总抗坏血酸(TAA)含量测定试剂盒说明书

(分光法 48 样)

一、产品简介:

总抗坏血酸(TAA)包括还原型和脱氢型抗坏血酸,其中还原型抗坏血酸易被氧化为脱氢型抗坏血酸,后者与2,4一二硝基苯肼作用生成可溶于硫酸的红色脎,该红色物质在520nm下有最大吸收峰,进而计算得到总总抗坏血酸(TAA)含量。

二、试剂盒的组成和配制:

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	粉剂 mg×1 瓶	4℃保存	用前甩几下或 4°C离心使试剂落入试管底部, 再加入 25ml 的 25%硫酸,混匀,4°C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)、浓硫酸、研钵冰、低温离心机、可调式移液器。

四、总抗坏血酸(TAA)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 组织样本:

称取约 0.3g 组织(水分充足的样本取约 0.5g 组织),加入 1mL 提取液,进行冰浴匀浆。 12000rpm, 4° 离心 10min,取上清,置冰上待测。

【注】: 若增加样本,可按照组织质量(g):提取液体积(mL)为1:5~10的比例进行提取

② 液体样本:直接检测。若浑浊,离心后取上清检测。

2、上机检测:

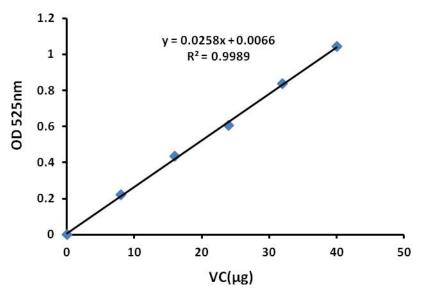
- ①可见分光光度计预热 30 min,调节波长到 520 nm,蒸馏水调零。
- ② 依次在 EP 管中依次加入:

试剂名称(μL)	测定管	对照管		
样本	80	80		
试剂一	240			
38℃(恒温培养箱或水浴锅),孵育3小时				
试剂一		240		
85%硫酸	560	560		
(务必在冰上缓慢加入)	560	560		

混匀,室温 25℃静置 20min(准确时间)。液体全部转移至 1mL 玻璃比色皿中,于 520nm 处分别读取 A 值, ΔA=A 测定-A 对照(每个测定管需要一个对照管)

五、结果计算:

1、标准曲线方程: y=0.0258x+0.0066, x 是标准品 VC 质量 (μg), y 是ΔA。



2、 按蛋白浓度计算

TAA (μg/mg prot) =[(\triangle A-0.0066) \div 0.0258] \div (Cpr×V1) ×D=484.5×(\triangle A-0.0066) \div Cpr×D 3、按样本质量计算

TAA (μg /g 鲜重) =[(\triangle A-0.0066) \div 0.0258] \div (W×V1 \div V) ×D = 484.5×(\triangle A-0.0066) \div W×D 4、按液体体积计算

TAA (μ g /mL) =[(\triangle A-0.0066) \div 0.0258] \div V1×D =484.5×(\triangle A-0.0066) ×D

V----加入提取液体积, 1 mL;

V1----加入反应体系中上清液体积, 0.02mL;

W----样品质量 (g);

D----稀释倍数, 若没有稀释即为 1;

Cpr----上清液蛋白质浓度,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 制备标准品母液 (0.5mg/mL): 向标准品中加入 2mL 蒸馏水,充分溶解,(母液需在两天内用且-20℃保存)。
- 2 把母液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 1 的加样体系操作,根据结果即可制作标准曲线。