

可溶性糖含量试剂盒说明书

(货号: BP10259F 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蒽酮脱水缩合,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：

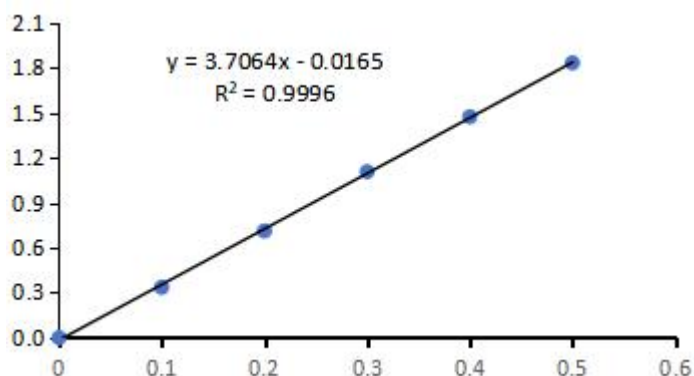
- ① 分光光度计预热 30min 以上，调节波长至 620nm，蒸馏水调零。
- ② 调节水浴锅至 95℃，工作液用前需完全溶解。
- ③ 提示：大多数样本可溶性糖含量较高，为使 ΔA 值在 1 以内，实验前可选取几个样本做预测定，用蒸馏水把上清液稀释成不同浓度，找出适合本次检测样本的稀释倍数 D。（强调：严禁稀释加热反应后的混合液，否则会出现浑浊现象）。
- ④ 在 EP 管中依次加入：

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 V_1 （如由 25μL 增至 50μL，则蒸馏水相应减少），则改变后的 V_1 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：

$$\text{可溶性糖(mg/g 重量)} = [(\Delta A + 0.0165) \div 3.7064 \times V_1] \div (W \times V_1 \div V) \times D \\ = 0.405 \times (\Delta A + 0.0165) \div W \times D$$

3、按质量分数 (%) 计算：

$$\text{可溶性糖(\%重量)} = [(\Delta A + 0.0165) \div 3.7064 \times V_1] \div (W \times V_1 \div V) \times 10^{-3} \times 100\% \\ = [0.0405 \times (\Delta A + 0.0165) \div W \times D] \%$$

4、按照样本蛋白浓度计算：

$$\text{可溶性糖(mg/mg prot)} = [(\Delta A + 0.0165) \div 3.7064 \times V_1] \div (C_{pr} \times V_1 \div V) \times D \\ = 0.405 \times (\Delta A + 0.0165) \div C_{pr} \times D$$

5、按细菌/细胞数量计算：

$$\text{可溶性糖(mg/10}^4\text{cell)} = [(\Delta A + 0.0165) \div 3.7064 \times V_1] \div (500 \times V_1 \div V) \times D \\ = 0.0008 \times (\Delta A + 0.0165) \times D$$

6、按液体体积计算：

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

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℃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℃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。		