

可溶性糖含量试剂盒说明书

(货号：ADS-F-TDX039 分光法 48 样 有效期：9 个月)

一、产品简介：

糖类物质是构成植物体的重要组成成分之一，也是新陈代谢的主要原料和贮存物质。糖类在浓硫酸作用下经脱水反应生成糠醛或羟甲基糠醛，生成的糠醛或羟甲基糠醛与葱酮脱水缩合，形成糠醛的衍生物，呈蓝绿色物质，其在可见光区 620nm 波长处有最大吸收，且其光吸收值在一定范围内与糖的含量成正比关系。该方法用于可溶性单糖、寡糖和多糖的含量测定，具有灵敏度高、简便快捷、适用于微量样品的测定等优点。

该方法的特点是几乎可以测定所有的碳水化合物（包括单糖：戊糖、己糖、蔗糖、糖原、多缩葡萄糖等），所以用该方法测出的糖类含量是溶液中全部可溶性糖类含量。

二、试剂盒组分与配制

试剂名称	规格	保存要求	备注
试剂一	粉剂 2 瓶	4℃避光保存	
试剂二	液体 5mL×1 瓶	4℃避光保存	
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。

工作液配制：吸取 2mL 试剂二加入到一瓶试剂一中，混匀并充分溶解，即得工作液。

（如难溶解，可超声溶解或者 60℃水浴溶解；剩余试剂 4℃保存一周）。

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（自备）、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！

建议：选取样本做几个梯度的稀释，选取适合本次实验的稀释倍数 D。

1、样本制备

① 组织样本：

称取 0.1g 样本（若是干样，如烘干烟叶等可取 0.05g；若是水分充足的样本可取 0.2g），先加入 0.8mL 的 80%乙醇（自备：取 80mL 乙醇溶于 20mL 蒸馏水中），冰浴匀浆，倒入有盖离心管中，再用 80%乙醇冲洗研钵并转移至同一 EP 管中，使 EP 管中粗提液终体积定容为 1.5mL（若用自动研磨机可直接加入 1.5mL 的 80%乙醇研磨）；置 50℃水浴 20min（封口膜缠紧，防止液体散失，且间隔 2min 振荡混匀一次），冷却后（若有损失，可加 80%乙醇补齐至 1.5mL），12000rpm，室温离心 10min，取上清液备用。

② 细菌/细胞样本：先收集细菌或细胞到离心管内，离心后弃上清；取约 500 万细菌或细胞至 EP 管中，加入 1.5mL 的 80%乙醇（自备：取 80mL 乙醇溶于 20mL 蒸馏水中）超声波破碎细菌或细胞（冰浴，功率 200W，超声 3s，间隔 10s，重复 30 次）；置 50℃水浴 20min（封口膜缠紧，防止液体散失，且间隔 2min 振荡混匀一次），冷却后（若有损失，可加 80%乙醇补齐至 1.5mL），12000rpm，室温离心 10min，取上清液备用。

【注】：若增加样本量，可按照细菌/细胞数量（ 10^4 ）：提取液（mL）为 500~1000：1 的比例进行提取。

③ 液体样本：

澄清的液体样本直接检测，若浑浊则需 12000rpm，室温离心 10min，取上清液备用。

2、上机检测：

- ① 分光光度计预热 30min 以上，调节波长至 620nm，蒸馏水调零。
- ② 调节水浴锅至 95℃，工作液用前需完全溶解。
- ③ 提示：大多数样本可溶性糖含量较高，为使 ΔA 值在 1 以内，实验前可选取几个样本做预测定，用蒸馏水把上清液稀释成不同浓度，找出适合本次检测样本的稀释倍数 D。（强调：严禁稀释加热反应后的混合液，否则会出现浑浊现象）。
- ④ 在 EP 管中依次加入：

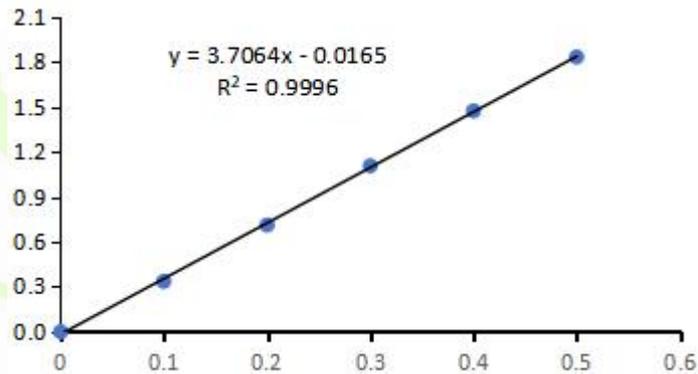
试剂名称 (μL)	测定管	空白管 (仅做一管)
样本	50	
蒸馏水	150	200
工作液	60	60
浓硫酸(缓慢加入)	500	500

混匀，置 95℃水浴中 10min（盖紧，以防止水分散失），冷却至室温后，取全部澄清液体至 1mL 玻璃比色皿（光径 1cm），于 620nm 读取吸光值 A， $\Delta A = A_{\text{测定管}} - A_{\text{空白管}}$ 。

【注】若 ΔA 的值接近零，可增加样本加样体积 V1（如由 25μL 增至 50μL，则蒸馏水相应减少），则改变后的 V1 代入公式重新计算。

五、结果计算：

1、标准方程为 $y = 3.7064x - 0.0165$ ；x 为标准品浓度（mg/mL），y 为吸光值 ΔA 。



2、按样本重量计算：

$$\begin{aligned} \text{可溶性糖}(\text{mg/g 重量}) &= [(\Delta A + 0.0165) \div 3.7064 \times V1] \div (W \times V1 \div V) \times D \\ &= 0.405 \times (\Delta A + 0.0165) \div W \times D \end{aligned}$$

3、按质量分数 (%) 计算：

$$\begin{aligned} \text{可溶性糖}(\% \text{重量}) &= [(\Delta A + 0.0165) \div 3.7064 \times V1] \div (W \times V1 \div V) \times 10^{-3} \times 100\% \\ &= [0.0405 \times (\Delta A + 0.0165) \div W \times D]\% \end{aligned}$$

4、按照样本蛋白浓度计算：

$$\begin{aligned} \text{可溶性糖}(\text{mg/mg prot}) &= [(\Delta A + 0.0165) \div 3.7064 \times V1] \div (C_{\text{pr}} \times V1 \div V) \times D \\ &= 0.405 \times (\Delta A + 0.0165) \div C_{\text{pr}} \times D \end{aligned}$$

5、按细菌/细胞数量计算：

$$\begin{aligned} \text{可溶性糖}(\text{mg}/10^4 \text{cell}) &= [(\Delta A + 0.0165) \div 3.7064 \times V1] \div (500 \times V1 \div V) \times D \\ &= 0.0008 \times (\Delta A + 0.0165) \times D \end{aligned}$$

6、按液体体积计算：

$$\text{可溶性糖}(\text{mg/mL}) = (\Delta A + 0.0165) \div 3.7064 \times D = 0.27 \times (\Delta A + 0.0165) \times D$$

V---样品提取液总体积, 1.5mL; V1---加入样本体积, 0.05mL;
W---样本重量, g; 500---细胞数量, 万;
D---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 的标准品 (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, 0.1, 0.2, 0.3, 0.4, 0.5. 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 500uL, 加入 500uL 蒸馏水, 混匀得到 0.5mg/mL 的标品稀释液待用。						
标品浓度 mg/mL	0	0.1	0.2	0.3	0.4	0.5
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	50	
蒸馏水	150	200
工作液	60	60
浓硫酸(缓慢加入)	500	500
混匀, 置 95°C 水浴中 10min (盖紧, 以防止水分散失), 冷却至室温后, 取全部澄清液体至 1mL 玻璃比色皿 (光径 1cm), 于 620nm 读取吸光值 A, $\Delta A = A$ 测定-0 浓度管。		