

多糖含量试剂盒说明书

(货号：ADS-F-TDX061 分光法 48 样 有效期：9 个月)

一、产品简介：

糖在浓硫酸作用下，水解生成单糖，并迅速脱水生成糖醛衍生物，然后与苯酚缩合成橙黄色化合物，且颜色稳定，在波长 488 nm 处和一定的浓度范围内，其吸光度与多糖含量呈线性关系正比，再利用标准曲线定量算出样品中的多糖含量。

二、试剂盒组分与配制：

试剂名称	规格	保存要求	备注
试剂一	液体 2mL×3 支	4℃保存	
标准品	粉剂×1 支	4℃保存	1. 若重新做标曲，则用到该试剂； 2. 按照说明书中标曲制作步骤进行配制； 3. 溶解后的标品一周内用完。

三、所需的仪器和用品：

研钵（匀浆机）、冰盒（制冰机）、台式离心机、可调式移液枪、水浴锅（烘箱、培养箱、金属浴）、1ml 比色皿、离心管、分光光度计、乙醇、浓硫酸（不允许快递）、蒸馏水（去离子水、超纯水均可）。

四、指标测定：

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 多糖待检液制备：

a.组织样本：

- ①若是烘干且研磨过 40 目筛后的样本，称取 3mg 过筛后细末至 2mLEP 管中，加入 2mL 蒸馏水；（若是鲜样则可取 0.1g 或 0.5g（水份足的样本）至 2mLEP 管中，加入 2mL 蒸馏水），于沸水浴（95-100℃）加热 2 小时（若放在金属浴上面可用重物压盖防止 EP 管崩开；间隔 20min 带防护手套轻轻晃动混匀几下），加热结束后取出放置至室温（中间过程液体若挥发严重，最后可用蒸馏水定容到 2mL），最后于 8000rpm 室温离心 5min，上清液待用。
- ②取 0.2mL 上步离心后的上清液至新 EP 管中，再加入 1mL 乙醇混匀，于 4℃放置 1 小时，取出后 8000rpm 离心 5min 后弃上清，留沉淀；
- ③上步所得沉淀中再加入 1mL80%乙醇混匀几下（自备：取 80mL 乙醇溶于 20mL 蒸馏水中），8000rpm 离心 5min 后弃上清，留沉淀（可采用使 EP 管轻轻倒置于吸水纸上约 5min 吸干剩余上清液，尽量避免沉淀损失）；
- ④向上步所得沉淀中加入 2mL 蒸馏水，于沸水浴（95-100℃）加热直到沉淀全部溶解（约 5min）即多糖待检液。

b.液体样本：

- ①取 0.2mL 液体（可先做两个样本预测定，确定适合本批液体样本取样量 V2），至新 EP 管中，再加入 1mL 乙醇混匀（使乙醇在整个液体中占比至少 80%），于 4℃放置 1 小时，取出后 8000rpm 离心 5min 后弃上清，留沉淀；
- ②上步所得沉淀中再加入 1mL80%乙醇混匀几下（自备：取 80mL 乙醇溶于 20mL 蒸馏水中），8000rpm 离心 5min 后弃上清，留沉淀（可采用使 EP 管轻轻倒置于吸水纸上约 5min 吸干剩余上清液，尽量避免沉淀损失）；

- ③ 向上步所得沉淀中加入 2mL 蒸馏水，于沸水浴（95-100℃）加热直到沉淀全部溶解（约 5min）即多糖待检液。

2、上机检测：

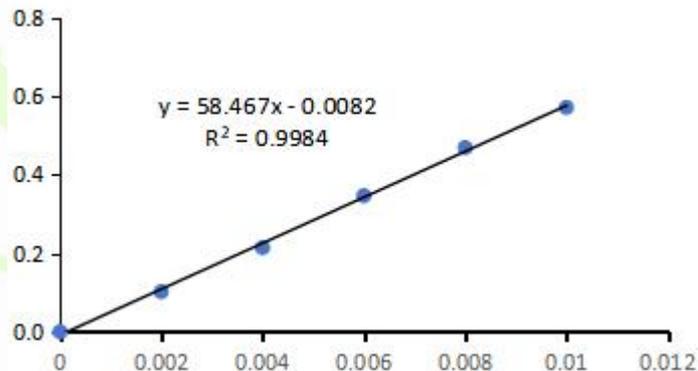
- ① 可见分光光度计预热 30min，调节波长至 488nm，调节水浴锅或金属浴至 95-100℃。
- ② 在 EP 管中依次加入：

试剂 (μL)	测定管	空白管 (仅做一次)
多糖待检液	200	
蒸馏水		200
试剂一	100	100
浓硫酸(务必缓慢加入)	500	500
混匀放入 95℃水浴 20min（封口膜缠紧，防止水分散失），冷却至室温后，取全部澄清液体转移至 1mL 玻璃比色皿（光径 1cm）中，于 488nm 读取吸光值 A， $\Delta A = A_{\text{测定管}} - A_{\text{空白管}}$ 。		

- 【注】：1. 如果 ΔA 大于 1.5，需要将多糖待检液用蒸馏水稀释，计算公式中乘以相应稀释倍数 D。
2. 若 ΔA 值在零附近即低于 0.005，则可增加样本取样质量 W，则改变后的 W 需代入公式重新计算。

五、结果计算：

- 1、标准方程为 $y = 58.467x - 0.0082$ ；x 为标准品质量（mg），y 为吸光值 ΔA 。



- 2、按样本重量计算：

$$\begin{aligned} \text{多糖}(\text{mg} / \text{g 重量}) &= [(\Delta A + 0.0082) \div 58.467] \div (W \times V_1 \div V) \times 10 \times D \\ &= 1.71 \times (\Delta A + 0.0082) \div W \times D \end{aligned}$$

- 3、按质量分数（%）计算：

$$\begin{aligned} \text{多糖}(\% \text{重量}) &= [(\Delta A + 0.0082) \div 58.467] \div (W \times V_1 \div V) \times 10 \times D \times 10^{-3} \times 100\% \\ &= [0.171 \times (\Delta A + 0.0082) \div W \times D]\% \end{aligned}$$

- 4、按照蛋白浓度计算：

$$\begin{aligned} \text{多糖}(\text{mg} / \text{mg prot}) &= [(\Delta A + 0.0082) \div 58.467] \div (C_{\text{pr}} \times V_1 \div V) \times 10 \times D \\ &= 1.71 \times (\Delta A + 0.0082) \div C_{\text{pr}} \times D \end{aligned}$$

- 5、按液体体积计算：

$$\begin{aligned} \text{多糖}(\text{mg} / \text{mL 液体}) &= [(\Delta A + 0.0082) \div 58.467] \div (V_2 \times V_1 \div V) \times D \\ &= 0.171 \times (\Delta A + 0.0082) \div V_2 \times D \end{aligned}$$

V---样品提取液总体积，2mL； V1---测定时待检液体积，0.2mL；

V2---液体取样体积, mL; 10---②步中取 0.2mL 处理后变成 2mL 体积;
W---样本质量, g; D---自行稀释倍数, 未稀释即为 1;
Cpr---蛋白浓度 (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 从标准品管中称量取出 2mg 至一新 EP 管中, 再加 2mL 蒸馏水混匀溶解即 1mg/mL 的葡萄糖 (母液需在两天内用且 -20°C 保存)。将母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品, 例如: 0, 0.01, 0.02, 0.03, 0.04, 0.05. mg/mL。也可根据实际样本调整标准品浓度。
- 2 标品稀释参照表如下:

吸取标准品母液 50uL, 加入 950uL 蒸馏水, 混匀得到 0.05mg/mL 的标品稀释液待用。						
标品浓度 mg/mL	0	0.01	0.02	0.03	0.04	0.05
标品稀释液 uL	0	40	80	120	160	200
水 uL	200	160	120	80	40	0
各标准管混匀待用。						

- 3 依据测定管加样表操作, 根据结果, 以各浓度吸光值减去 0 浓度吸光值, 过 0 点制作标准曲线。

试剂名称 (μL)	标准管	0 浓度管 (仅做一次)
标品	200	
蒸馏水		200
试剂一	100	100
浓硫酸(务必缓慢加入)	500	500
混匀放入 95°C 水浴 20min (封口膜缠紧, 防止水分散失), 冷却至室温后, 取全部澄清液体转移至 1mL 玻璃比色皿 (光径 1cm) 中, 于 488nm 读取吸光值 A, $\Delta A = A$ 测定-0 浓度管。		