

小鼠神经肽 Y (NPY)ELISA Kit

Catalog Number: BSKM61578

本试剂盒用于定量检测小鼠血清、血浆、组织匀浆、细胞裂解液、细胞培养上清液和其他生物液体等样本中神经肽 Y (NPY) 含量。**使用前请仔细阅读说明书并检查试剂组分**，如有任何疑问请与北京博奥森生物技术有限公司联系，公司将为您提供强有力的技术支持。

仅供研究，不用于临床诊断。

目录

| | |
|-------------------|---|
| 检测原理..... | 3 |
| 试剂盒组成..... | 3 |
| 其它实验材料..... | 3 |
| 注意事项..... | 4 |
| 样本收集、处理及保存方法..... | 4 |
| 试剂准备..... | 5 |
| 操作步骤..... | 5 |
| 结果判断..... | 6 |
| 试剂盒性能..... | 7 |
| 检测范围..... | 7 |
| 灵敏度..... | 7 |

检测原理:

本试剂盒采用 ELISA 双抗体夹心法原理。用纯化的神经肽 Y (NPY) 抗体包被微孔板, 向已包被的微孔板中依次加入标准品及待测样本, 待其与包被抗体充分结合后, 再与生物素化的 NPY 抗体结合, 其后加入辣根过氧化物酶 (HRP) 标记的链霉亲和素, 生物素与链霉亲和素形成高强度的非共价结合, 经过彻底洗涤后加入底物 TMB 显色。TMB 在 HRP 酶的催化作用下转化成蓝色, 并在酸的作用下最终转化成黄色。颜色的深浅和样本中的 NPY 含量呈正相关。用酶标仪在 450nm 波长下测定吸光值 (OD 值), 通过绘制标准曲线计算样本中 NPY 浓度。

试剂盒组成:

| 试剂盒组成 | 规格 (96T) | 保存条件 |
|-------------|------------|---------|
| 抗体包被板条 | 8×12 | -20℃ 保存 |
| 标准品 | 2 瓶 | -20℃ 保存 |
| 稀释液 | 45ml×1 瓶 | -20℃ 保存 |
| 检测溶液 A | 120 μl×1 支 | -20℃ 保存 |
| 检测溶液 B | 120 μl×1 支 | -20℃ 保存 |
| 浓缩洗涤液 (30×) | 20ml×1 瓶 | 2-8℃ 保存 |
| 显色底物 (避光) | 9ml×1 瓶 | 2-8℃ 保存 |
| 终止液 | 6ml×1 瓶 | 2-8℃ 保存 |
| 封板胶纸 | 4 张 | |
| 说明书 | 1 份 | |

其它实验材料 (不提供, 但可协助购买):

1. 酶标仪 (波长 450nm)
2. 高精度可调移液器 (已校准) 及吸头: 0.5-10, 2-20, 20-200, 200-1000μl。
一次检测样本较多时, 建议使用多通道移液器。
3. 自动洗板机或洗瓶
4. 37℃ 温箱
5. 双蒸水或去离子水

6.坐标纸

7.量筒

注意事项:

1.试剂盒保存在 4°C & -20°C，已复溶但未用完的标准品，建议丢弃。不可混合使用不同来源或不同批号的试剂盒组分，请在有效期内使用本产品。

2.浓缩洗涤液低温取出可能会伴有结晶析出，稀释时可在水浴中加热助溶，不影响使用。

3.各步加样均应使用移液器，并经过校准，以免产生误差。建议一次加样时间最好控制在 5 分钟内，如样本数量较多，推荐使用排枪加样。

4.请每次测定的同时做标准曲线，最好做复孔。如样本中待测物质含量高于试剂盒检测上限（样本 OD 值大于标准品孔第一孔的 OD 值），请先用样本稀释液稀释一定的倍数（n 倍）后再测定，计算时需乘以总稀释倍数。

5.为避免交叉污染，在加入不同浓度的标准品、不同样本、不同试剂时谨记及时更换吸头，封板胶纸只限一次性使用。

6.显色底物请避光保存。

7.严格按照说明书的操作进行，试验结果判定必须以酶标仪读数为准。

样本收集、处理及保存方法:

1.血清：室温血液自然凝固 60-120 分钟，1000g 离心 20 分钟，收集上清，若保存过程中出现沉淀，应再次离心，避免反复冻融。

2.血浆：根据样本的要求选择 EDTA 或柠檬酸作为抗凝剂，1000g 离心 20 分钟左右，收集上清，若保存过程中出现沉淀，应再次离心。

3.细胞上清液或其它生物样本：检测分泌性的成分时，用无菌管收集，1000g 离心 20 分钟左右，收集上清。

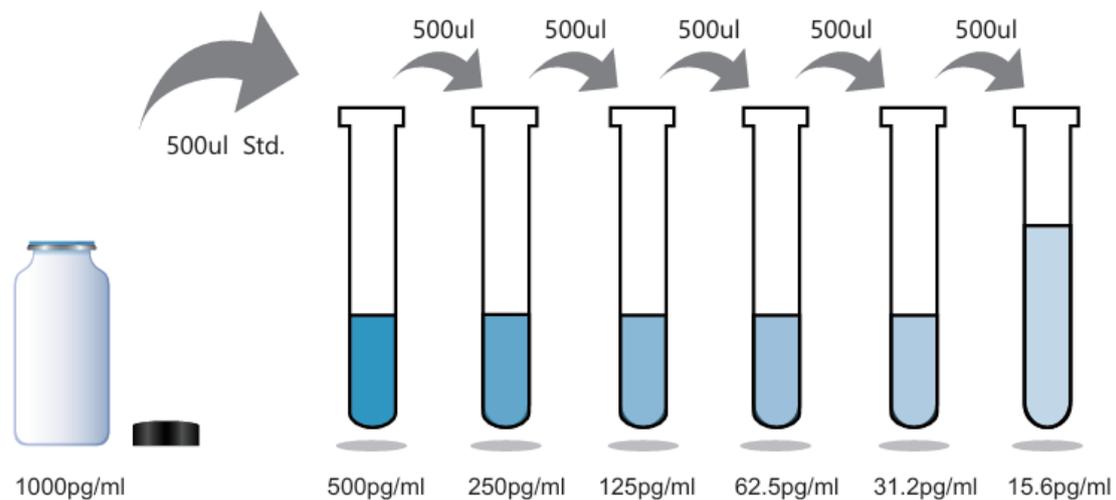
4.组织匀浆：1) 取适量组织块，于预冷 PBS 中清洗去除血液，称重后备用（组织块较大需先剪碎后再匀浆）；2) 可同时选用多种匀浆方法达到较好的破碎效果：首先将组织块移入玻璃匀浆器，加入 5-10mL 预冷 PBS 进行充分研磨，该过程需在冰上进行；得到的匀浆液可再利用超声破碎或反复冻融进一步处理；3) 将制备好的匀浆液于 5000×g 离心 5 分钟，取上清即可。

5.细胞裂解液：1) 贴壁细胞需要先用胰酶消化，离心收集细胞（悬浮细胞可直接离心收集）；2) 将收集到的细胞用冷 PBS 洗 3 次；3) 物理方法裂解细胞（可先超声破碎细胞，再反复冻融）；4) 将标本于 4°C 1500×g 离心 10 分钟，收集上清备用。

6.若样本无法立即检测,请将其按最小使用量分装,-20℃—70℃保存,避免反复冻融。尽量避免使用溶血或高血脂样本。

试剂准备:

- 1.试剂回温:请在实验前将试剂盒和待测样本置于室温下回温。
- 2.洗涤液配制:根据浓缩洗液的浓缩倍数,用双蒸水或去离子水进行相应倍数稀释后备用。
- 3.标准品梯度稀释:取 1ml 标准品/样本稀释液(S1)至冻干标准品中,静置 15 分钟待其完全溶解后轻轻混匀(浓度为 1000pg/ml),然后取 6 只聚丙烯试管,各加入 500 μ l 稀释液,按照以下浓度进行 2 倍稀释:500、250、125、62.5、31.2、15.6 pg/ml 进行稀释。1000pg/ml 为标准曲线最高点浓度,稀释液作为标准曲线的零点(0pg/ml)。复溶过的标准品原液(1000pg/ml)未用完的应废弃。



- 4.检测溶液A及检测溶液B:在使用前请手甩几下或少时离心处理,以使管壁或瓶盖的液体沉积到管底。临用前分别以稀释液 1:100稀释(如:10 μ L检测溶液A/990 μ L稀释液),充分混匀,稀释前根据预先计算好的每次实验所需的总量配制(100 μ L/孔),实际配制时应多配制 0.1-0.2mL。

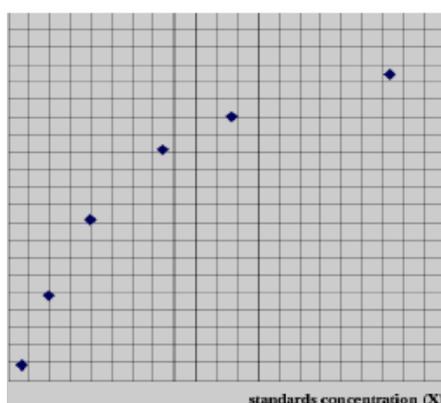
操作步骤:

- 1.加样:根据试验所需用量,取出相应抗体包被板条,分别将已配制好的标准品、标准品零点及待测样本以 100 μ l/孔加入实验孔底部。
- 2.温育:用封板胶纸封板后置 37℃温育 120min。
- 3.弃去液体,甩干,不用洗涤。
- 4.加检测溶液 A 工作液(临用前配制):每孔加入检测溶液 A 工作液 100 μ l。
- 5.温育:用封板胶纸封板后置 37℃温育 60 min。
- 6.洗涤:小心揭掉封板胶纸,弃去液体,甩干,每孔加满洗涤液(350 μ l),静置 1-2min 后弃去,如此重复 3 次,最后于吸水纸上拍干。

- 7.加检测溶液 B 工作液（临用前配制）：每孔加入检测溶液 B 工作液 100 μ l。
- 8.温育：用封板胶纸封板后置 37 $^{\circ}$ C温育 60 min。
- 9.洗涤：同上述洗涤过程（步骤 5），洗板 5 次。
- 10.显色：每孔加入 90 μ l 显色底物溶液，用封板胶纸封板后 置 37 $^{\circ}$ C显色 15-25min。
- 11.终止：每孔加终止液 50 μ l（此时蓝色立转黄色）。
- 12.测定：用酶标仪 450nm 波长测定各孔的吸光度（OD 值），测定应在加终止液后 5min 以内进行。

结果判定：

- 1.每个标准品和样本的 OD 值减去空白孔的 OD 值，为最终数值，如果做复孔,求其平均值。
- 2.使用计算机软件以吸光度 OD 值为纵坐标(Y),相应的 NPY 标准品浓度为横坐标(X)，生成相应的标准曲线,样本的 NPY 含量可根据其 OD 值由标准曲线换算出相应的浓度。若样本 OD 值高于标准品曲线上限，请做适当倍数稀释，计算样本浓度时需乘以相应稀释倍数。



本图仅供参考，应以同次试验标准品所绘标准曲线为准

试剂盒性能：

批内与批间差应小于 10%

检测范围：

15.6 pg/ml -1000 pg/ml

灵敏度：

4.4 pg/ml