

1. 邮寄细胞和组织量:

样本类型	样本要求	备注	运输条件
新鲜培养细胞	$\geq 10^7$ 个细胞, LiP-MS和TPP 各一管	细胞用 PBS 至少清洗 2 次	干冰低温送样
菌体	$\geq 10^7$ 个菌体, LiP-MS和TPP 各一管		
常见模型动物组织	黄豆大小, 准备 3 份, LiP-MS 和 TPP 各 3 份	选择适当的动物模型, 样品选取的部位要一致, 去除非目标组织。取材新鲜组织, 用 PBS 清洗组织表面, 去除血渍; 迅速除去组织表面的筋皮及脂肪组织。	
lysate/蛋白	LiP-MS: $1\mu\text{g}/\mu\text{L}$, $100\mu\text{g} \times 6$ 例 (孵育和不孵育 3vs3) TPP: $1\mu\text{g}/\mu\text{L}$, $50\mu\text{g} \times 6$ 例 (孵育和不孵育 3vs3)	在非变性条件下提取蛋白, EDTA-free cocktail, buffer 成分中不能含有 NP40、Triton x-100 等影响质谱的试剂; 如有甘油, 甘油含量低于 5%。 提供药物孵育条件(浓度、温度、时间)。	

2、邮寄配体的浓度和体积:

药物状态	要求	运输条件
粉末状	标注小分子名称、分子量、质量、溶解试剂、饱和度（是否需要超声）、稳定性（是否需要避光）、保存条件	干冰低温送样
液体状	标注小分子名称、摩尔浓度($\geq 10\text{mM}$)、溶解试剂、稳定性、保存条件	

3、细胞或组织收集：不用裂解！

1) 贴壁细胞：

以下过程在冰上操作：

- a) 待细胞长到 80%满时，首先除去细胞的培养基，先用 3mL 预冷 PBS 满底，清洗细胞（晃动培养皿），弃掉；
- b) 重复上述清洗过程（至少 3 次）；
- c) 然后加入 1mL 预冷 PBS，将培养皿置于冰上操作，侧拿皿使之一定程度倾斜，然后使用干净的细胞刮刀将细胞轻轻刮下（刮得时候顺着一个方向刮，集于皿底部）；
- d) 1mL 枪吸净置于预冷的 1.5mL 离心管中，在 4℃，1000g 离心 5min 后弃净上清（尽量吸干净多余的 PBS），把含有细胞的离心管放进液氮中快速冷冻 3-5min，保存细胞于-80℃冰箱中待邮寄。

2) 悬浮细胞：

以下过程在冰上操作

- a) 将悬浮液吸取至 50mL 离心管，4℃，500g 离心 5min，弃掉培养基；
- b) 用预冷 PBS 清洗细胞，4℃，500g 离心 5min，弃掉 PBS；
- c) 重复上述清洗过程（至少 3 次）；
- d) 加入预冷的 PBS 重悬细胞，吹打均匀后分装到若干个 1.5 mL 离心管中，4℃，1000g 离心 5min 后弃去上清（尽量吸干净多余的 PBS），把含有细胞的离心管放进液氮中快速冷冻 3-5min，存放于-80 冰箱，待邮寄。

3) 组织：

组织需要除去血液，邮寄的样品最好是经过去血的，请在客户靶标筛选样品

信息表中的“细胞组织信息”中的“组织是否已经去血”中注明。用预冷的 PBS

清洗组织（至少 4 次），4℃，1000g 离心 5min，弃掉 PBS（尽量吸干净多余的 PBS），把含有组织样品的离心管放进液氮中快速冷冻 3-5min，存放于-80 冰箱，待邮寄。