

2351 真菌毒素测定法

本法适用于药材、饮片及中药制剂中黄曲霉毒素 B₁、B₂、G₁、G₂、赭曲霉毒素 A、呕吐毒素、玉米赤霉烯酮、展青霉素、伏马毒素 B₁、B₂ 及 T-2 毒素的测定。除另有规定外，按下列方法测定。

一、黄曲霉毒素测定法

本法系用液相色谱法和液相色谱-串联质谱法测定药材、饮片及中药制剂中的黄曲霉毒素(以黄曲霉毒素 B₁、黄曲霉毒素 B₂、黄曲霉毒素 G₁ 和黄曲霉毒素 G₂ 总量计)。

第一法(液相色谱法)

色谱条件与系统适用性试验 以十八烷基硅烷键合硅胶为填充剂；以甲醇-乙腈-水(40:18:42)为流动相；采用柱后衍生法检测，①碘衍生法：衍生溶液为 0.05% 的碘溶液(取碘 0.5g，加入甲醇 100ml 使溶解，用水稀释至 1000ml 制成)，衍生化泵流速每分钟 0.3ml，衍生化温度 70℃；②光化学衍生法：光化学衍生器(254nm)；以荧光检测器检测，激发波长 λ_{ex} = 360nm(或 365nm)，发射波长 λ_{em} = 450nm。两个相邻色谱峰的分离度应大于 1.5。

混合对照品溶液的制备 精密量取黄曲霉毒素混合对照品溶液(黄曲霉毒素 B₁、黄曲霉毒素 B₂、黄曲霉毒素 G₁ 和黄曲霉毒素 G₂ 标示浓度分别为 1.0 μ g/ml、0.3 μ g/ml、1.0 μ g/ml、0.3 μ g/ml)0.5ml，置 10ml 量瓶中，用甲醇稀释至刻度，作为贮备溶液。精密量取贮备溶液 1ml，置 25ml 量瓶中，用甲醇稀释至刻度，即得。

供试品溶液的制备 取供试品粉末约 15g(过二号筛)，精密称定，置于均质瓶中，加入氯化钠 3g，精密加入 70% 甲醇溶液 75ml，高速搅拌 2 分钟(搅拌速度大于 11 000r/min)，离心 5 分钟(离心速度 4000r/min)，精密量取上清液 15ml，置 50ml 量瓶中，用水稀释至刻度，摇匀，离心 10 分钟(离心速度 4000r/min)，精密量取上清液 20ml，通过免疫亲和柱，

流速每分钟 3ml，用水 20ml 洗脱(必要时可以先用淋洗缓冲液 10ml 洗脱，再用水 10ml 洗脱)，弃去洗脱液，使空气进入柱子，将水挤出柱子，再用适量甲醇洗脱，收集洗脱液，置 2ml 量瓶中，加甲醇稀释至刻度，摇匀，用微孔滤膜(0.22 μ m)滤过，取续滤液，即得。

测定法 分别精密吸取上述混合对照品溶液 5 μ l、10 μ l、15 μ l、20 μ l、25 μ l，注入液相色谱仪，测定峰面积，以峰面积为纵坐标，进样量为横坐标，绘制标准曲线。另精密吸取上述供试品溶液 20~50 μ l，注入液相色谱仪，测定峰面积，从标准曲线上读出供试品中相当于黄曲霉毒素 B₁、黄曲霉毒素 B₂、黄曲霉毒素 G₁ 和黄曲霉毒素 G₂ 的量，计算，即得。

注：

(1)淋洗缓冲液的制备 称取 8.0g 氯化钠、1.2g 磷酸氢二钠、0.2g 磷酸二氢钾、0.2g 氯化钾，加水 990ml 使溶解，用盐酸调节 pH 值至 7.0，加水稀释至 1000ml，即可。

(2)黄曲霉毒素 B₁、G₁ 检出限应为 0.5 μ g/kg，定量限应为 1 μ g/kg；黄曲霉毒素 B₂、G₂ 检出限应为 0.2 μ g/kg，定量限应为 0.4 μ g/kg。

第二法(液相色谱-串联质谱法)

色谱、质谱条件与系统适用性试验 以十八烷基硅烷键合硅胶为填充剂；以 10mmol/L 醋酸铵溶液为流动相 A，以甲醇为流动相 B；柱温 25℃；流速每分钟 0.3ml；按下表中的规定进行梯度洗脱。

时间(分钟)	流动相 A(%)	流动相 B(%)
0~4.5	65→15	35→85
4.5~6	15→0	85→100
6~6.5	0→65	100→35
6.5~10	65	35

以三重四极杆串联质谱仪检测；电喷雾离子源(ESI)，采集模式为正离子模式；各化合物监测离子对和碰撞电压(CE)见下表。

黄曲霉毒素 B₁、B₂、G₁、G₂ 对照品的监测离子对、碰撞电压(CE)参考值

编号	中文名	英文名	母离子	子离子	CE(V)	检出限(μ g/kg)	定量限(μ g/kg)
1	黄曲霉毒素 G ₂	Aflatoxin G ₂	331.1	313.1	33	0.1	0.3
			331.1	245.1	40		
2	黄曲霉毒素 G ₁	Aflatoxin G ₁	329.1	243.1	35	0.1	0.3
			329.1	311.1	30		
3	黄曲霉毒素 B ₂	Aflatoxin B ₂	315.1	259.1	35	0.1	0.3
			315.1	287.1	40		
4	黄曲霉毒素 B ₁	Aflatoxin B ₁	313.1	241.0	50	0.1	0.3
			313.1	285.1	40		

系列混合对照品溶液的制备 精密量取黄曲霉毒素混合对照品溶液(黄曲霉毒素 B₁、黄曲霉毒素 B₂、黄曲霉毒素 G₁ 和黄曲霉毒素 G₂ 的标示浓度分别为 1.0 μ g/ml、0.3 μ g/ml、1.0 μ g/ml、0.3 μ g/ml)适量，用 70% 甲醇稀释成含黄曲霉毒素 B₂、G₂ 浓度为 0.04~3ng/ml，含黄曲霉毒素 B₁、G₁ 浓度

为 0.12~10ng/ml 的系列对照品溶液，即得(必要时可根据样品实际情况，制备系列基质对照品溶液)。

供试品溶液的制备 同第一法。

测定法 精密吸取上述系列对照品溶液各 5 μ l，注入高效液相色谱-质谱仪，测定峰面积，以峰面积为纵坐标，进

样浓度为横坐标, 绘制标准曲线。另精密吸取上述供试品溶液 5 μ l, 注入高效液相色谱-串联质谱仪, 测定峰面积, 从标准曲线上读出供试品中相当于黄曲霉毒素 B₁、黄曲霉毒素 B₂、黄曲霉毒素 G₁ 和黄曲霉毒素 G₂ 的浓度, 计算, 即得。

第三法(酶联免疫法)

本法系用酶联免疫吸附法测定药材、饮片及制剂中黄曲霉毒素(以黄曲霉毒素 B₁, 或黄曲霉毒素 B₁、黄曲霉毒素 B₂、黄曲霉毒素 G₁ 和黄曲霉毒素 G₂ 总量计), 除另有规定外, 按下列方法测定。

试剂 (1) 抗体 采用常规制备方法分别筛选黄曲霉毒素 B₁ 和总量特异性单克隆抗体。

(2) 酶标抗原 采用常规碳二亚胺法或其他适宜方法将黄曲霉毒素 B₁ 衍生物与辣根过氧化物酶反应即得。

(3) 磷酸盐缓冲液 称取磷酸二氢钾 0.2g、十二水合磷酸氢二钠 2.9g、氯化钠 8.0g、氯化钾 0.2g, 加水溶解并稀释至 1000ml。

(4) 酶标抗原稀释液 在(3)中加入 8mg 牛血清白蛋白, 即得。

(5) 洗涤工作液 在(3)中加入 0.5ml 吐温-20, 即得。

(6) 底物缓冲液 称取柠檬酸 21.0g, 加水溶解并稀释至 1000ml, 作为甲液; 称取十二水合磷酸氢二钠 28.4g, 加水溶解并稀释至 1000ml, 作为乙液; 量取甲液 24.3ml, 乙液 25.7ml, 加水稀释至 100ml。

(7) 底物显色液 称取四甲基苯胺 10mg 溶于 1ml 二甲基甲酰胺, 量取 5 μ l, 加入底物缓冲液 10ml、30% 过氧化氢 10 μ l, 混匀即得。

(8) 终止液 量取 108.7ml 浓硫酸, 缓慢加入水中, 冷却至室温后, 加水稀释至 1000ml。

标准品溶液的制备 精密量取黄曲霉毒素 B₁ 标准品溶液, 用磷酸盐缓冲液稀释成每 1L 含 0 μ g、0.05 μ g、0.15 μ g、0.45 μ g、1.35 μ g(测定黄曲霉毒素 B₁) 或 0 μ g、0.025 μ g、0.075 μ g、0.225 μ g、0.675 μ g(测定黄曲霉毒素总量) 的系列标准品溶液, 即得。

供试品溶液的制备 称取供试品粉末约 2.0g 至 50ml 离心管中, 加入 20ml 甲醇, 振荡 5 分钟, 室温(20~25 $^{\circ}$ C) 下以每分钟 3000 转离心 5 分钟, 取 2ml 上清液至 10ml 干净离心管中, 于 50~60 $^{\circ}$ C 水浴氮气流下吹干, 加入 2ml 去离子水涡动 30 秒, 再加入 6ml 三氯甲烷振荡 2 分钟, 室温下以每分钟 3000 转离心 5 分钟, 取下层三氯甲烷液 3ml 至 10ml 离心管中, 置氮吹仪上于 50~60 $^{\circ}$ C 水浴浓缩至干, 加入 1ml 正己烷涡旋 30 秒, 再加入 2ml 磷酸盐缓冲液涡旋 1 分钟, 室温下以每分钟 3000 转离心 5 分钟, 取下层液, 即得。

测定法 黄曲霉毒素 B₁ 和黄曲霉毒素总量的测定: 分别采用合适浓度的抗体包被微孔板孔, 经封闭、干燥等处理后加入系列标准品溶液, 再加入经酶标抗原稀释液稀释至合适工作浓度的酶标抗原, 混匀, 于 25 $^{\circ}$ C 反应 45 分钟, 用洗涤工作液洗涤, 每孔加入底物显色液 100 μ l, 于 25 $^{\circ}$ C 反应 15 分钟,

每孔加入终止液 50 μ l, 采用酶标仪于 450nm 处, 参比波长 630nm, 测定每孔吸光度值, 按下式计算百分吸光率:

$$\text{百分吸光率}(\%) = \frac{B}{B_0} \times 100\%$$

式中 B 为标准品溶液的吸光度值;

B₀ 为 0 μ g/L 标准品溶液的吸光度值。

以黄曲霉毒素 B₁ 标准品溶液浓度的对数值(lgC) 为横坐标, 标准品溶液的百分吸光率为纵坐标, 分别绘制黄曲霉毒素 B₁ 和黄曲霉毒素总量的标准曲线。另精密吸取上述供试品溶液, 按上述方法测定吸光度值并计算百分吸光率, 从标准曲线上分别读出供试品中所含的黄曲霉毒素 B₁ 和黄曲霉毒素总量的浓度, 计算, 即得。

注:

(1) 测定前, 可选择阴性样本进行添加回收试验, 样本回收率应在 60%~120%。

(2) 线性回归的相关系数应不低于 0.990。

(3) 供试品溶液百分吸光率超出标准曲线范围时, 须对已制备好的供试品溶液进行稀释, 使其百分吸光率落入曲线范围后再检测。

(4) 当测定结果超出限度时, 采用第二法进行确认。

二、赭曲霉毒素 A 测定法

本法系用液相色谱法和液相色谱-串联质谱法测定药材、饮片及中药制剂中的赭曲霉毒素 A。

第一法(液相色谱法)

色谱条件与系统适用性试验 以十八烷基硅烷键合硅胶为填充剂; 以乙腈-2% 冰乙酸水溶液(49:51) 为流动相; 流速每分钟 1.0ml; 以荧光检测器检测, 激发波长 λ_{ex} = 333nm, 发射波长 λ_{em} = 477nm。理论板数以赭曲霉毒素 A 计应不低于 4000。

对照品溶液的制备 精密称取赭曲霉毒素 A 对照品适量, 用甲醇制成浓度为每 1ml 含 2.5ng 的溶液, 即得。

供试品溶液的制备 取供试品粉末约 20g(过二号筛), 精密称定, 置于均质瓶中, 加入氯化钠 4g, 精密加入 80% 甲醇溶液 100ml, 高速搅拌 2 分钟(搅拌速度大于 11 000r/min), 离心 10 分钟(离心速度 4000r/min), 精密量取上清液 10ml, 置 50ml 量瓶中, 用水稀释至刻度, 摇匀, 离心 10 分钟(离心速度 4000r/min), 精密量取上清液 10ml, 通过免疫亲和柱, 流速每分钟 3ml, 用水 20ml 洗脱(必要时可以先用淋洗缓冲液 10ml 洗脱, 再用水 10ml 洗脱), 弃去洗脱液, 使空气进入柱子, 将水挤出柱子, 再用适量甲醇洗脱, 收集洗脱液, 置 2ml 量瓶中, 并用甲醇稀释至刻度, 摇匀, 用微孔滤膜(0.22 μ m) 滤过, 取续滤液, 即得。

测定法 分别精密吸取上述对照品溶液 5 μ l、10 μ l、15 μ l、20 μ l、25 μ l, 注入液相色谱仪, 测定峰面积, 以峰面积为纵坐标, 进样量为横坐标, 绘制标准曲线。另精密吸取上述供试品溶液 20~50 μ l, 注入液相色谱仪, 测定峰面积, 从标准曲线上读出供试品中相当于赭曲霉毒素 A 的量, 计算, 即得。

注:

(1) 淋洗缓冲液的制备 称取 8.0g 氯化钠、1.2g 磷酸氢二钠、0.2g 磷酸二氢钾、0.2g 氯化钾,加水 990ml 使溶解,用盐酸调节 pH 值至 7.0,加水稀释至 1000ml,即得。

(2) 赭曲霉毒素 A 检出限应为 1 μ g/kg,定量限应为 3 μ g/kg。

第二法(液相色谱-串联质谱法)

色谱、质谱条件与系统适用性试验 以十八烷基硅烷键合硅胶为填充剂;以 0.1%甲酸溶液为流动相 A 相,以甲醇为流动相 B 相,流速每分钟 0.3ml;按下表中的规定进行梯度洗脱。

时间(分钟)	流动相 A(%)	流动相 B(%)
0~5	45→10	55→90
5~7	10	90
7~7.1	10→45	90→55
7.1~10	45	55

以三重四极杆质谱仪检测;电喷雾离子源(ESI),采集模式为正离子模式;监测离子对和碰撞电压(CE)见下表。

赭曲霉毒素 A 对照品的监测离子对、碰撞电压(CE)参考值

中文名	英文名	母离子	子离子	CE (V)	检出限 (μ g/kg)	定量限 (μ g/kg)
赭曲霉 毒素 A	Ochratoxin A	404.1	239.0	34	0.2	1
		404.1	102.1	93		

对照品溶液的制备 精密称取赭曲霉毒素 A 对照品适量,加甲醇制成每 1ml 含 250ng 的溶液,作为贮备溶液。精密量取贮备溶液,用甲醇稀释成浓度为 0.2~10ng/ml 的系列对照品溶液,即得(必要时可根据样品实际情况,制备系列基质对照品溶液)。

供试品溶液的制备 同第一法。

测定法 精密吸取上述系列对照品溶液各 5 μ l,注入高效液相色谱-质谱仪,测定峰面积,以峰面积为纵坐标,进样浓度为横坐标,绘制标准曲线。另精密吸取上述供试品溶液 5 μ l,注入高效液相色谱-质谱仪,测定峰面积,从标准曲线上读出供试品中相当于赭曲霉毒素 A 的浓度,计算,即得。

三、玉米赤霉烯酮测定法

本法系用液相色谱法和液相色谱-串联质谱法测定药材、饮片及中药制剂中的玉米赤霉烯酮。

第一法(液相色谱法)

色谱条件与系统适用性试验 以十八烷基硅烷键合硅胶为填充剂;以乙腈-水(50:50)为流动相;以荧光检测器检测,激发波长 λ_{ex} =232nm,发射波长 λ_{em} =460nm。理论板数按玉米赤霉烯酮峰计应不低于 10 000。

对照品溶液的制备 精密称取玉米赤霉烯酮对照品适量,加甲醇制成每 1ml 含 1 μ g 的溶液,作为贮备溶液。精密量取贮备溶液 1ml,置 10ml 量瓶中,加甲醇稀释至刻度,即得。

供试品溶液的制备 取供试品粉末约 20g(过二号筛),精密称定,置于均质瓶中,加入氯化钠 4g,精密加入 90% 乙腈 100ml,高速搅拌 2 分钟(搅拌速度大于 11 000r/min),离心 10 分钟(离心速度 4000r/min),精密量取上清液 10ml,置 50ml 量瓶中,用水稀释至刻度,摇匀,离心 10 分钟(离心速度 4000r/min),量取上清液 20.0ml,通过免疫亲和柱,流速每分钟 3ml,用水 10ml 洗脱(必要时可先用淋洗缓冲液 10ml 洗脱,再用水 10ml 洗脱),弃去洗脱液,使空气进入柱子,将水挤出柱子,再用适量甲醇洗脱,收集洗脱液,置 2ml 量瓶中,并用甲醇稀释至刻度,摇匀,用微孔滤膜(0.22 μ m)滤过,取续滤液,即得。

测定法 分别精密吸取上述对照品溶液 5 μ l、10 μ l、15 μ l、20 μ l、25 μ l,注入液相色谱仪,测定峰面积,以峰面积为纵坐标,进样量为横坐标,绘制标准曲线。另精密吸取上述供试品溶液 20~50 μ l,注入液相色谱仪,测定峰面积,从标准曲线上读出供试品中相当于玉米赤霉烯酮的量,计算,即得。

注:

(1) 淋洗缓冲液的制备 称取 8.0g 氯化钠、1.2g 磷酸氢二钠、0.2g 磷酸二氢钾、0.2g 氯化钾,加水 990ml 使溶解,用盐酸调节 pH 值至 7.0,加水稀释至 1000ml,即得。

(2) 玉米赤霉烯酮检出限应为 12 μ g/kg,定量限应为 30 μ g/kg。

第二法(液相色谱-串联质谱法)

色谱、质谱条件与系统适用性试验 以十八烷基硅烷键合硅胶为填充剂;以水为流动相 A 相,以甲醇为流动相 B 相,流速每分钟 0.3ml;按下表进行梯度洗脱。

时间(分钟)	流动相 A(%)	流动相 B(%)
0~5	45→10	55→90
5~7	10	90
7~7.1	10→45	90→55
7.1~10	45	55

以三重四极杆质谱仪检测;电喷雾离子源(ESI),采集模式为负离子模式;各化合物监测离子对和碰撞电压(CE)见下表。

玉米赤霉烯酮对照品的监测离子对、碰撞电压(CE)参考值

中文名	英文名	母离子	子离子	CE (V)	检出限 (μ g/kg)	定量限 (μ g/kg)
玉米赤 霉烯酮	Zearalenone	317.1	174.9	-32	1	4
		317.1	131.2	-39		

对照品溶液的制备 精密称取玉米赤霉烯酮对照品适量,加甲醇制成每 1ml 含 500ng 的溶液,作为贮备溶液。精密量取贮备溶液,用甲醇稀释制成浓度为 1.5~75ng/ml 的系列对照品溶液,即得(必要时可根据样品实际情况,制备系列基质对照品溶液)。

供试品溶液的制备 同第一法。

测定法 精密吸取上述系列对照品溶液各 5 μ l, 注入高效液相色谱-质谱仪, 测定峰面积, 以峰面积为纵坐标, 进样浓度为横坐标, 绘制标准曲线。另精密吸取上述供试品溶液 5 μ l, 注入高效液相色谱-质谱仪, 测定峰面积, 从标准曲线上读出供试品中相当于玉米赤霉烯酮的浓度, 计算, 即得。

四、呕吐毒素测定法

本法系用液相色谱法和液相色谱-串联质谱法测定药材、饮片及中药制剂中的呕吐毒素。

第一法(液相色谱法)

色谱条件与系统适用性试验 以十八烷基硅烷键合硅胶为填充剂; 以甲醇-水(20 : 80)为流动相; 检测波长为 220nm。理论板数按呕吐毒素峰计应不低于 6000。

对照品溶液的制备 精密称取呕吐毒素对照品适量, 加 50% 甲醇制成每 1ml 含 5 μ g 的溶液, 作为贮备溶液。精密量取贮备溶液 2ml, 置 25ml 量瓶中, 加 50% 甲醇稀释至刻度, 即得。

供试品溶液的制备 取供试品粉末约 20g(过二号筛), 精密称定, 置均质瓶中, 加入聚乙二醇(相对分子质量 8000) 5g, 精密加入水 100ml, 高速搅拌 2 分钟(搅拌速度大于 11 000r/min), 离心 5 分钟(离心速度 4000r/min), 滤过, 精密量取续滤液 5ml, 通过免疫亲和柱, 流速每分钟 3ml, 用水 10ml 洗脱, 洗脱液弃去, 使空气进入柱子, 将水挤出柱子, 再用 1ml 甲醇洗脱, 收集洗脱液, 置 2ml 量瓶中, 并用水稀释至刻度, 摇匀, 用微孔滤膜(0.22 μ m)滤过, 取续滤液, 即得。

测定法 分别精密吸取上述对照品溶液 5 μ l、10 μ l、15 μ l、20 μ l、25 μ l, 注入液相色谱仪, 测定峰面积, 以峰面积为纵坐标, 进样量为横坐标, 绘制标准曲线。另精密吸取上述供试品溶液 20~25 μ l, 注入液相色谱仪, 测定峰面积, 从标准曲线上读出供试品中相当于呕吐毒素的量, 计算, 即得。

注: 呕吐毒素检出限应为 80 μ g/kg, 定量限应为 200 μ g/kg。

第二法(液相色谱-串联质谱法)

色谱、质谱条件与系统适用性试验 以十八烷基硅烷键合硅胶为填充剂; 以水为流动相 A 相, 以甲醇为流动相 B 相, 流速每分钟 0.3ml; 按下表进行梯度洗脱。

时间(分钟)	流动相 A(%)	流动相 B(%)
0~5	90→60	10→40
5~6	60→10	40→90
6~7	10	90
7~7.1	10→90	90→10
7.1~10	90	10

以三重四极杆质谱仪检测; 电喷雾离子源(ESI), 采集模式为负离子模式; 监测离子对和碰撞电压(CE)见下表。

呕吐毒素对照品的监测离子对、碰撞电压(CE)参考值

中文名	英文名	母离子	子离子	CE (V)	检出限 (μ g/kg)	定量限 (μ g/kg)
呕吐毒素	Deoxynivalenol	295.0	265.1	-16	6	20
		295.0	138.0	-22		

对照品溶液的制备 精密称取呕吐毒素对照品适量, 加 50% 甲醇制成每 1ml 含 5 μ g 的溶液, 作为贮备溶液。精密量取贮备溶液, 用 50% 甲醇稀释成浓度为 10~500ng/ml 的系列对照品溶液, 即得(必要时可根据样品实际情况, 制备系列基质对照品溶液)。

供试品溶液的制备 同第一法。

测定法 精密吸取上述对照品溶液各 5 μ l, 注入高效液相色谱-质谱仪, 测定峰面积, 以峰面积为纵坐标, 进样浓度为横坐标, 绘制标准曲线。另精密吸取上述供试品溶液 5 μ l, 注入高效液相色谱-质谱仪, 测定峰面积, 从标准曲线上读出供试品中呕吐毒素的浓度, 计算, 即得。

五、展青霉素测定法

本法系用液相色谱-串联质谱法测定药材、饮片及中药制剂中的展青霉素。

液相色谱-串联质谱法

色谱、质谱条件与系统适用性试验 以十八烷基硅烷键合硅胶为填充剂; 以水为流动相 A, 以乙腈为流动相 B; 柱温 25 $^{\circ}$ C; 流速每分钟 0.3ml; 按下表中的规定进行梯度洗脱。

时间(分钟)	流动相 A(%)	流动相 B(%)
0~4	97	3
4~4.2	97→60	3→40
4.2~9	60	40
9~9.5	60→97	40→3
9.5~15	97	3

以三重四极杆质谱仪检测; 电喷雾离子源(ESI), 采集模式为负离子模式; 监测离子对和碰撞电压(CE)见下表。

展青霉素对照品的监测离子对、碰撞电压(CE)参考值

中文名	英文名	母离子	子离子	CE (V)	检出限 (μ g/kg)	定量限 (μ g/kg)
展青霉素	Patulin	153.1	80.9	-15.4	12	35
		153.1	109.0	-11.0		

对照品溶液的制备 精密称取展青霉素对照品适量, 加乙腈制成每 1ml 含 0.1mg 的溶液, 作为贮备溶液。精密量取贮备溶液, 用 2% 乙腈(用乙酸调节 pH 值至 2)稀释成浓度为 20~500ng/ml 的系列对照品溶液, 即得。

基质对照品溶液的制备 取空白基质样品 4g, 一式多份, 同供试品溶液的制备方法处理至“40 $^{\circ}$ C 条件下用氮气吹至近干”, 分别精密加入上述系列对照品溶液 0.5ml, 涡旋混匀, 用微孔滤膜滤过(0.22 μ m)滤过, 取续滤液, 即得。

供试品溶液的制备 取供试品粉末约 4g(过二号筛), 精密称定, 置于均质瓶中, 加水 20ml 和果胶酶(活性大于 1500IU/g)75 μ l, 混匀, 40 $^{\circ}$ C 下放置 2 小时, 精密加入乙腈 60ml, 高速搅拌 2 分钟(搅拌速度大于 11 000r/min), 离心 10 分钟(离心速度 4000r/min), 取上清液 20ml, 加入无水硫酸镁-无水醋酸钠(4 : 1)混合粉末 3g, 充分振摇 2 分钟, 离心 10 分钟(离心速度 4000r/min), 取上清液 8ml, 通过展青霉素固相净化柱, 收集净化液, 混匀, 精密量取 5ml(相当于 0.3g 样

品), 置玻璃试管中, 40℃条件下用氮气吹至近干, 加 2%乙腈溶液(用乙酸调节 pH 值至 2)定容至 0.5ml, 涡旋 2 分钟使混匀, 用微孔滤膜(0.22μm)滤过, 取续滤液, 即得。

测定法 精密吸取上述系列对照品溶液各 5μl, 注入高效液相色谱-质谱仪, 测定峰面积, 以峰面积为纵坐标, 进样浓度为横坐标, 绘制标准曲线。另精密吸取上述供试品溶液 5μl, 注入高效液相色谱-质谱仪, 测定峰面积, 从标准曲线上读出供试品中相当于展青霉素的浓度, 计算, 即得。

六、多种真菌毒素测定法

本法系用液相色谱-串联质谱法同时测定药材、饮片及中药制剂中的黄曲霉毒素 B₁、B₂、G₁、G₂、赭曲霉毒素 A、呕吐毒素、玉米赤霉烯酮、伏马毒素 B₁、B₂ 及 T-2 毒素。

液相色谱-串联质谱法

色谱条件与系统适用性试验 以十八烷基硅烷键合硅

胶为填充剂; 以 0.01%甲酸为流动相 A 相, 以乙腈-甲醇(1:1)为流动相 B 相, 流速 0.3ml/min; 按下表进行梯度洗脱。

时间(分钟)	流动相 A(%)	流动相 B(%)
0~2	95	5
2~2.1	95→60	5→40
2.1~7	60→45	40→55
7~10	45→10	55→90
10~10.5	10→95	90→5
10.5~13	95	5

以三重四极杆质谱仪检测; 电喷雾离子源(ESI), 黄曲霉毒素 G₂、G₁、B₂、B₁、伏马毒素 B₁、B₂ 及 T-2 毒素为正离子采集模式, 赭曲霉毒素 A、呕吐毒素、玉米赤霉烯酮为负离子采集模式; 各化合物监测离子对和碰撞电压(CE)见下表。

真菌毒素对照品的监测离子对、碰撞电压(CE)参考值

编号	中文名	英文名	母离子	子离子	CE(V)	检出限(μg/kg)	定量限(μg/kg)
1	黄曲霉毒素 B ₁	Aflatoxin B ₁	313.1	241.0	50	0.3	1
			313.1	285.1	40		
2	黄曲霉毒素 B ₂	Aflatoxin B ₂	315.1	259.1	35	0.3	1
			315.1	287.1	40		
3	黄曲霉毒素 G ₁	Aflatoxin G ₁	329.1	243.1	35	0.3	1
			329.1	311.1	30		
4	黄曲霉毒素 G ₂	Aflatoxin G ₂	331.1	313.1	33	0.3	1
			331.1	245.1	40		
5	伏马毒素 B ₁	Fumonisin B ₁	722.3	352.4	49	5	15
			722.3	334.4	53		
6	伏马毒素 B ₂	Fumonisin B ₂	706.4	336.1	49	5	15
			706.4	318.4	52		
7	T-2 毒素	T-2 toxin	489.2	245.3	36	5	15
			489.2	387.2	29		
8	呕吐毒素	Deoxynivalenol	297.1	249.1	17	1	2
			297.1	231.1	18		
9	赭曲霉毒素 A	Ochratoxin A	402.1	358.1	-28	35	100
			402.1	211.0	-38		
10	玉米赤霉烯酮	Zearalenone	317.2	175.1	-32	2	5
			317.2	131.2	-38		

对照品溶液的制备 精密称取黄曲霉毒素 B₁、黄曲霉毒素 B₂、黄曲霉毒素 G₁、黄曲霉毒素 G₂、赭曲霉毒素 A、玉米赤霉烯酮、伏马毒素 B₁、伏马毒素 B₂ 及 T-2 毒素对照品适量, 加甲醇制成每 1ml 含 5μg 的溶液, 分别作为单标贮备溶液; 另精密称取呕吐毒素对照品适量, 加甲醇制成每 1ml 含 500μg 的溶液, 作为呕吐毒素贮备溶液。再用 50%乙腈溶液稀释成下表所述浓度的系列混合对照品溶液(可根据样品实际情况, 制备对照品溶液或基质混合对照品溶液)。

基质混合对照品溶液的制备 取空白基质样品 5g, 同供试品溶液的制备方法处理至“40℃条件下用氮气吹至近干”, 分别精密加入上述系列对照品溶液 1.0ml, 涡旋混匀, 用微孔滤膜(0.22μm)滤过, 取续滤液, 即得。

系列混合对照品溶液浓度表

单位(ng/ml)	(1)	(2)	(3)	(4)	(5)
黄曲霉毒素 B ₁	0.2	0.4	1	2	4
黄曲霉毒素 B ₂	0.1	0.2	0.5	1	2
黄曲霉毒素 G ₁	0.2	0.4	1	2	4
黄曲霉毒素 G ₂	0.1	0.2	0.5	1	2
伏马毒素 B ₁	2	4	10	20	40
伏马毒素 B ₂	2	4	10	20	40
T-2 毒素	2	4	10	20	40
赭曲霉毒素 A	0.2	0.4	1	2	4
呕吐毒素	50	100	250	500	1000
玉米赤霉烯酮	0.5	1	2.5	5	10

供试品溶液的制备 取供试品粉末约 5g(过二号筛), 精密称定, 精密加入 70%甲醇溶液 50ml, 超声处理 30 分

钟,离心,精密量取上清液 10ml,用水稀释至 20ml,摇匀。精密量取 3ml,缓慢通过已经处理好的 HLB 柱 [规格: 3ml (60mg),依次用甲醇和水各 3ml 洗脱],直至有适量空气通过,收集洗脱液;随后用 3ml 甲醇洗脱,收集洗脱液,合并两次洗脱液,于 40℃ 氮气缓慢吹至近干,加 50% 乙腈溶液定容至 1ml,用微孔滤膜(0.22 μ m)滤过,取续滤液,即得。

测定法 分别精密吸取上述系列混合对照品溶液各 5 μ l,注入高效液相色谱-质谱仪,测定峰面积,以峰面积为纵坐标,进样浓度为横坐标,绘制标准曲线。另精密吸取上述供试品溶液 5 μ l,注入高效液相色谱-质谱仪,测定峰面积,从标准曲线上读出供试品中相当于黄曲霉毒素 B₁、黄曲霉毒素 B₂、黄曲霉毒素 G₁、黄曲霉毒素 G₂、赭曲霉毒素 A、呕吐毒素、玉米赤霉烯酮、伏马毒素 B₁、伏马毒素 B₂ 及 T-2 毒素的浓度,计算,即得。

【附注】(1)进行真菌毒素检测时,实验室应有相应的安全防护措施,并不得污染环境。残留有黄曲霉毒素的废液或废渣的玻璃器皿,应置于专用贮存容器(装有 10% 次氯酸钠溶液)内,浸泡 24 小时以上,再用清水将玻璃器皿冲洗干净。

(2)各方法中如果采用第一法液相色谱法测定结果超出限度时,应采用收载的第二法液相色谱-串联质谱法进行确认。

(3)方法中提到的空白基质样品为经检测不含待测真菌毒素的同品种样品。

(4)方法中提供的质谱监测离子对测定条件为推荐条件,各实验室可根据所配置仪器的具体情况作适当调整;在样品基质有测定干扰的情况下,可选用其他监测离子对。

(5)进行黄曲霉毒素、赭曲霉毒素 A、玉米赤霉烯酮测定时,采用水淋洗免疫亲和柱时如加样回收率不符合要求,可改用淋洗缓冲液淋洗处理。

(6)对于性质特殊的供试品,可适当调整取样量,但黄曲霉毒素、赭曲霉毒素 A、玉米赤霉烯酮、呕吐毒素检测取样量一般应不低于 5g,或可加大提取液用水稀释的倍数及调整净化柱上样溶液的体积;采用方法六进行多种真菌毒素测定时,可对 HLB 柱上样溶液体积或洗脱溶剂浓度进行适当调整,或可依据检测需求及实验室仪器灵敏度情况,在固相萃取净化后直接取洗脱液测定或作进一步稀释测定,但需同步进行方法学考察以确保结果准确。

(7)对于采用质谱法测定有明显基质效应的供试品,应采用系列基质对照品溶液进行准确定量。基质对照品溶液的配制方法:取空白基质样品,按供试品溶液的制备方法处理至“收集洗脱液,置 2ml 量瓶中”,分别加入待测毒素对照品贮备液适量,加相应方法中规定溶剂定容稀释成系列基质对照品溶液,涡旋混匀,用微孔滤膜滤过(0.22 μ m)滤过,取续滤液,即得。

(8)采用质谱法测定时,如果样品检出色谱峰的保留时间与对照品一致,并且在扣除背景后的质谱图中,所选择的监测离子对均出现,而且所选择的监测离子对峰面积比与对照品的监测离子对峰面积比一致(相对比例 $>50\%$,允许 $\pm 20\%$ 偏差;相对比例 $>20\% \sim 50\%$,允许 $\pm 25\%$ 偏差;相对比例 $>10\% \sim 20\%$,允许 $\pm 30\%$ 偏差;相对比例 $\leq 10\%$,允许

$\pm 50\%$ 偏差),则可判定样品中存在该真菌毒素。

(9)方法六适用于样品中多种真菌毒素的筛查测定,实际操作中如果遇到毒素有检出,但样品中监测离子对峰面积比与对照品的监测离子对峰面积比不一致时,建议选用其他监测离子对重新进样确证或选用其他检测方法进行判定。

2400 注射剂有关物质检查法

注射剂有关物质系指中药材经提取、纯化制成注射剂后,残留在注射剂中可能含有并需要控制的物质。除另有规定外,一般应检查蛋白质、鞣质、树脂等,静脉注射液还应检查草酸盐、钾离子等。其检查方法如下。

蛋白质 除另有规定外,取注射液 1ml,加新配制的 30% 碘基水杨酸溶液 1ml,混匀,放置 5 分钟,不得出现浑浊。注射液中如含有遇酸能产生沉淀的成分,可改加鞣酸试液 1~3 滴,不得出现浑浊。

鞣质 除另有规定外,取注射液 1ml,加新配制的含 1% 鸡蛋清的生理氯化钠溶液 5ml [必要时,用微孔滤膜(0.45 μ m)滤过],放置 10 分钟,不得出现浑浊或沉淀。如出现浑浊或沉淀,取注射液 1ml,加稀醋酸 1 滴,再加氯化钠明胶试液 4~5 滴,不得出现浑浊或沉淀。

含有聚乙二醇、聚山梨酯等聚氧乙烯基物质的注射液,虽有鞣质也不产生沉淀,对这类注射液应取未加附加剂的半成品检查。

树脂 除另有规定外,取注射液 5ml,加盐酸 1 滴,放置 30 分钟,不得出现沉淀。如出现沉淀,另取注射液 5ml,加三氯甲烷 10ml 振摇提取,分取三氯甲烷液,置水浴上蒸干,残渣加冰醋酸 2ml 使溶解,置具塞试管中,加水 3ml,混匀,放置 30 分钟,不得出现沉淀。

草酸盐 除另有规定外,取溶液型静脉注射液适量,用稀盐酸调节 pH 值至 1~2,滤过,取滤液 2ml,滤液调节 pH 值至 5~6,加 3% 氯化钙溶液 2~3 滴,放置 10 分钟,不得出现浑浊或沉淀。

钾离子 除另有规定外,取静脉注射液 2ml,蒸干,先用小火炽灼至炭化,再在 500~600℃ 炽灼至完全灰化,加稀醋酸 2ml 使溶解,置 25ml 量瓶中,加水稀释至刻度,混匀,作为供试品溶液。取 10ml 纳氏比色管两支,甲管中精密加入标准钾离子溶液 0.8ml,加碱性甲醛溶液(取甲醛溶液,用 0.1mol/L 氢氧化钠溶液调节 pH 值至 8.0~9.0) 0.6ml、3% 乙二胺四醋酸二钠溶液 2 滴、3% 四苯硼钠溶液 0.5ml,加水稀释成 10ml,乙管中精密加入供试品溶液 1ml,与甲管同时依法操作,摇匀,甲、乙两管同置黑纸上,自上向下透视,乙管中显出的浊度与甲管比较,不得更浓。

【附注】标准钾离子溶液的配制

取硫酸钾适量,研细,于 110℃ 干燥至恒重,精密称取 2.23g,置 1000ml 量瓶中,加水适量使溶解并稀释至刻度,摇匀,作为贮备液。临用前,精密量取贮备液 10ml,置 100ml 量瓶中,加水稀释至刻度,摇匀,即得(每 1ml 相当于 100 μ g 的 K)。