

Sf9 HCP 残留检测试剂盒

(一步酶联免疫吸附法)

说明书

货号：1301312

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/2

仅供研究用

湖州申科生物技术股份有限公司

■ 产品名称

Sf9 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

Sf9 HCP 残留检测试剂盒（一步酶联免疫吸附法）适用于昆虫细胞 Sf9 来源的宿主蛋白残留定量检测，如基于昆虫细胞-杆状病毒表达系统的生物制品，包括但不限于重组蛋白、疫苗，基因治疗 AAV 载体等。

该试剂盒仅供研究使用，不可用于诊断。

■ 检测原理

本试剂盒基于固相酶联免疫吸附法（Enzyme-linked Immunosorbent Assay, ELISA），采用双抗体夹心的方式对样品中残留 Sf9 HCPs 进行定量检测。

该分析方法通过在预包被抗 Sf9 HCPs 多克隆抗体的酶标板中加入校准品或待测样品、HRP 标记的抗 Sf9 HCPs 多克隆抗体进行共孵育；洗涤后，利用加入的 TMB 底物进行显色反应，最后使用终止液终止酶催化反应。利用酶标仪在 450 nm 波长下测读吸光度值，其吸光度与校准品和样品中的 HCPs 浓度成正相关，通过剂量-反应曲线可计算得出样品中 Sf9 HCPs 的浓度。

本试剂盒对实际样品无需进行特殊处理，仅需通过合适的稀释比例进行适用性验证即可直接使用。本试剂盒检测步骤少，快速，专一性强，性能稳定可靠。

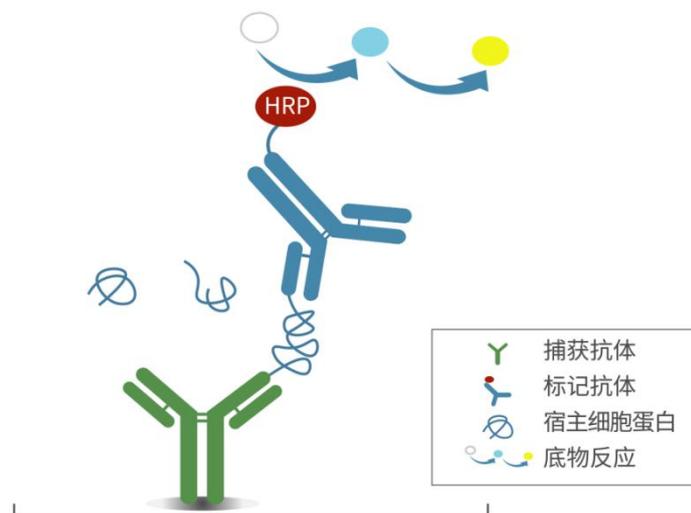


图 1 检测原理示意图

■ 试剂盒组分

表 1. 试剂盒组分

组分	产品号	规格	说明
Sf9 HCP 校准品	PNB011	3 瓶	冻干粉。精确量取 500 μ L 校准品复溶液，溶解，静置约 5 分钟，溶液应该澄清透明，无肉眼可见不溶物。应避光保存，产品信息详见标签。
抗 Sf9 HCP 预包被酶标板	PNA012	8 孔 \times 12 条	已包被适量的绵羊抗 Sf9 HCPs 多克隆抗体，铝箔袋密封包装，含干燥剂。用后所余板条及时密封避光保存。酶标板部分孔壁可能会有结晶，属正常现象，无需特殊处理。
校准品复溶液	PNC002	1.5 mL \times 2 管	澄清透明溶液，专用于溶解 Sf9 校准品。
稀释液	PNE004	25 mL \times 2 瓶	用于校准品、待检样品和酶标抗体的稀释。对初次检测的样品，需进行样品适用性验证，以确定最佳稀释倍数。
浓缩缓冲液 (10 \times)	PNF001	25 mL \times 2 瓶	低温时易产生结晶，使用前可在 37 $^{\circ}$ C 水浴中溶解后用新鲜制备的超纯水稀释 10 倍，即为 1 \times 缓冲液，用于洗板。
Sf9 HCP 酶标抗体 (100 \times)	PNN006	120 μ L \times 1 管	经 HRP 标记的抗 Sf9 HCPs 绵羊多抗，使用前用稀释液稀释 100 倍。应避光保存。
TMB 显色液	PND004	12 mL \times 1 瓶	使用前平衡于室温 20 分钟以上，应避光保存。
终止液	PNI002	6 mL \times 1 瓶	为盐酸溶液，操作时戴好护目镜并避免接触皮肤。
封板膜	PNK001	3 片	用于检测过程中温育时间超过 30 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 °C 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
开封预包装酶标板	开封后的酶标板条连同干燥剂于自封袋中密封保存, 在 2-8 °C 条件经验证可以稳定保存 30 天。
复溶校准品	校准品溶解后当天使用可在 2-8 °C 保存, 使用完成后请于当天分装、转移至 -18 °C 及以下保存, 反复冻融不超过 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

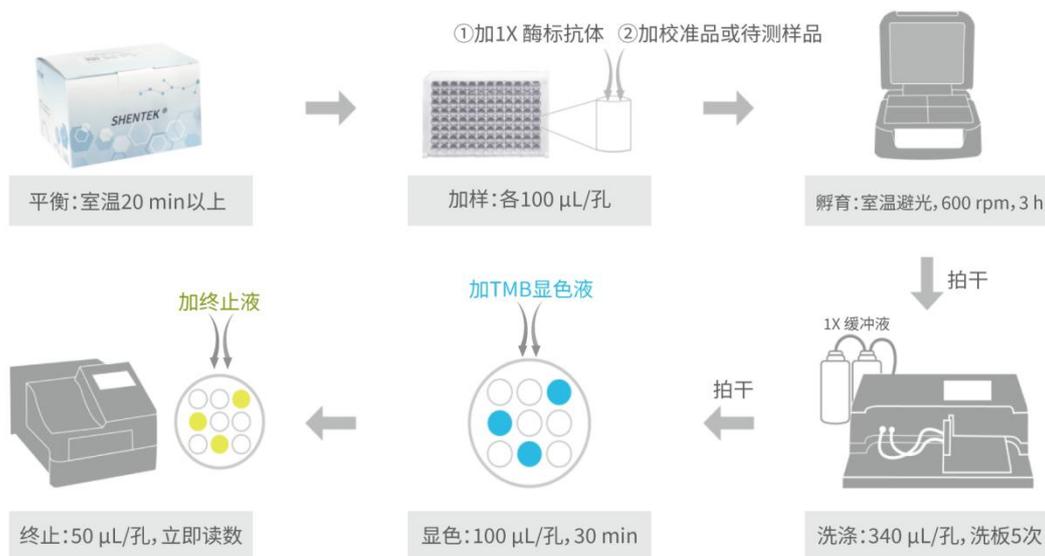


图 2 操作流程示意图

一、试剂、仪器准备

(一) 实验前准备

1. 取出试剂盒，于室温平衡约 20 分钟；使用后立即放回 2-8 °C 保存。
2. 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 °C 冰箱，于效期内使用完。

备注：室温指 25 °C ± 3 °C。

(二) 试剂配制

1. Sf9 HCP 校准品溶解：精确量取 500 μL 校准品复溶液，溶解校准品，轻柔颠倒混匀，静置 5 分钟，得到复溶校准品。

备注：根据标签信息计算复溶校准品浓度后再进行梯度稀释。若需同时使用多瓶校准品，请分别溶解后转移至 1.5 mL 无菌离心管，振荡混匀后使用；若每瓶校准品复溶液涉及多次冻融，建议采用合适体积的无菌离心管酌量分装后保存于 -18 °C 及以下。

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，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 °C 温育直至完全溶解。

- 1×Sf9 HCP 酶标抗体配制: 用稀释液于无菌离心管中将 Sf9 HCP 酶标抗体 (100×) 稀释 100 倍, 轻轻颠倒混匀, 即为 1×Sf9 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。
- 校准曲线配制: 参照图 3 和表 3 对校准品进行梯度稀释。

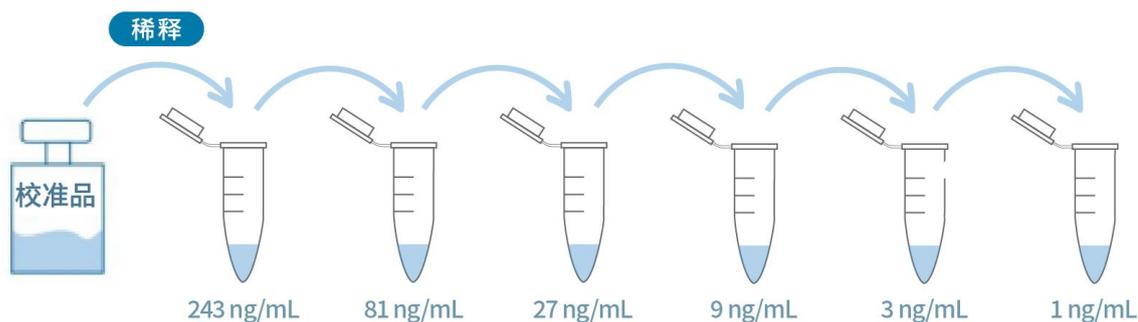


图 3 校准品稀释操作示例

表 3. 系列校准品梯度稀释

校准曲线样品	加样	浓度(ng/mL)
ST1	复溶校准品用稀释液稀释到 ST1 浓度	243
ST2	300 μL ST1 溶液 + 600 μL 稀释液	81
ST3	300 μL ST2 溶液 + 600 μL 稀释液	27
ST4	300 μL ST3 溶液 + 600 μL 稀释液	9
ST5	300 μL ST4 溶液 + 600 μL 稀释液	3
ST6	300 μL ST5 溶液 + 600 μL 稀释液	1
NCS (阴性对照)	稀释液	0

备注: 1 ng/mL 作为锚定点参与校准曲线的拟合, 但在方法学验证中对其浓度 CV 及相对偏差不做要求。

二、样品准备

- 样品: 表达纯化工艺过程样品、原液等。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内。

- 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。

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 1× Sf9 HCP 酶标抗体: 取 1× Sf9 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、阴性对照 (NCS)、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 600 rpm, 避光振荡孵育 3 小时。

表 4. 96 孔酶标板加样排版示例

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	NCS	NCS	NCS		S1	S1	S1					
B					S2	S2	S2					
C	ST6	ST6	ST6		S3	S3	S3					
D	ST5	ST5	ST5		S1+SRC	S1+SRC	S1+SRC					
E	ST4	ST4	ST4		S2+SRC	S2+SRC	S2+SRC					
F	ST3	ST3	ST3		S3+SRC	S3+SRC	S3+SRC					
G	ST2	ST2	ST2									
H	ST1	ST1	ST1									

- ◇ 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 (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) 洗涤和显色

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 30 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 $\text{OD}_{450\text{nm}}$ 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（NCS）的 OD 值后，重复孔取均值。
3. 分别以校准点浓度值和经步骤（2）处理后的 OD 均值作为 X 轴和 Y 轴参数进行曲线拟合（共 6 个点），获得校准曲线方程。建议优先采用四参数拟合。校准曲线的拟合可以使用酶标仪自带的软件。如无，则建议采用专业的校准曲线拟合软件，如 Curve Expert, ELISA Calc 等。
4. 将样品的 OD 均值作为 Y 值代入步骤（3）获得的方程，回算 X 值计算样品浓度。若样品是经过稀释后进行测试的，则样品终浓度=稀释后测定值 \times 稀释倍数。

（二）结果判断

1. 校准曲线性能：典型校准曲线参数见（四）所述。校准曲线可能因实验

人员的差异和环境的变化而有所差别，为正常现象。

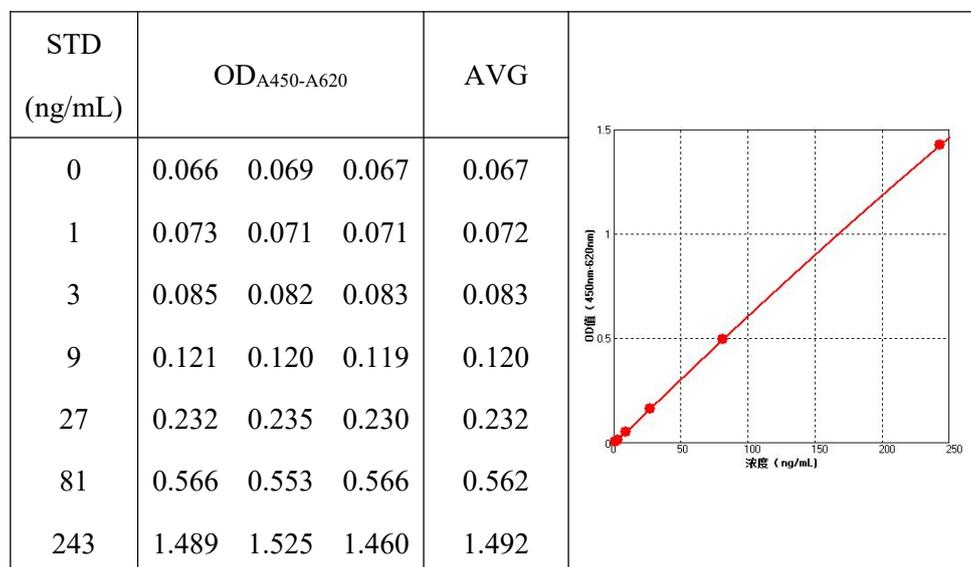
2. 样品适用性：根据多个稀释倍数下的样品结果及其在对应稀释倍数下的适宜加标样品计算回收率，并评估其稀释线性，应符合相应法规的方法学验证要求。
3. 样品报告结果：对同一样品采用多个稀释倍数进行测试，样品结果采用符合样品适用性的多个稀释倍数下回算的均值。

（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. 过低或过高的样品溶液 pH 值可能会超出稀释液的缓冲范围，从而影响试剂盒的性能，建议控制样品溶液的 pH 在 6.5-8.5 之间。

（四）性能参数

1. 线性范围：3-243 ng/mL，线性相关系数 $R^2 \geq 0.990$ 。
2. LLOQ：3 ng/mL。
3. 特异性：与 MDCK、Vero、HEK293T、CHO、*E. coli*、毕赤酵母等工程细胞基质宿主蛋白无交叉反应。
4. 典型校准曲线及其数据如下：



■ 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 °C。
- ◇ 加样时将样品加于酶标板底部，尽量不接触孔壁。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 μ L 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 μ L，防止结果出现较大的误差。
- ◇ Sf9 HCP 酶标抗体（100 \times ）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。
- ◇ 已稀释到工作浓度的校准品、1 \times Sf9 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	<ol style="list-style-type: none"> 1. 共耗试剂污染，如超纯水； 2. 共耗仪器污染，如移液器、离心机； 3. 操作环境不洁净，ELISA 试验操作区域与细胞培养、破碎区域混用； 4. Sf9 HCP 校准品复溶、稀释过程中造成污染； 5. 洗板操作不规范； 6. 洗板次数不够，加液量不足，浸泡时间不足； 7. 试剂错配。 	<ol style="list-style-type: none"> 1. 使用无菌或新制备的超纯水稀释； 2. 移液器应专用，并使用无菌带滤芯吸头； 3. 试验操作分区； 4. 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； 5. 手动洗板时移液器吸头应悬空，切勿触及管内液面； 6. 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； 7. Sf9 HCP 酶标抗体（100×）使用时未稀释100倍或稀释错误。
实验结果与参考性能参数相差较大	<ol style="list-style-type: none"> 1. 试剂过期； 2. 实验过程未严格按照说明书进行。 	<ol style="list-style-type: none"> 1. 确认试剂盒及其各组分在有效期内，若已过期，请联系销售/采购部门更换； 2. 实验前需对实验人员进行实操培训，保证实验顺利； 3. 对实验关键步骤，如使用浓度、加样量、孵育时间等需进行严格控制，不可以经验值判断替代说明书。
复孔间平行性较差	<ol style="list-style-type: none"> 1. 移液失误； 2. 移液枪精度差。 	<ol style="list-style-type: none"> 1. 进行回顾性审查或进行验证实验，确认各试剂加样量准确、均一； 2. 对移液设备进行定期校准和测试； 3. 强烈建议对各样本做三重复以上。若同一样本出现异常值，可采用适合的异常值剔除方法去除异常值后进行数据处理。

■ 参考文献

- 中国药典<9012> 生物样品定量分析方法验证指导原则
- EP<2.6.34> HOST-CELL PROTEIN ASSAYS
- FDA. Bioanalytical Method Validation
- ICH. M10 Bioanalytical Method Validation And Study Sample Analysis
- JP<G3-9-172> Host Cell Protein Assay
- USP<1132> Residual Host Cell Protein Measurement in Biopharmaceuticals
- USP<1103> Immunological Test Methods Enzyme-Linked Immunosorbent Assay (Elisa)

修订日期: 2025 年 02 月 13 日

生效日期: 2025 年 03 月 11 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