

比色杯加量少如何测——蒽酮比色法的蒽酮比色法测定多糖含量-股识吧

一、实验中用少量待测溶液润洗比色杯的原因

润洗。
保证浓度不会变降低。

。

二、考马斯亮蓝法测蛋白质含量用到哪些仪器

我试过一个装满为4毫升的比色皿，从0.1毫升一直试到4毫升，从少到1.25变化很大，基本上是测的比色皿皿壁的值，因为探头射出来的射线光有一定高度，太低的话就不是溶液的吸光值了，从1.25毫升到装满值是不变的，但是为了保险起见还是至少需要1.5毫升的，具体需要几毫升主要与溶液高度有关，因为不同型号比色皿容积不一样，如果不是这种4毫升规格的可以自己试一试，调到随意一个od值，用自来水就可以测一下。

三、色差仪数据分析方法：我们厂里生产的产品要加绿色颜料，实验室测色差的数据出来后该如何判断？

比较dL值，判断颜色深浅，dL 正偏差，颜色偏浅，负偏差，颜色偏深
比较dA值，正偏差颜色偏红，负偏差颜色偏绿 比较dB值，正偏差颜色偏黄，负偏差颜色偏蓝 综以上，第一组实验数据，颜色偏浅，色相偏红蓝
第二组实验数据，颜色偏深，色相偏绿蓝 根据你的标准，你所要求的绿色是个偏黄光的绿，因此，你的第二组加入一个绿色颜料方向是对的，但是你加的绿色偏蓝光，需要你额外加入一个绿光黄来调整，或者你加入的绿色应该为一个偏黄光的绿，这样会比较直接一些。

四、使用分光光度计时，比色皿中的溶液不足，会有什么影响，得到的数据会有如何变化？

我试过一个装满为4毫升的比色皿，从0.1毫升一直试到4毫升，从少到1.25变化很大，基本上是测的比色皿皿壁的值，因为探头射出来的射线光有一定高度，太低的话就不是溶液的吸光值了，从1.25毫升到装满值是不变的，但是为了保险起见还是至少需要1.5毫升的，具体需要几毫升主要与溶液高度有关，因为不同型号比色皿容积不一样，如果不是这种4毫升规格的可以自己试一试，调到随意一个od值，用自来水就可以测一下。

五、蒽酮比色法的蒽酮比色法测定多糖含量

[a]多糖含有几百个或更多残基，但只有一个还原基团，因此它的还原能力极弱，对于他们的测定，应先将它们用酸水解成单糖组分。蒽酮比色法是一种快速而简便的定糖方法，糖类遇浓硫酸脱水生成糠醛及其衍生物，该衍生物与蒽酮发生反应，反应后溶液呈蓝绿色，于620nm处有最大吸收。因此可用此方法测定多糖含量。

[b]试剂2g/L蒽酮试剂：溶解2g蒽酮于1L浓硫酸（98%的浓硫酸）中，当日配制使用。

0.01g/L葡萄糖溶液（可加几滴甲苯作防腐剂）0.1g/L糖元溶液[c]实验器材试管及试管架 吸量管（1ml，5ml）恒温水浴箱（100℃）制冰机 紫外分光光度计 滴管 白瓷板
制作标准曲线准确称取0.1g葡萄糖（分析纯），溶解并用蒸馏水定容至100ml后，分别取出1ml，2ml，3ml，4ml，5ml分别加入到50ml的容量瓶中，并用蒸馏水定容到50ml，配成浓度分别为20ug/ml，40ug/ml，60ug/ml，80ug/ml，100ug/ml，各取1ml于试管中，再加入3ml的蒽酮试剂，迅速浸入冰水中冷却，待几支试管均匀加完后，一起浸入100℃恒温水浴箱中，为防止水分蒸发，应在试管口上加盖一个玻璃球或者加一个塞子，自温度重新升至100℃起计时，准确保温10min后取出，用流动水冷却，然后，于室温中平衡片刻（约10min左右），在分光光度计上，波长620nm处，用0.5cm厚度的比色杯，以空白管做对照空白（此处的空白是指不加葡萄糖的蒽酮试剂，其他反应条件都一致），进行比色。

既得标准曲线。

如下表格
编号 123456 体积ml 1 (蒸馏水) 11111 浓度ug/ml 020406080100 [d]样品测定
如上述条件一致，但要记得用除去蛋白质的样品溶液进行测定，否则会影响测定结果。

样品含糖量计算： $C \times V_2 \times D$ 样品含糖量 (%) = $\frac{\text{-----}}{W \times V_1} \times 100\%$
其中C----在标准曲线上查出的糖含量 (ug)，V2---提取液总体积 (ml) V1---

测定时取用体积 (ml) D-----稀释倍数W-----样品重量 (g) 10-----样品重量单位g
换算成ug的倍数
注意事项：1.一定要注意温度要控制在100 2.从100 开始准确计时10min，然后迅速冷却，于室温中平衡10min.3.蒽酮要注意避光保存。
配置好的蒽酮试剂也应注意避光，当天配制好的当天使用。
4.试管要保证干燥清洁，无残留水滴。

六、考马斯亮蓝法测蛋白质含量用到哪些仪器

蛋白质的存在影响酸碱滴定中所用某些指示剂的颜色变化，从而改变这些染料的光吸收。

在这些基础上发展了蛋白质染色测定方法。

涉及的指示剂有甲基橙、考马斯亮蓝、溴甲酚绿和溴甲酚紫。

目前广泛使用的染料是考马斯亮蓝。

考马斯亮蓝G-250在酸性溶液中为棕红色，当它与蛋白质通过范德华键结合后，变为蓝色，且在蛋白质一定浓度范围内符合比尔定律，可在595nm处比色测定。

2—5分钟即呈最大光吸收，至少稳定1小时。

在0.01—1.0 mg蛋白质/ml范围内均可。

该法操作简便迅速，消耗样品量少，但不同蛋白质之间差异大，且标准曲线线性差

。高浓度的Tris、EDTA、尿素、甘油、蔗糖、丙酮、硫酸铵和去污剂时测定有干扰

。缓冲液浓度过高时，改变测定液pH值会影响显色。

考马斯亮蓝染色能力强，比色杯不洗干净会影响光吸收值，不可用石英杯测定

参考文档

[下载：比色杯加量少如何测.pdf](#)

[《股票停牌后多久能买》](#)

[《股票停牌复查要多久》](#)

[《股票放多久才能过期》](#)

[下载：比色杯加量少如何测.doc](#)

[更多关于《比色杯加量少如何测》的文档...](#)

声明：

本文来自网络，不代表

【股识吧】立场，转载请注明出处：

<https://www.gupiaozhishiba.com/read/34207568.html>