



Bradford 法蛋白定量试剂盒

产品组成:

产品组成	保存	PP0201-01
G250 染色液	2-8℃	50ml×2
蛋白标准(5mg/mL BSA)	-20℃	1ml

产品介绍:

Bradford 法的检测原理是考马斯亮蓝(Coomassie Brilliant Blue)G-250 与蛋白质的碱性和芳香族氨基酸特别是精氨酸(Arginine)在酸性介质中结合后,溶液转变为蓝色,溶液最大吸收峰从 465nm 迁移到 595nm,颜色的变化与蛋白质浓度成正比。因此,可通过检测 595nm 处的吸光度对溶液中蛋白质浓度进行测定。

与测定蛋白浓度的其它方法如 BCA 法和 Lowry 相比,Bradford 法测定蛋白浓度不受绝大部分样品中的化学物质的影响,尤其是还原试剂的影响。样品中β-巯基乙醇(β-Mercaptoethanol)的浓度可高达 1M,二硫苏糖醇(DTT)的浓度可高达 5mM。但本试剂盒受略高浓度的去垢剂影响,需确保 SDS 低于 0.1%,Triton X-100 低于 0.1%,Tween 20、60、80 低于 0.06%。含去垢剂的样品推荐使用 BCA 蛋白定量试剂盒。

使用方法:

1. 完全溶解蛋白标准品,取 10μL,稀释至 250μL,使终浓度为 0.2mg/mL。待测蛋白样品在什么溶液中,标准品也宜用什么溶液稀释。但是为了简便起见,也可以用 0.9% NaCl 或 PBS 稀释标准品。
2. 将标准品按 0、2、4、6、8、12、16、20μL 分别加到 96 孔板中,加 PBS 稀释液补足到 20 微升,相当于标准品浓度分别为 0、0.02、0.04、0.06、0.08、0.12、0.16、0.2mg/ml
3. 将样品作适当稀释(最好多做几个梯度,如作 2 倍、4 倍、8 倍稀释),加 20μL 到 96 孔板的样品孔中。
4. 各孔加入 200μL 的 G250 染色液。
5. 用酶标仪测定 A595,或 560-610nm 之间的其它波长的吸光度。
6. 根据标准曲线和使用的样品体积计算出样品中的蛋白浓度。

20250120