

β-1,3 葡聚糖酶（β-1,3-glucanase， β-1,3-GA）试剂盒说明书

(分光法 48 样)

一、产品简介：

β-1,3 葡聚糖酶（β-1,3-GA，EC 3.2.1.39）主要存在植物中，催化β-1,3-葡萄糖苷键水解，进而破坏真菌细胞壁，特别是与几丁质酶的协同作用下，可明显抑制真菌的生长。在植物染病或处于其他逆境条件下，可诱导细胞大量合成β-1,3-GA，以增强植物体对不良外界刺激产生抗性反应，因此β-1,3-GA 活性测定广泛应用于植物病理和逆境生理研究。

β-1,3-GA 水解昆布多糖的β-1,3-葡萄糖苷键，产生还原末端。利用 3,5 二硝基水杨酸测定还原糖的量，在 540nm 读取吸光值，进而得出β-1,3 葡聚糖酶的活性。

二、试剂盒组成和配制：

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	液体 60mL×1 瓶	4℃保存	
试剂一	液体 6mL×1 瓶	4℃保存	
试剂二	粉剂 mg×1 瓶	4℃保存	用前加入 3mL 试剂一，充分溶解待用；用不完的试剂 4℃保存；
试剂三	液体 30mL×1 瓶	4℃保存	
标准品	粉剂 mg×1 支	4℃保存	若重新做标曲，则用到该试剂

三、所需的仪器和用品：

可见分光光度计、1mL 玻璃比色皿（光径 1cm）、可调试移液器、台式离心机、水浴锅、移液器、研钵、冰和蒸馏水。

四、β-1,3 葡聚糖酶（β-1,3-GA）活性测定：

建议正式实验前选取 2 个样本做预测定，了解本批样品情况，熟悉实验流程，避免实验样本和试剂浪费！

1、样本制备：

① 组织样本：

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 细菌/真菌样本：

先收集细菌/真菌到离心管内，离心后弃上清；取 500 万细菌/真菌加入 1mL 提取液；冰浴超声波破碎细菌/真菌（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]：也可按照细菌或细胞数量（10⁴ 个）：提取液体积（mL）为 500~1000：1 的比例进行提取

③ 液体样本：直接检测。若浑浊，离心后取上清检测。

2、上机检测：

① 可见分光光度计预热 30min 以上，调节波长至 540nm，蒸馏水调零。

② 在 EP 管中依次加入下列试剂：

试剂名称 (μL)	测定管	对照管
样本	20	
煮沸样本*		20

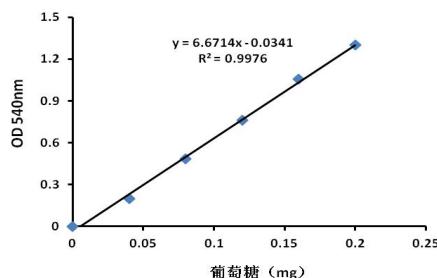
试剂二	20	20
充分混匀，放入 37℃水浴 30 min		
试剂三	300	300
混匀，95℃水浴 5min（可用封口膜缠紧，防止水分散失），流水冷却至室温		
蒸馏水	560	560
混匀，全部液体转移至 1mL 玻璃比色皿中，540nm 处记录各管吸光值 A， $\Delta A = A - A_{\text{对照}}$ 测定-A 对照（每个测定管对应一个对照管）。		

【注】：1.煮沸样本*：将同一个样本在沸水（98-100°C）中煮沸 15 分钟，以将酶彻底灭活。
 再 12000rpm, 4°C 离心 10min；上清液备用。

2.若 ΔA 很小在零附近徘徊，可在样本制备时加大取样质量 W（由 0.2g 增加到 0.5g 等），或增加样本加样量 V1（由 20μL 增加到 100μL，相应的蒸馏水减少，保持总体积 900μL 不变），或延长 37°C 水浴时间 T（由 30min 增至 60min），则改变后的 W 和 V1 和 T 需代入计算公式重新计算。

五、结果计算：

1、标准曲线方程： $y = 6.6714x - 0.0341$; x 为标准品质量 (mg), y 为 ΔA 。



2、按蛋白浓度计算：

酶活定义：每毫克组织蛋白每分钟分解昆布多糖产生 1μg 葡萄糖定义为一个酶活性单位。

$$\beta\text{-}1,3\text{-GA}(\mu\text{g}/\text{min}/\text{mg prot}) = [(\Delta A + 0.0341) \div 6.6714 \times 10^3] \div (V1 \times Cpr) \div T = 250 \times (\Delta A + 0.0341) \div Cpr$$

3、按样本鲜重计算：

酶活定义：每克组织每分钟分解昆布多糖产生 1μg 葡萄糖定义为一个酶活性单位。

$$\beta\text{-}1,3\text{-GA}(\mu\text{g}/\text{min}/\text{g 鲜重}) = [(\Delta A + 0.0341) \div 6.6714 \times 10^3] \div (W \times V1 \div V) \div T = 250 \times (\Delta A + 0.0341) \div W$$

4、按细菌/真菌密度计算：

酶活定义：每 1 万个细菌或真菌每分钟分解昆布多糖产生 1μg 葡萄糖定义为一个酶活性单位。

$$\beta\text{-}1,3\text{-GA}(\mu\text{g}/\text{min}/10^4 \text{ cell}) = [(\Delta A + 0.0341) \div 6.6714 \times 10^3] \div (500 \times V1 \div V) \div T = 0.5 \times (\Delta A + 0.0341)$$

5、按液体体积计算：

酶活定义：每毫升样本每分钟分解昆布多糖产生 1μg 葡萄糖定义为一个酶活性单位。

$$\beta\text{-}1,3\text{-GA}(\mu\text{g}/\text{min}/\text{mL}) = [(\Delta A + 0.0341) \div 6.6714 \times 10^3] \div V1 \div T = 250 \times (\Delta A + 0.0341)$$

V---加入提取液体积，1mL; V1---加入样本体积，20μL=0.02mL; T---30min;

W---样本鲜重，g; 500---细菌/真菌总数，500 万; 葡萄糖分子量---180.16;

Cpr---样本蛋白质浓，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 制备标准品母液 (10mg/mL): 向标准品 EP 管里面加入 1mL 蒸馏水 (母液需在两天内用且-20°C 保存)。
- 2 把母液稀释成六个浓度梯度的标准品: 0, 2, 4, 6, 8, 10. mg/mL。也可根据实际样本来调整标准品浓度。
- 3 依据测定管的加样表 (标准品替换样本, 且试剂二换成蒸馏水) 操作, 根据结果即

可制作标准曲线。