冰盒 (制冰机)、台式离心机、可调式移液枪、水浴锅 (烘箱、培养箱、金属浴)、1ml 比色皿、离心管、分光光度计、蒸馏水 (去离子水、超纯水均可)。

四、指标测定:

建议先选取 1-3 个差异大的样本 (例如不同类型或分组) 进行预实验, 熟悉操作流程, 根据预实验结果确定或调整样本浓度, 以防造成样本或试剂不必要的浪费!

1、样本提取:

- ① 组织: 称取约 0.2g 组织 (水分充足的样本可取 1g), 加入 1mL 经预冷的 95%乙醇冰浴匀浆, 4℃放置 10min; 12000rpm, 4℃离心 5min; 弃上清, 留沉淀, 向沉淀中加入经预冷的 80%乙醇混匀, 4℃放置 10min; 12000rpm, 4℃离心 5min; 弃上清, 留沉淀。再向沉淀中加入 1mL 经预冷提取液, 涡旋混匀, 4℃放置 10min; 12000rpm, 4℃离心 10min; 留上清, 弃沉淀。上清液置冰上待测。
- ② 液体样本: 若是澄清液体, 直接检测, 若液体样本浑浊, 需 4℃×12000rpm, 离心 10min, 取上清液检测。
- ③ 细菌/培养细胞: 先收集细菌或细胞到离心管内, 离心后弃上清; 取约 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液, 超声波破碎细菌或细胞 (冰浴, 功率 20% 或 200W, 超声 3s, 间隔 10s, 重复 30 次); 12000rpm, 4℃离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

【注】: 若增加样本量, 可按照细菌或细胞数量 (10⁴ 个): 提取液体积 (mL) 为 500: 1 的比例进行提取。

2、检测步骤:

- ① 分光光度计预热 30min 以上 (等仪器过自检程序亦可), 调节波长至 540nm, 蒸馏水调零。
- ② 所有试剂解冻至室温 (25℃), 在 EP 管中依次加入:

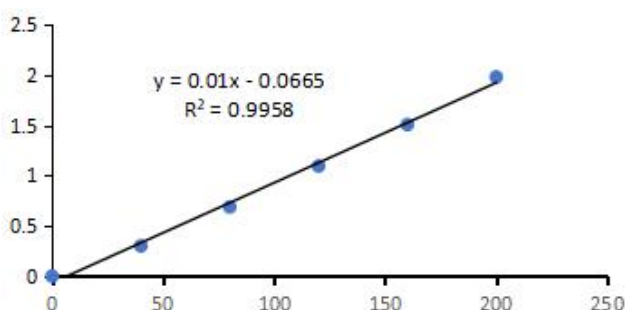
试剂组分 (μL)	测定管	对照管
样本	100	100
试剂一		300

试剂二	300	
37°C 孵育 60min		
试剂三	300	300
混匀, 95°C 水浴 5min, 取出后用自来水或冰水冷却至室温, 取全部澄清液体于 1mL 玻璃比色皿 (光径 1cm) 中, 在 540nm 处读取吸光值 A, $\Delta A = A$ 测定管 - A 对照管 (每个样本做一个对照管)。		

【注】若 ΔA 在零附近, 可增加样本取样质量 W 或增加样本加样体积 V1 (如增至 150 μ L (最多增至 250 μ L), 则试剂一和二相应减少), 则改变后的 W 和 V1 需代入计算公式重新计算。

五、结果计算:

1、标准曲线方程为 $y = 0.01x - 0.0665$; x 为标准品质量 (μ g), y 为 ΔA 。



2、按样本鲜重计算

单位定义: 每克组织每小时催化产生 1 μ g 还原糖定义为一个酶活力单位。

$$\text{内切-}\beta\text{-1,4-葡聚糖酶/纤维素酶活力}(\mu\text{g/h/g 鲜重}) = [(\Delta A + 0.0665) \div 0.01] \div (W \times V1 \div V) \div T \\ = 1000 \times (\Delta A + 0.0665) \div W$$

3、按照蛋白浓度计算

单位定义: 每毫克组织蛋白每小时催化产生 1 μ g 还原糖定义为一个酶活力单位。

$$\text{内切-}\beta\text{-1,4-葡聚糖酶/纤维素酶活力}(\mu\text{g/h/mg prot}) = [(\Delta A + 0.0665) \div 0.01] \div (Cpr \times V1) \div T \\ = 1000 \times (\Delta A + 0.0665) \div Cpr$$

4、按液体体积计算

单位定义: 每毫升液体每小时催化产生 1 μ g 还原糖定义为一个酶活力单位。

$$\text{内切-}\beta\text{-1,4-葡聚糖酶/纤维素酶活力}(\mu\text{g/h/mL}) = [(\Delta A + 0.0665) \div 0.01] \div V1 \div T \\ = 1000 \times (\Delta A + 0.0665)$$

5、按细菌/细胞密度计算

单位定义: 每 1 万个细菌或细胞每小时催化产生 1 μ g 还原糖定义为一个酶活力单位。

$$\text{内切-}\beta\text{-1,4-葡聚糖酶/纤维素酶活力}(\mu\text{g/h}/10^4 \text{ cell}) = [(\Delta A + 0.0665) \div 0.01] \div (500 \times V1 \div V) \div T \\ = 2 \times (\Delta A + 0.0665)$$

V---加入提取液体积, 1 mL;

V1---加入样本体积, 0.1mL;

T---反应时间, 60min=1 小时;

W---样本质量, g;

500---细菌或细胞总数, 万;

Cpr---样本蛋白质浓度, mg/mL; 建议使用本公司的 BCA 蛋白含量检测试剂盒;

附：标准曲线制作过程：

- 1 标曲为非必做实验，用户可根据实验需求制作标曲，亦可直接采用说明书计算公式进行结果计算；
- 2 制备标准品母液（2mg/mL）：从标准品管中称量取出 4mg 至一新 EP 管中，再加 2mL 蒸馏水混匀溶解即 2mg/mL 的葡萄糖（母液需在两天内用且-20℃保存）；
- 3 将母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品，例如：0, 0.4, 0.8, 1.2, 1.6, 2. mg/mL。也可根据实际样本调整标准品浓度。
- 4 标品稀释参照表如下：

标品浓度 mg/mL	0	0.4	0.8	1.2	1.6	2
标品母液 uL	0	40	80	120	160	200
蒸馏水 uL	200	160	120	80	40	0
各标准管混匀待用。						

- 5 依据测定管的加样表操作，根据结果，以各浓度吸光值减去 0 浓度吸光值，过 0 点制作标准曲线。在 EP 管加入：

试剂组分 (μL)	标准管	0 浓度管 (仅做一次)
标品	100	
蒸馏水		100
试剂一		300
试剂二	300	
37℃孵育 60min		
试剂三	300	300
混匀，95℃水浴 5min，取出后用自来水或冰水冷却至室温，取全部澄清液体于 1mL 玻璃比色皿（光径 1cm）中，在 540nm 处读取吸光值 A， $\Delta A = A_{\text{标准}} - A_0$ 浓度。		