

总果胶含量试剂盒说明书

(货号: G0717F 分光法 48 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。

本试剂盒采用咔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, 在硫酸溶液中与咔唑进行缩合反应, 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 60 mL×1 瓶	4℃ 保存	
试剂一	液体 1.5mL×1 支	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)、水浴锅、可调式移液器、乙醇、浓硫酸、研钵。

四、总果胶含量测定:

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 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℃水浴 10min (及时补充 80%乙醇至 1mL), 取出流水冷却后, 8000rpm, 25℃离心 10min, 弃上清, 留沉淀,
- ② 向沉淀中加入 1mL 的 80%乙醇, 混匀, 85℃水浴 10min (及时补充 80%乙醇至 1mL), 取出流水冷却后, 8000rpm, 25℃离心 10min, 弃上清, 留沉淀。
- ③ 向沉淀中加入 1mL 提取液, 混匀, 95℃水浴 60min, 流水冷却至室温, 8000rpm, 25℃离心 10min, 取上清液待测。

2、上机检测:

- ① 分光光度计预热 30min 以上, 调节波长为 530nm, 蒸馏水调零。
- 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:

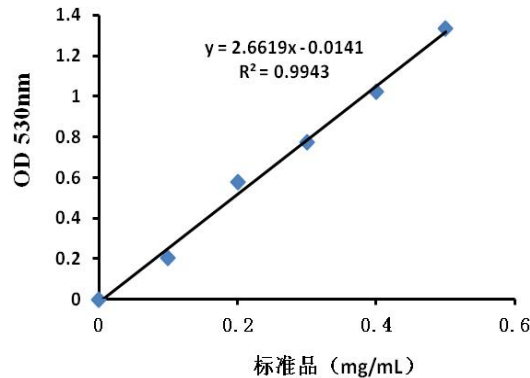
试剂名称 (μL)	测定管	空白管 (仅做一次)
样本	105	
蒸馏水		105
浓硫酸	630	630
可用封口膜缠紧, 85℃水浴 15min 后, 流水冷却至室温。		
试剂一	21	21
混匀, 室温 (25℃) 暗处反应 30min (间隔 10min 混匀一次), 全部液体转移至 1mL 玻璃比色皿中,		

于 530nm 处读取吸光值 A, $\Delta A = A - \text{测定-A 空白}$ 。

- 【注】: 1、浓硫酸必须是分析纯级别, 且不能长期开口放置, 否则影响显色结果。另外浓硫酸具有强腐蚀性, 操作时需特别注意, 85°C 加热取出后冷却再打开盖子, 以防液体飞溅烧伤。
- 2、显色反应必须在暗处反应, 否则颜色很快消失或者变淡, 影响吸光值。
- 3、若 A 测定管值大于 1.8, 可用蒸馏水稀释样本即待检测上清液, 则稀释倍数 D 需代入公式计算; 或若 A 值再零附近可增加样本取样质量 W。

五、结果计算:

1、标准曲线方程: $y = 2.6619x - 0.0141$; , x 为标准品浓度 (mg/mL), y 是 ΔA 。



2、总果胶含量(mg/g 重量) = $[(\Delta A + 0.0141) \div 2.6619 \times V1] \div (W \times V1 \div V) \times D$
= $0.37 \times (\Delta A + 0.0141) \div W$

W---样本重量, g;

V---加入提取液体积, 1mL;

V1---加入样本体积, 0.105mL;

D---稀释倍数。

附: 标准曲线制作过程:

- 1 制备标准品母液 (0.5mg/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。