

总果胶含量试剂盒说明书

(货号: G0717W 微板法 96 样)

一、产品简介:

果胶存在于植物的细胞壁和细胞内层,是植物细胞的重要组成部分,属于碳水化合物的衍生物,广泛分布于植物果实、根茎和叶中。

本试剂盒采用咪唑比色法测定总果胶含量。即总果胶在稀酸中水解为半乳糖醛酸,在硫酸溶液中与咪唑进行缩合反应,生成紫红色物质,经光谱扫描该物质在 530nm 处有最大吸收峰,颜色深浅与总果胶含量成正比,进而得出总果胶含量。

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 120 mL×1 瓶 | 4°C 保存 | |
| 试剂一 | 液体 1.5mL×1 支 | 4°C 保存 | |
| 标准品 | 粉剂 mg×1 支 | 4°C 保存 | 若重新做标曲,则用到该试剂 |

三、所需的仪器和用品:

酶标仪、96 孔板、水浴锅、可调式移液器、乙醇、浓硫酸、研钵。

四、总果胶含量检测:

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 取 0.1g 组织 (烘干且过筛后的粉末组织可取 0.01g), 加 1.5mL 的 80%乙醇, 研磨匀浆, 85°C 水浴 10min (及时补充 80%乙醇至 1.5mL), 取出流水冷却后, 8000rpm, 25°C 离心 10min, 弃上清, 留沉淀,
- ② 向沉淀中加入 1mL 的 80%乙醇, 混匀, 85°C 水浴 10min (及时补充 80%乙醇至 1mL), 取出流水冷却后, 8000rpm, 25°C 离心 10min, 弃上清, 留沉淀。
- ③ 向沉淀中加入 1mL 提取液, 混匀, 95°C 水浴 60min, 流水冷却至室温, 8000rpm, 25°C 离心 10min, 取上清液待测。

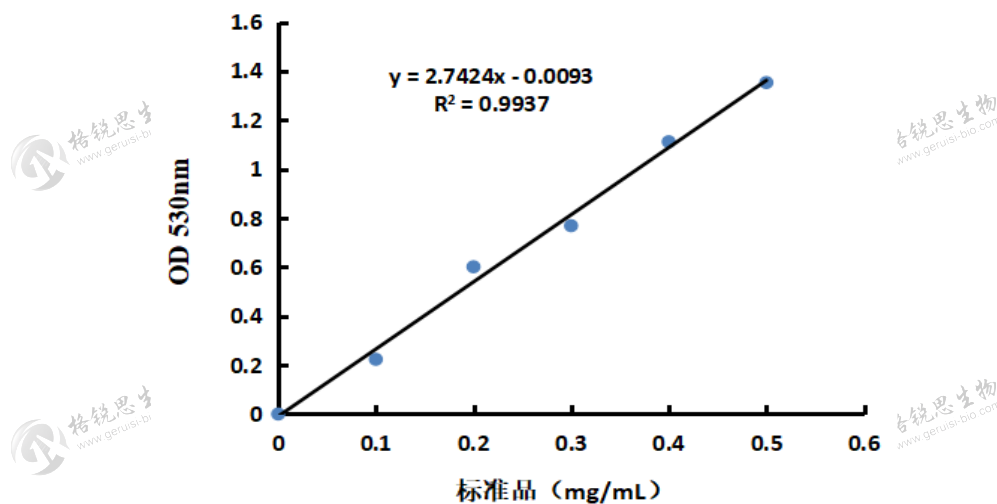
2、上机检测:

- ① 酶标仪预热 30min 以上, 调节波长为 530nm;
- ② 可取两个样本做适当梯度的稀释 (如 4 倍, 即 1 份上清液+3 份蒸馏水), 确定适合本次实验的稀释倍数 D。
- ③ 在 EP 管中依次加入:

| 试剂名称 (μL) | 测定管 | 空白管 (仅做一次) |
|--|-----|------------|
| 样本 | 70 | |
| 蒸馏水 | | 70 |
| 浓硫酸 | 420 | 420 |
| 可用封口膜缠紧, 85°C 水浴 15min 后, 流水冷却至室温。 | | |
| 试剂一 | 14 | 14 |
| 混匀, 室温 (25°C) 暗处反应 30min (间隔 10min 混匀一次), 立即取出 200μL 于 96 孔中, 于 530nm 处读取吸光值 A, $\Delta A = A_{测定} - A_{空白}$ 。 | | |

五、结果计算：

1、标准曲线方程： $y = 2.7424x - 0.0093$ ， x 为标准品浓度（mg/mL）， y 是 ΔA 。



2、总果胶含量(mg/g 重量)=[$(\Delta A + 0.0093) \div 2.7424 \times V1$] $\div (W \times V1 \div V) \times D$
 $= 0.365 \times (\Delta A + 0.0093) \div W \times D$

W---样本重量，g；

V---加入提取液体积，1mL；

V1---加入样本体积，0.07mL；

D---稀释倍数，未稀释即为1。

附：标准曲线制作过程：

- 1 制备标准品母液（5mg/mL）：临用前向标准品中加入 2mL 蒸馏水（现配现用）。
- 2 把母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品：0，0.1，0.2，0.3，0.4，0.5. 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操作，根据结果即可制作标准曲线。