

细胞活性氧(ROS)荧光法测定试剂盒(绿色)(荧光法)

产品货号: BA2825

产品规格: 48样/96样

产品简介:

在正常的生命过程中,活性氧是维护生命所必需,在体内处于一种不断产生、不断清除的动态平衡中,始终维持在一个正常的水平,可以说是机体的一种有效的防御系统。活性氧的生理功能为参与体内的电子转移、杀菌和物质代谢。

利用化学荧光指示剂即荧光探针: 2',7'-Dichlorofuorescin Diacetate, (DCFH-DA)检测细胞内的活性氧。DCFH可以被各种活性氧所氧化,转变成一种可以产生荧光信号的物质即二氯荧光素(2'.7'-Dichlorofuorescein, DCF),所得到的DCF荧光信号并不是被某种单一的活性氧氧化所产生,所以用这种荧光指示剂测定的活性氧,反映的是所有活性氧的总的氧化能力。这种荧光信号在激发波长488nm和发射波长525nm处有最大波峰,其荧光强度和活性氧水平成正比。

产品内容:

产品名称	48样	96样	保存条件	备注
试剂一	液体mL×1支	液体mL×1支	-20°C	临用前解冻至室温,低温时易结晶,使 用前可在25℃水浴至全部融解后使用。
试剂二	粉剂mL×1瓶	粉剂mL×2瓶	2-8°C	

所需的仪器和用品:

荧光酶标仪、台式离心机、可调式移液器、黑色96孔板。

活性氧(ROS)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. 样本制备:
- (1) 贴壁细胞,吸去培养液,利用无血清培养液或者0.01M PBS反复吹打,肉眼观察孔板底部(瓶底)由半透明(细胞单层连接成片)转为透明,细胞层几乎全部吹打到PBS中。将细胞悬液全部收集到离心管中。用无血清培养液或者0.01M PBS洗涤2次,1000rpm,室温离心5min,吸净上清,留细胞沉淀用于测定。
- (2) 悬浮细胞:按常规方法离心(2000rpm,室温离心5min),收集细胞沉淀,用无血清培养液或者0.01M PBS洗涤 2次,1000rpm,室温离心5min,吸净上清,留细胞沉淀用于测定。
- 2. 上机检测:
- (1) 酶标仪预热30min以上,调节波长。
- (2) 所有试剂解冻至室温(25℃)。混合液制备:用前将试剂一:试剂二=1:100制成混合液(现配现用,用多少配多少)。
- (3) 在EP管中依次加入(整个过程尽量避光):

试剂名称(μL)	测定管	空白管(仅做一次)			
	细胞沉淀				
混合液	1mL	1mL			
混匀,37℃孵育30min(每隔3-5min颠倒混匀一次),1000g离心5min,去上清,					
留沉淀。					
试剂二	1mL	1mL			





混匀,取200μL测定管和200μL混合液分别至黑色96孔板中于激发波长488nm, 发射波长525nm处读取荧光值F测定和F空白。荧光强度=F测定-F空白。

【注】

- 1. 若荧光值较小,可以增加37℃孵育反应时间T(如增至1小时),或增加试剂一与试剂二比例浓度(如试剂一: 试剂二1:50);改变后的T需代入公式重新计算。
- 2. 若荧光值较大,可以减少37℃孵育反应时间T(如减至10min),改变后的T需代入公式重新计算。

结果计算:

1. 按照细胞数量计算:

活性氧强度定义:每万细胞每分钟产生的荧光强度定义为活性氧强度。活性氧强度=荧光强度/T/500

500---细胞数量,万; T--反应时间,30min。