CHO HCP 残留检测试剂盒 (一步酶联免疫吸附法) 说明书

货号: 1301304-1

在实验前请完整阅读本说明书,务必重视注意点和常见问题!

版本: A/1 仅供研究用 湖州申科生物技术股份有限公司

■ 产品名称

通用名: CHO HCP 残留检测试剂盒(一步酶联免疫吸附法)。

■ 包装规格

96 测试/盒。

■ 预期用途

本试剂盒用于 CHO 细胞系表达的生物制品(单抗,重组蛋白,疫苗等)中宿主细胞蛋白的残留检测。

该试剂盒仅供研究使用,不可用于诊断。

■ 检测原理

本试剂盒采用 CHO 细胞(K1&S)补料分批培养工艺制备 HCPs 免疫绵羊,获得专用抗体。试剂盒是基于固相酶联免疫吸附分析法(Enzyme-linked Immunosorbent Assay,ELISA),采用双抗体夹心的技术形式检测样品中 CHO HCPs 的残留量。该分析方法通过包被针对 CHO HCPs 的多克隆抗体来捕获样品中的残留 HCPs,向酶标板中同时加入校准品(或待测样品)和 HRP(Horseradish Peroxidase,辣根过氧化物酶)标记的抗 CHO HCPs 抗体,温育后进行洗涤;加入 TMB(3,3',5,5'-四甲基联苯胺)底物反应,HRP 催化H₂O₂氧化 TMB 生成蓝色产物(最大吸收峰 655nm),随后加入终止液终止酶催化反应,生成黄色产物(最大吸收峰 450nm)。酶标仪采集 450nm 波长下吸光度值,其吸光度与校准品和样品中的 HCPs 浓度成正相关。通过剂量一反应曲线可计算得出样品中 CHO HCPs 的浓度。

对实际样品无需特殊处理,可通过合适的稀释比例进行适用性验证,以确定本试剂盒是否适用。本试剂盒检测步骤少,快速,专一性强,性能稳定可靠。

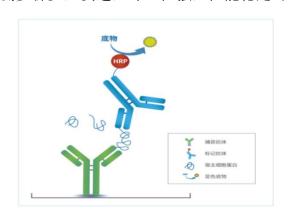


图 1 检测原理示意图

■ 试剂盒组分

表 1. 试剂盒组分

组分	产品号	规格	说明
			冻干粉,精确量取复溶液(0.5 mL)
CHO HCP 校准品	PNB005	2 K E	溶解, 静置约 5 分钟, 溶液应该澄
		2 瓶	清透明,无肉眼可见不溶物。具体
			含量见瓶身标注。
长 CHO HCD 至			已包被适量的绵羊抗 CHO HCPs
抗 CHO HCP 预	PNA008	8孔 × 12条	抗体,铝箔袋密封包装,含干燥剂。
包被酶标板			用完及时 密封避光保存 。
松准日有凉冻	DNG002	15 1 / 155	澄清透明溶液,专用于溶解 CHO
校准品复溶液	PNC002	1.5 mL × 1 管	HCP 校准品。
			用于校准品、待检样品和酶标抗体
- ∓X ▼Z \\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\	PNE004	25 1 1 2 15	的稀释。初次检测的样品,需进行
稀释液		25 mL × 2 瓶	样品适用性验证,确定最佳稀释倍
			数。
浓缩缓冲液			低温时易产生结晶,使用前可在
	PNF001	25 mL × 2 瓶	37℃水浴中溶解后用新鲜制备的
(10×)			超纯水稀释10倍,即为1×缓冲液。
			用于洗板。
CHO HCD 転行片	<u> </u>		经 HRP 标记的抗 CHO HCPs 的绵
CHO HCP 酶标抗 体(100×)	PNN002	120 μL×1 管	羊多抗,使用前用稀释液稀释 100
			倍。应 密封避光保存 。
TMD目名流	PND005	12 mL × 1 瓶	使用前于室温平衡 20 分钟以上,
TMB 显色液			应避光并 密封避光保存 。
终止液	D. 110.02	6 mL×1 瓶	为盐酸溶液,操作时戴好护目镜并
今 止被	PNI002	0 mL×1 #L	避免接触皮肤。
			用于检测过程中温育时间超过30
封板膜	PNK001	3 片	分钟时密封覆盖酶标板条, 防止污
			染和液体蒸发。

■ 储存条件及有效期

未开封试剂盒置 2-8 ℃保存,有效期为 12 个月。 开封组分的保存要求如下:

表 2. 开封组分有效期

名 称	效 期		
开封预包被酶标板	开封后的酶标板条连同干燥剂于自封袋中密封保存,在		
了到,它似的小似 ———————————————————————————————————	2-8 ℃条件经验证可以稳定保存 60 天。		
复溶校准品	溶解后的校准品经验证在 2-8 ℃条件下可以稳定保存 30		
友俗仅1世吅	天;或者≤-18℃储存,最大冻融次数3次。		

■ 实验所需但试剂盒中未含材料

- ▶稀释用的无菌离心管
- ▶拍干酶标板用吸水纸
- ▶加样槽

■ 相关设备

- ▶酶标仪(能够检测 450 nm 和 620-650 nm 区间内单一波长的吸光度值)
- ▶ 单道或多道的微量移液器
- ▶微孔板恒温振荡器
- ▶恒温箱(可选)
- ▶洗板机 (可选)

■ 实验操作流程

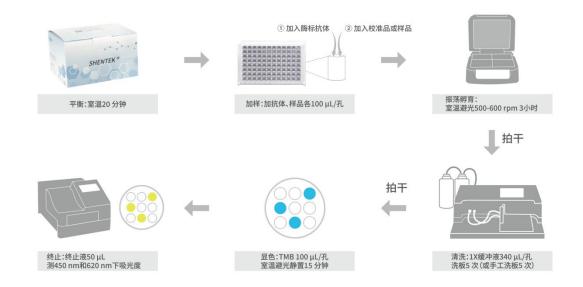


图 2 操作流程示意图

一、试剂、仪器准备

(一) 实验前准备:

- 1. 将试剂盒取出,在使用前于室温平衡约20分钟。
- 試剂均需在下步使用前 20 分钟取出于室温平衡,使用后需立即放回 2-8 ℃ 保存。
- 3. 根据检测样品数量计算所需孔数,取出相应数量的预包被酶标板条,剩余 板条连同干燥剂置于自封袋中密封,放回试剂盒中,保存在 2-8 ℃冰箱, 请于效期内使用完。

备注: 室温指 25 ℃ ± 3 ℃。

(二) 试剂配制:

1. CHO HCP 校准品溶解:根据 CHO HCP 校准品西林瓶标签上的含量标识, 务必精确量取校准品复溶液 0.5 mL 于西林瓶中,轻柔颠倒混匀,静置 5 分 钟后使用。复溶后校准品溶液按照推荐保存方法于效期内使用。

备注:不可用其他体积的复溶液溶解该校准品。

2. 1×缓冲液配制:浓缩缓冲液(10×)用超纯水稀释 10 倍,例如取 25 mL 浓缩缓冲液(10×)加入 225 mL 超纯水混匀,即为 1×缓冲液,专用于洗

板。建议现配现用。若采用洗板机洗涤,可能发生试剂量不够,可单独采购相同产品号的缓冲液。

备注:取出浓缩缓冲液(10×)和稀释液,观察如有结晶属正常现象,于 37℃温育直至完全溶解。

- 3. 检测抗体配制:用稀释液于无菌离心管中将其稀释 100 倍,轻轻颠倒混匀,即为 1×CHO HCP 酶标抗体。配制合适体积,以保证加液时有充足的余量。现配现用。
- 4. 校准曲线配制:参照图3和表3对校准品进行梯度稀释。

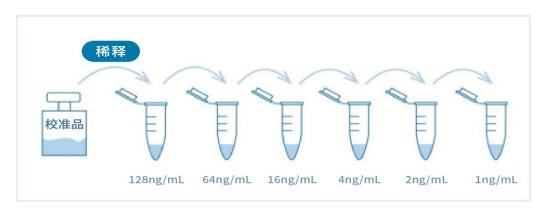


图 3 校准品稀释操作示例

校准曲线样品	加样	浓度(ng/ mL)
ST1	复溶后校准品原液用稀释液稀释到 ST1 浓度	128
ST2	500 μL ST1 溶液+500 μL 稀释液	64
ST3	250 μL ST2 溶液+750 μL 稀释液	16
ST4	250 μL ST3 溶液+750 μL 稀释液	4
ST5	500 μL ST4 溶液+500 μL 稀释液	2
ST6	500 μL ST5 溶液+500 μL 稀释液	1
NCS (阴性对照)	稀释液	0

表 3. 系列校准品梯度稀释

二、样品准备

- 样品:细胞收获液,下游纯化中间样品,原液和成品等。应清澈透明,经离心或过滤等方式去除不溶物。
- 存放:样品务必事先有稳定性的研究,明确最佳的保存条件;一般建议样品 长期储存应放置于-65°C及以下环境中,且不宜反复冻融。

● 处理: 待测样品根据其预估所含的 HCPs 浓度,用稀释液稀释适当倍数,使 其检测值落入校准曲线定量范围之中。

- 对初次使用或样品 HCPs 含量未知的情况,强烈建议进行样品适用性验证,确定适宜的样品稀释倍数,以便更好进行后续常规检测。
- 实验过程中建议加入贵司内控品或我司质控品保证实验有效性。我司质控品 可单独购买。

备注: 相关验证方案可咨询我司技术支持。

三、操作步骤

(一) 加样孵育

- 1. 加入检测抗体:取 1×CHO HCP 酶标抗体溶液到加样槽中,用多通道 移液器快速将抗体溶液 100 μL/孔加入微孔板孔底部,勿引入气泡。实 际检测时可根据样品数量加样(可参考表 4 示例进行 96 孔板排版)。
- 2. 加入校准品和待测样品:准确移取 100 μL 系列校准品溶液、稀释液 (0值)、待测样品加入相应微孔板中。操作时避免产生气泡,每个浓度建议做 2-3 个平行复孔,并记录各浓度孔所在位置。
- 3. 加样完毕后将微孔板用封板膜密封,放置于微孔板恒温振荡器上,室温条件下 500-600 rpm,避光振荡孵育 3 小时。

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	ST1	ST1	ST1		S1	S1	S1					
В	ST2	ST2	ST2		S2	S2	S2					
C	ST3	ST3	ST3		S3	S3	S3					
D	ST4	ST4	ST4		S1+SR C	S1+SR C	S1+SR C					
Е	ST5	ST5	ST5		S2+SR C	S2+SR C	S2+SR C					
F	ST6	ST6	ST6		S3+SR C	S3+SR C	S3+SR C					
G												
Н	NCS	NCS	NCS									

表 4.96 孔酶标板加样排版示例

- ◇ 该示例表示的是检测 6 个浓度梯度的校准曲线(ST1-ST6)、1 个阴性对照 NCS、3 个待测样品(S1-S3)和每个样品加标回收 SRC(S1 SRC-S3 SRC)。
- ◆ 实际检测时可根据样品多少,参照此示例进行96孔板排版加样。

◆ 客户可根据方法验证结果确定日常检测复孔数及是否设置加标回收。

(二) 显色:

- 1. 提前 20 分钟将 TMB 显色液置于室温条件下平衡。
- 2. 将上述板子用 1×缓冲液洗板,340 μL/孔,迅速甩掉液体,于纸巾上拍 干如此重复洗板 5 次。洗板后的微孔板应立即进行后续操作,不可放置。
- 3. 取合适体积的 TMB 显色液于加样槽中,用多通道移液器迅速将 TMB 显色液 100 μL/孔加入上述微孔板中,于室温避光温育 15 分钟。此步骤勿用封板膜密封。

(三)终止

1. 取合适体积的终止液于加样槽中,用多通道移液器迅速将终止液 50 μL/ 孔加入上述微孔板中。

备注:加入顺序需同显色液加入顺序一致,加样时吸头应悬空,避免接触微孔板中溶液,切勿产生气泡。

2. 终止后立即读数。

(四)测读

1. 设定酶标仪波长 450 nm 和 620-650 nm (620-650 nm 区间内单一波长均可),测定各孔 OD 值。测定时不可覆盖封板膜或盖子。

备注:若酶标仪没有配备长波长时,可以仅设定 450 nm 波长,但是需确保微孔板孔底干净,无指纹或刮痕。

四、结果计算与判断

(一)结果计算:

- 1. 各孔 OD_{450 nm}数值需减去各自孔的长波长 OD 值。若酶标仪没有配备长波长时,可以省去此步骤。
- 2. 各校准点和样品的 OD 值分别减去阴性对照的 OD 值后, 重复孔取均值。
- 3. 以校准点浓度值和 OD 值进行四参数拟合,获得校准曲线方程。将样品的平均 OD 值带入方程计算得到样品浓度,该浓度需乘以稀释倍数得到样品的实际浓度。
- 4. 标曲的拟合软件可以用酶标仪自带的软件。如无,则建议采用专业的标曲制作软件,如 Curve Expert, ELISA Calc 等。

(二)结果判断:

1. 对于吸光度值超出校准品 ST1 的样品,可用稀释液稀释适宜倍数后再行测定,样品中 HCPs 抗原浓度值为稀释后测定值×稀释倍数。若同时设置在该稀释度下的适宜加标样品,回收率符合相应法规的方法学验证要求。

(三)检测方法的局限性:

- 1. 本品仅适用于研究用途,不用于临床诊断。
- 2. 本品仅适用于 CHO 细胞系生产工艺来源的宿主细胞残留蛋白含量检测。
- 3. 样品 pH 值应在 6.5~8.5 间,过低或过高的 pH 值可能会造成测量值异常。

(四)性能参数:

- 1. 线性范围: 1-128 ng/ mL, 线性相关系数 R²>0.990。
- 2. 最低定量限 LLOQ: 1.0 ng/ mL。
- 3. 典型校准曲线如下图:

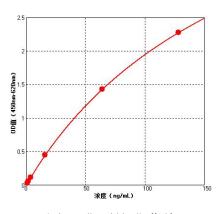


图 4 典型校准曲线

4. 特异性:与MDCK、Vero、HEK293T、SF9、E.coli 宿主蛋白和毕赤酵母宿主蛋白无交叉反应。

■ 重要事项提醒

试剂盒使用人员需经过培训,合格后方可使用。为了获得满意的检测结果,请您务必事先留意如下几点事项:

- ◆ 所有的试剂配制务必使用无菌一次性的吸头、试管和加样槽等,切勿混用。避免 微量移液器吸头连接部分的污染,建议每次实验前后用 75 %酒精擦拭。规范移 液操作,严禁液体倒吸到移液器,或未去掉吸头时横放在桌上。
- ◆ 校准品和样品的稀释混匀要轻柔充分, 勿产生大量泡沫。
- ◇ 终止液为酸性溶液,在使用中注意眼睛、面部、手和衣服的防护。
- ◆ 不同批次试剂盒不建议混用。
- ◆ 配制缓冲液所用水需为无菌水或新鲜制备的超纯水,水温不得超过37℃。
- ◆ 加样时注意不要有气泡,可轻轻晃动混匀。在上机检测前若有气泡存在,需用干净的 10 μL 吸头或针头等戳破,注意不要吸走孔内液体,导致结果误差大。
- ◆ 在孵育反应时需给酶标板覆膜,防止样品蒸发。
- ◆ 倒去缓冲液后应马上加后续溶液,勿让酶标孔处于干燥状态,以防影响试剂盒检测性能。
- ◆ 不用的酶标板条需用试剂盒附带的自封铝箔袋避光保存,以免被其他样品污染, 导致试剂盒报废。
- ◆ 校准品配制、样品稀释等务必精确,配制时最小的取样量不要小于 5 μL,防止结果出现较大的误差。
- ◆ CHO HCP 酶标抗体(100×)请在使用前快速离心,将管盖中残留的试剂甩到管底,防止试剂的污染和损失。
- ◆ 己稀释到工作浓度的校准品、CHO HCP 酶标抗体等因无法保证其稳定性,不建 议再次重复使用。
- ◆ 显色液应是无色透明液体。吸取时务必更换干净的吸头,防止 HRP 污染。如发现已有淡蓝色,请弃用。
- ◆ 由于叠氮钠能抑制 HRP 活性,对检测结果有很大影响,因此样品中不能添加叠 氮钠。

■ 常见问题分析

若实验结果出现异常,请及时对未使用的酶标板和试剂进行妥善保管,对显色的酶标板实验结果拍照,保留实验原始数据。联系我司技术支持为您解决问题。以下常见的异常现象及解决方法供您参考:

问题描述	可能原因	解决方法
背景信号高	1. 稀释所用的水污染了 CHO HCPs; 2. 配液所用移液器、吸头、离心管等耗材污染了 CHO HCPs; 3. CHO HCP 校准品复溶、稀释过程中造成污染; 4. 洗板操作不规范; 5. 洗板次数不够,加液量不足,浸泡时间不足; 6. 试剂错配。	 使用无菌或新制备的超纯水稀释; 移液器应专用,并使用无菌带滤芯吸头; 校准品复溶、稀释应规范,瓶(管)口切勿触碰移液器外壁,造成管间交叉污染; 手动洗板时移液器吸头应悬空,切勿触及管内液面; 严格按照说明书推荐的加液量、洗板次数和浸泡时间,切勿随意更改; CHO HCP 酶标抗体(100×)使用时未稀释100倍或稀释错误。
读数后某些 孔 OD 值异 常偏高	1. 手动洗板过程中,甩液不迅速,或反复多次甩板,造成孔间液体飞溅交叉污染; 2. 手动洗板后,纸巾上拍干时操作不当或未更换新纸巾; 3. 加样操作不当; 4. 温育时未覆盖封板膜; 5. 揭开封板膜时操作不当,导致孔内液体飞溅。	 手动洗板时,甩液应一次完成,快速彻底; 板子拍干用的纸巾是一次性用品,不得重复使用。在纸巾上拍干时,每拍一次更换一个新位置或新纸张,勿使拍痕重叠;若残留液体造成纸巾湿透,应弃去旧纸巾,重新铺就多层纸巾,每洗板一次拍干 4-5次为宜; 加样应匀速加于微孔底部,防止加在孔壁上缘,飞溅造成邻近孔污染; 微孔板孵育时应覆盖封板膜防止液体蒸发和污染杂物; 揭开封板膜时,将微孔板平放在水平桌面上,用一只手的拇指和食指紧紧压在板子两侧防止移动,另一只手从一个角匀速揭开封板膜,过程中要始终保持板子不离开桌面,防止孔内液体飞溅。

■ 参考文献

● 《中国药典》2020 版三部,通则3412,"大肠埃希菌菌体蛋白质残留量测定法"。

- 《美国药典》 <1132> 章节, "Residual Host Cell Protein Measurement in Biopharmaceuticals"。
- 《欧洲药典》2.6.34 章节, "HOST-CELL PROTEIN ASSAYS"。

● YY/T 1183-2010 酶联免疫吸附法检测试剂(盒)。

修订日期: 2023年11月30日

生效日期: 2023年12月05日

服务支持



湖州申科生物技术股份有限公司

www.shenkebio.com

地址: 浙江省湖州市红丰路 1366 号 6 号楼

Email: Info@shenkebio.com

电话: 400-878-2189