

总果胶含量试剂盒说明书

(货号: G0717W48 微板法 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 60 mL×1 瓶	4°C保存	
试剂一	液体 0.8mL×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, $\Delta A = A_{测定} - A_{空白}$ 。		

【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

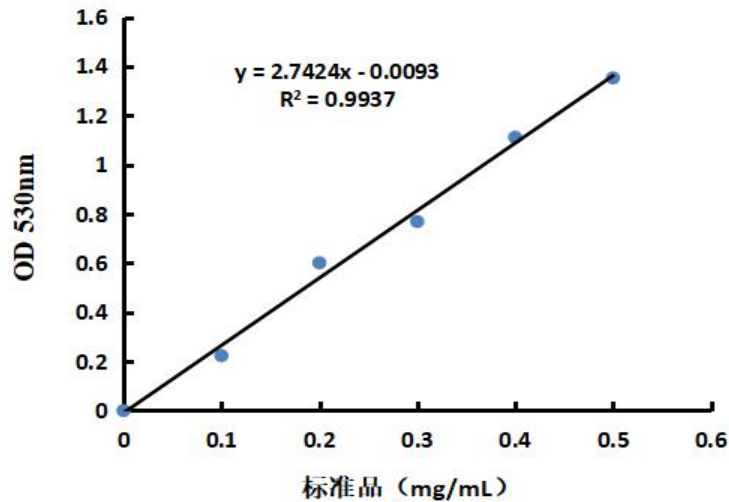
强腐蚀性，操作时需特别注意，85°C加热取出后冷却再打开盖子，以防液体飞溅烧伤。

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： $y = 2.7424x - 0.0093$ ，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。