血（尿）中甲拌磷、二嗪农测定 操作规程

编制人：潘兴富

编制单位：中国疾病预防控制中心
职业卫生与中毒控制所

编制日期：2015-11-30

血(尿)中甲拌磷、二嗪农测定方法

1 范围

本规范适用于急性中毒人员全血中甲拌磷、二嗪农有机磷农药气相色谱质谱联用仪定性定量检测。

2 规范性引用文件

黄宝勇, 潘灿平, 张微等. 应用分析保护剂补偿基质效应与气相色谱-质谱快速检测果蔬中农药多残留. 分析测试学报, 2006 (03): 11-16

C. Sanchez-Brunete, B. Albero, G. Martin等. Determination of pesticide residues by GC-MS using analyte protectants to counteract the matrix effect. Anal Sci, 2005, 21 (11): 1291-1296

潘兴富, 社会方, 闫慧芳等. 古洛糖酸内酯在5种有机磷农药检测中的应用研究. 卫生研究, 2010 (02): 221-223

张艳, 农药残留分析中不同提取溶剂的评价[J]. 甘肃农业科技, 2006, (9): 28-29.

林畅, 贺高红, 李祥村等. 冷冻解冻法破除液体石蜡W/O乳状液. 化工学报, 2006, 57 (4): 824-831

GBZ/T 210.5-2008《职业卫生标准制定指南》第5部分: 生物材料中化学物质测定方法

3 全血中甲拌磷、二嗪农残留 GC/MS 测定方法

3.1 原理

采用液液萃取的方法, 用二氯甲烷将全血中的甲拌磷、二嗪农提取后, 氮吹浓缩, 再复溶, 液体供气相色谱质谱联用仪采用SIM模式进行检测, 结合标准品的离子碎片和保留时间进行定性分析。

3.2 仪器

3.2.1 氮气浓缩仪;

3.2.2 涡旋振荡器, 可调节转速, 3000~4000rpm;

3.2.3 离心机, 转速可满足 3000rpm;

3.2.4 电冰箱, -20℃;

3.2.5 15ml 具塞螺口试管

3.2.6 Agilent 6890-5973 气相色谱-质谱联用仪, 含 EPC 控制的 Deans Switch 反吹系统模块);

仪器操作参考条件:

色谱条件:

色 谱 柱: DB-35MS, 30m×0.25mm×0.25μm;
柱 温: 保持0.5min; 进样量: 1.0μl; 色谱程序: 80℃保持0.50min, 以30℃/min
升温至200℃, 保持1.00min, 以20℃/min升温至240℃, 保持4.00min后开启反吹模式。
气化室温度: 280℃;
分流 模式: 脉冲不分流进样, 脉冲压力: 45psi,
后 运 行: 300℃, 流量: 0ml/min; 保持10.00min。
载 气: 高纯氦气, 流速1.5ml/min;
质谱条件
电离 电压: 70eV;
溶剂 延迟: 5min;
离子源温度: 230℃;
四极杆温度: 150℃;
扫描 模式: SIM(选择离子方式)。

表1. SIM扫描模式定量定性离子

化合物名称	定量离子m/z	定性离子m/z
甲拌磷	260	231、260
二嗪农	304	179、304

3.3 试剂

3.3.1 甲醇, 农残级;

3.3.2 二氯甲烷, 农残级;

3.3.3 甲拌磷, 99.5%;

3.3.4 二嗪农, 99.5%;

3.3.5 古洛糖酸内酯, 99.5%

3.3.6 保护剂: 2.0mg/ml 的古洛糖酸内酯甲醇溶液;

3.3.7 标准溶液:

取甲拌磷标准品约50mg, 放入50ml的容量瓶中, 准确称量, 用甲醇溶解, 定容至刻度, 配制成浓度为1000μg/ml甲拌磷标准溶液。

取二嗪农标准品约20mg, 放入50ml的容量瓶中, 准确称量, 用甲醇溶解, 定容至刻度, 配制成浓度为400μg/ml的二嗪农标准溶液。

4℃冰箱密封避光保存。或使用购买的标准溶液。

3.4 样品的采集、运输和保存

取静脉全血5ml, -20℃低温保存, 供检测。使用安全方便的取样容器和取样工具, 其材质不影响测定; 在样品的采集、运输和保存过程中, 应注意冷藏密封, 并尽快送达实验室, 以防样品污染, 保证待测物稳定, 不变质、不损失。

3.5 分析步骤

3.5.1 样品处理

取全血样品或加标样品2.0ml于15ml具塞螺口试管中（冷冻的样品需放置至室温），加入6ml二氯甲烷，在涡旋振荡器涡旋振荡5min（涡旋震荡过程中会发生乳化现象，仍要继续震荡涡旋），转速以涡旋上液面不接触到试管帽为准。

将试管放入-20℃以下的冰箱中冷冻20-30min，取出放置完全融化后，用高速离心机以3000rpm离心15min，使血液和提取溶液以及沉淀的蛋白完全分离。用一次性塑料吸管将上层液体移入废液缸内，将中间固体层轻轻挤压到管壁上，然后将下层提取液全部转移至另一支洁净的普通玻璃试管中。

将存有提取液的试管在浓缩仪上吹至近干后，用200μl保护剂溶液重新溶解，放在涡旋振荡仪上最大转速涡旋振荡2min，移入含有250μl内插管的进样小瓶中，气相色谱-质谱联用仪检测。

样品空白和质控样品处理方法同样品。

3.5.2 标准（工作）曲线的配制和回归方程的计算

取甲拌磷和二嗪农标准溶液各0.5ml于10ml容量瓶中，配制成二嗪农、甲拌磷浓度分别为20μg/ml、50μg/ml的混合标准溶液；取该标准溶液1.0ml于10ml容量瓶中，用甲醇定容至刻度，配制成二嗪农、甲拌磷浓度分别为2.0μg/ml、5.0μg/ml标准储备溶液；取标准储备溶液1.0ml于10ml容量瓶中，用甲醇定容至刻度，配制成二嗪农、甲拌磷浓度分别为200μg/L、500μg/L标准应用溶液。

标准曲线的绘制：用保护剂溶液稀释标准应用溶液至表2所列浓度的标准系列。

标准系列	1	2	3	4	5
甲拌磷（μg/L）	10	20	50	100	500
二嗪农（μg/L）	4	8	20	40	200

参照仪器操作条件，将气相色谱质谱仪调节至最佳测定状态，分别进样1.0μl，测定各标准系列。以测得的定量离子的峰高或峰面积对相应的待测物浓度(μg/ml)绘制标准曲线。

3.5.3 样品的测定

按照前处理方法对样品、空白样品及质控样进行处理，进行气相色谱质谱仪选择离子模式测定，测得峰高或峰面积值后，由标准曲线得相应的待测物的浓度(μg/ml)。

3.6 计算

3.6.1 测定结果按下式计算样品中甲拌磷、二嗪农的浓度

$$C = \frac{c}{n} \dots \dots \dots (1)$$

C：全血中甲拌磷或二嗪农的浓度；

c：测定溶液中甲拌磷或二嗪农的浓度；

n：为样品前处理的浓缩倍数，本方法为10，根据样品实际浓缩倍数选择。

3.7 质量控制

3.7.1 采用样品加标的方法进行质量控制，加标回收率在80%以上即可。

3.8 注意事项

3.8.1 方法的主要参数见表 3.

表 3. 各待测物的线性方程、相关系数、检出限和定量下限

化合物名称	仪器检出限 ($\mu\text{g/L}$)	仪器定量限 ($\mu\text{g/L}$)	方法检出限 ($\mu\text{g/L}$)	方法定量限 ($\mu\text{g/L}$)
甲拌磷	0.80	3.00	0.08	0.30
二嗪农	0.40	2.00	0.04	0.20

3.8.2 最好采集中毒发生后 12 小时以内的静脉全血。

3.8.3 该方法的检出限相对较低，灵敏度较高，实际工作中可以根据实际情况判断全血中可疑化合物的浓度范围，对样品前处理步骤进行调整或省略，在牺牲一定灵敏度的前提下，节省更多的时间。

技术报告

1. 材料

1.1. 试剂 甲醇、二氯甲烷（农残级）；农药标准品（甲拌磷、二嗪农）（99.5%）；保护剂古洛糖酸内酯（99.5%；西格玛公司）；

1.2 仪器及设备 Agilent 6890-5973 气相色谱-质谱联用仪（含反吹系统模块）；DB-35MS（30m×0.25mm×0.25μm）色谱柱；氮气浓缩仪；涡旋振荡器（3000~4000rpm）；超声仪；离心机（3000rpm）；电冰箱；

1.3 其他耗材 普通试管（10mm×120mm）；瓶口分液器（1~5ml）；1ml 无机移液枪及枪头；螺口试管（15mm×110mm；含聚四氟乙烯隔垫）；Agilent 进样小瓶（内含 250μl 内插管）；100μl、250μl 和 1ml 有机移液枪及枪头；容量瓶。

2. 方法

2.1 配制混合标准系列 将各待测物标准溶液配置成混合标准溶液。标准曲线范围：二嗪农为 4~80μg/L；甲拌磷为 10~200μg/L。将放置至室温的混合标准储备液，用 2.0mg/ml 的古洛糖酸内酯甲醇溶液作为稀释溶液。

2.2 样本前处理

取样品 2.0ml 于 15ml 具塞螺口试管中，加入 6ml 二氯甲烷，以 1000r/min 涡旋振荡 5min，将试管放入-20℃以下的冰箱中冷冻 30min，取出放置完全融化后，以 3000rpm 离心 15min，将下层提取液全部转移至洁净的普通玻璃试管中，氮吹浓缩至近干后，用 200μl 的古洛糖酸内酯甲醇溶液（2.0mg/ml）重新溶解，涡旋振荡 2min（2000rpm），以 2000rpm 离心 5min，移入含有 250μl 内插管的进样小瓶中，供测定。

2.3 仪器方法

气相色谱条件 色谱柱：DB-35MS（30m×0.25mm×0.25μm）；载气：高纯氮气，流速 1.5ml/min；进样口：280℃；分流模式：脉冲不分流进样，脉冲压力：45psi，保持 0.5min；进样量：1.0μl；色谱程序：80℃保持 0.50min，以 30℃/min 升温至 200℃，保持 1.00min，以 20℃/min 升温至 240℃，保持 4.00min，以 20℃/min 升温至 300℃，保持 2.00min 后开启反吹模式。后运行：300℃，流量：0ml/min；保持 10.00min，共运行 26.50min。

质谱条件 电离电压：70eV；溶剂延迟：7min；离子源温度：230℃；四极

杆温度：150℃；扫描模式：SIM(选择离子方式)，分组分段扫描。

表 1. 各待测物 SIM 扫描模式定量定性离子选择

化合物名称	保留时间 (min)	定量离子 m/z	定性离子 m/z
甲拌磷	8.01	260	231、260
二嗪农	8.42	304	179、304

3. 结果

3.1 方法标准图谱 对标准溶液中 15 中农药进行全扫描模式检测，检测结果见图 3。

图 3、甲拌磷、二嗪农标准溶液 SCAN 模式扫描图谱

3.2 方法线性范围和检出限 测定标准系列，确定线性方程和相关系数，以 3 倍的信噪比确定仪器检出限；根据加标系列中化合物的响应值，以 10 倍的信噪比或实际测量结果确定仪器定量下限。根据浓缩系数（10 倍）计算方法的检出限和定量下限。结果见表 2。

表 2. 各待测物的线性方程、相关系数、检出限和定量下限

化合物名称	线性方程	相关系数 (r^2)	仪器检出限 ($\mu\text{g/L}$)	仪器定量限 ($\mu\text{g/L}$)	方法检出限 ($\mu\text{g/L}$)	方法定量限 ($\mu\text{g/L}$)
甲拌磷	$Y=383X-281$	1.000	0.80	3.00	0.08	0.30
二嗪农	$Y=461X-343$	1.000	0.40	2.00	0.04	0.20

3.3 准确度和精密度

3.3.1 准确度和批内精密度 采用加标方法对方法的准确度精密度进行评价，结果见表 3、4、5。

表 3. 低浓度加标样品检测结果的均值、回收率及相对标准偏差

化合物	加标量 ($\mu\text{g/L}$)	加标样品测定值 ($\mu\text{g/L}$)						均数 ($\mu\text{g/L}$)	回收率 (%)	相对标准 偏差 (%)
		1	2	3	4	5	6			
甲拌磷	20	17.30	15.88	19.83	19.13	17.05	14.88	17.35	86.75	11
二嗪农	8	4.50	5.09	4.43	4.81	4.15	4.50	4.58	57.25	7

表 3 显示，低浓度加标样品检测结果的平均回收率在 57.3%~86.8%，相对标准偏差在 7%-11%之间。

表 4. 中等浓度加标样品检测结果的均值、回收率及相对标准偏差

化合物	加标量 ($\mu\text{g/L}$)	加标样品测定值 ($\mu\text{g/L}$)						均数 ($\mu\text{g/L}$)	回收率 (%)	相对标准 偏差 (%)
		1	2	3	4	5	6			
甲拌磷	50	38.8	38.7	45.0	42.1	43.0	46.4	42.3	84.6	7
二嗪农	20	13.3	16.0	15.2	14.2	14.2	15.7	14.8	73.8	7

表 4 显示，中等浓度加标样品各待测物平均加标回收率在 73.8%-84.6%之间，相对标准偏差均为 7%。

表 5. 高浓度加标样品检测结果的均值、回收率及相对标准偏差

化合物	加标量 ($\mu\text{g/L}$)	加标样品测定值 ($\mu\text{g/L}$)						均数 ($\mu\text{g/L}$)	回收率 (%)	相对标准 偏差 (%)
		1	2	3	4	5	6			
甲拌磷	100	81.2	85.5	78.6	91.2	83.0	94.4	85.6	85.6	6
二嗪农	40	34.2	35.4	32.6	35.2	35.5	38.8	35.3	88.3	5

表 5 显示，高浓度加标样品各待测物平均加标回收率在 85%以上，相对标准偏差波动范围在 5%-6%之间。

3.3.2 批间精密度

表 6 显示，该浓度批间加标样品回收率变异系数波动范围在 11%-26%。表 7 显示，该浓度批间加标样品回收率变异系数波动范围在 8%-18%。表 8 显示，该浓度批

间加标样品回收率变异系数波动范围在 6%-22%。

表 6. 低浓度加标样品批间精密度检测结果

化合物	不同时间加标样品检测结果 (µg/L)						均数 (µg/L)	相对标准 偏差 (%)
	第 1 天	第 2 天	第 3 天	第 4 天	第 5 天	第 6 天		
甲拌磷	17.4	14.1	18.1	20.2	18.1	15.8	17.3	12
二嗪农	4.6	5.2	6.9	8.2	6.9	6.2	6.3	21

表 7. 中等浓度加标样品批间精密度检测结果

化合物	不同时间加标样品检测结果 (µg/L)						均数 (µg/L)	相对标准 偏差 (%)
	第 1 天	第 2 天	第 3 天	第 4 天	第 5 天	第 6 天		
甲拌磷	42.3	34.7	46.8	45.7	44.5	43.5	42.9	10
二嗪农	14.8	13.4	18.6	19.0	17.9	17.2	16.8	15

表 8. 高浓度加标样品批间精密度检测结果

化合物	不同时间加标样品检测结果 (µg/L)						均数 (µg/L)	相对标准 偏差 (%)
	第 1 天	第 2 天	第 3 天	第 4 天	第 5 天	第 6 天		
甲拌磷	85.6	66.6	93.7	81.5	81.3	79.9	81.4	10
二嗪农	35.3	30.4	35.6	35.0	34.0	36.1	34.4	6

4. 保护剂的使用

在进行农药残留检测分析时,经常会发现有些待分析物出现较低响应值或是峰型很差,拖尾严重,积分结果偏差较大的现象^[7,8]。这是因为测定复杂基质样品时,样品基质成分可以和玻璃衬管等系统上的活性位点竞争结合,减弱活性位点与分析物之间的相互作用,从而干扰了外标定量的准确性。目前常用的保护剂主要有 2,3-丁二醇、古洛糖酸内酯、乙基丙三醇、橄榄油^[9]等。这些化合物在结构上都有一个共同的特点,即结构中含有大量的活性基团(-OH),能够竞争性结合系统中存在的活性位点,从而减少目标化合物的吸附,提高灵敏度。Anastassiades 等^[10]对分析保护剂用于补偿基质效应进行了研究,认为古洛糖酸内酯(Gulonic acid γ -lactone)具有良好的补偿作用。根据前期实验结果,本次实验确定将保护剂的浓度确定为 2.0mg/ml^[11]。

5. 样品前处理方法的优化

血液样品中农药含量低,需要检测的种类多,样品基质成分复杂,干扰物质多,如血红蛋白,胆固醇,花生四烯酸,棕榈酸等,因此样品的前处理是农药分析的关键步骤。

目前较常用的样品前处理方法的固相萃取^[12,13]，由于检测样品采集体积受限、待测物的极性分布范围较宽、干扰因素较多、吸附容量和穿透体积不易控制、成本较高等因素，本次实验不适合使用固相萃取的前处理方法。液液提取方法是比较经典的样品前处理方法。本次实验根据实际情况和研究目的对液液提取方法进行系统优化，根据农药的极性来选择提取剂，参考相关文献^[14]和反复实验结果比较，认为二氯甲烷的提取效果较好，能够兼顾所有的待测化合物。

血液样品中的农药以游离态或结合态两种形式存在，结合态的待测物很难被提取出来，采用超声辅助，有利于将结合态的农药变为游离态高提取效率。另外，在采用有机溶剂提取血液样品时，会发生蛋白质沉淀现象，将待测物包裹其中，有机溶剂无法达到提取效果。采用超声辅助提取可以明显提高回收率^[15]。

在采用液液提取时，会发生严重的乳化现象，涡旋振荡提取回收率普遍较低，回收溶剂的体积是加入量的 1/2 左右。为了避免乳化现象的产生，常在萃取前加一定量的氯化钠溶液，可以达到破乳的目的^[16]，但会引入其他物质，本实验采用冷冻破乳的方法^[17]，同样可以达到预期效果。

在添加保护剂、采用超声提取、冷冻破乳离心分离、氮吹浓缩的前提下、对二氯甲烷用量进一步优化，分别用3ml、4ml、5ml、6ml二氯甲烷提取加标牛全血（加标后浓度为50 μ g/ml），比较回收率，结果如下：

表 9. 不同体积的提取溶剂对各待测物回收效果的影响比较

化合物名称	提取溶剂体积对应的平均回收率 (%)			
	3ml	4ml	5ml	6ml
甲拌磷	53	46	90	90
二嗪农	42	39	82	95

从该表可以看出随着提取溶剂体积的增加，回收效率也随之增加，在溶剂使用量达到 6ml 时，检测回收率就基本满足实验要求。

6. 结论

该方法采用 GC-MS 脉冲不分流进样模式、氮吹浓缩和保护剂等方法，有效提高了检测方法的灵敏度，操作简单，运行成本较低。

参考文献：

[1] Department of Health and Human Services Centers for Disease Control and

Prevention. Third National Report on Human Exposure to Environmental Chemicals[R]. Atlanta,Georgia: July 2005.

[2] Department of Health and Human Services Centers for Disease Control and Prevention. Fourth National Report on Human Exposure to Environmental Chemicals[R]. Atlanta,Georgia: July 2009.

[3] 杨艳玉, 范三红, 薛平等. 固相萃取—气相色谱法检测菠菜中的54种有机磷. 农产品加工(学刊), 2008 (12): 11-15

[4] 吴永江, 朱炜, 程翼宇. 气相色谱-质谱联用检测中药材中16种残留农药. 中国药学杂志, 2006 (19): 1497-1501

[5] 侯云龙. 大容积进样固相萃取GC/MS法检验水中的微量甲拌磷. 广东公安科技, 2006 (02): 192-195

[6] 王赛妮, 李蕴成. 我国农药使用现状、影响及对策. 现代预防医学, 2007(20): 3853-3855

[7] 黄宝勇, 潘灿平, 张微等. 应用分析保护剂补偿基质效应与气相色谱-质谱快速检测果蔬中农药多残留. 分析测试学报, 2006 (03): 11-16

[8] 黄宝勇, 潘灿平, 王一茹等. 气质联机分析蔬菜中农药多残留及基质效应的补偿. 高等学校化学学报, 2006 (02): 227-232

[9] C. Sanchez-Brunete, B. Albero, G. Martin等. Determination of pesticide residues by GC-MS using analyte protectants to counteract the matrix effect. Anal Sci, 2005, 21 (11): 1291-1296

[10] M. Anastassiades, K. Mastovska, S. J. Lehotay. Evaluation of analyte protectants to improve gas chromatographic analysis of pesticides. J Chromatogr A, 2003, 1015 (1-2): 163-184

[11] 潘兴富, 杜会方, 闫慧芳等. 古洛糖酸内酯在5种有机磷农药检测中的应用研究. 卫生研究, 2010 (02): 221-223

[12] 钟锋, 杨晓云, 李小玺等. 农药残留检测的技术研究进展. 世界农药, 2008, 30 (6): 41-44

[13] 卜伟, 陈军. 农药残留分析样品前处理新方法. 环境科学与管理, 2007, 32 (4): 150-151

- [14] 张艳. 农药残留分析中不同提取溶剂的评价[J]. 甘肃农业科技, 2006, (9): 28-29.
- [15] 黄璐, 杨敏, 乔明等. 超声辅助提取-顶空固相微萃取检测甘草和黄芪中有机氯农药残留量. 湖北中医学院学报, 2009, 11 (4): 37-39
- [16] 林畅, 贺高红, 李祥村等. 冷冻解冻法破除液体石蜡W/O乳状液. 化工学报, 2006, 57 (4): 824-831
- [17] 陈树兵, 俞雪钧, 樊苑牧等. 冷冻去脂-固相萃取-气相色谱法快速测定水产品中硫丹、硫丹硫酸酯和溴氰菊酯残留量. 分析试验室, 2008 (04): 80-83
- [18] 李继文, 李薇, 王川. 采用二维气相色谱及毛细管色谱柱分析汽油中苯和甲苯的含量. 色谱, 2009, 27 (3): 346-350