

0722 维生素D测定法

本法系用高效液相色谱法(附录0512)测定维生素D(包括维生素D₂和维生素D₃,下同)及其制剂、维生素AD制剂或鱼肝油中所含维生素D及前维生素D经折算成维生素D的总量,以单位表示,每单位相当于维生素D 0.025μg。

测定应在半暗室中及避免氧化的情况下进行。

无维生素A醇及其他杂质干扰的供试品可用第一法测定,否则应按第二法处理后测定;如果按第二法处理后,前维生素D峰仍受杂质干扰,仅有维生素D峰可以分离时,则应按第三法测定;**存在维生素A醇和其他成分干扰的供试品也可按第四法测定。**

第一法

1. 对照品贮备溶液的制备 根据各制剂中所含维生素D的成分,**精密称取**相应的维生素D₂或D₃对照品**约**25mg,**精密称定**,置100ml棕色量瓶中,加异辛烷80ml,避免加热,超声处理1分钟使完全溶解,用异辛烷稀释至刻度,摇匀,**充氮密塞,避光,0℃以下保存**,作为贮备溶液(1);精密量取5ml,置50ml棕色量瓶中,用异辛烷稀释至刻度,摇匀,充氮密塞,避光,0℃以下保存,作为贮备溶液(2)。

测定维生素D₂时,应另取维生素D₃对照品25mg,同法制成维生素D₃对照品贮备溶液,供系统适用性试验用。

2. 色谱条件与系统适用性试验 用硅胶为填充剂;以正己烷-正戊醇(997:3)为流动相;检测波长为254nm。量取维生素D₃对照品贮备溶液(1)5ml,置具塞玻璃容器中,通氮后密塞,置90℃水浴中加热1小时,取出,迅速冷却,加正己烷5ml,摇匀,置1cm具塞石英吸收池中,在2支8W主波长分别为254nm和365nm的紫外光灯下,将石英吸收池斜放成45°并距灯管5~6cm,照射5分钟,使溶液中含有前维生素D₃、反式维生素D₃、维生素D₃和速甾醇D₃;精密量取该溶液注入液相色谱仪,进样5次,记录峰面积,维生素D₃峰的相对标准偏差应不大于2.0%;前维生素D₃峰(与维生素D₃相对保留时间约为0.5)与反式维生素D₃峰(与维生素D₃相对保留时间约为0.6)以及维生素D₃峰与速甾醇D₃峰(与维生素D₃相对保留时间约为1.1)的分离度均应大于1.0。

3. 校正因子测定 精密量取对照品**贮备溶液(1)**或**贮备溶液(2)**5ml,置50ml量瓶中,用正己烷稀释至刻度,摇匀,作为**校正因子***f₁*对照品溶液;取10μl注入液相色谱仪,记录色谱图,计算维生素D的校正因子*f₁*。

$$f_1 = c_1/A_1$$

式中 *c₁*为维生素D对照品溶液的浓度, μg/ml;

*A₁*为对照品溶液色谱图中维生素D峰的峰面积。

另精密量取对照品**贮备溶液(1)**或**贮备溶液(2)**5ml,置50ml量瓶中,加2,6-二叔丁基对甲酚结晶1粒,通氮排除空气后,密塞,置90℃水浴中加热1.5小时,取出,迅速冷却,用正己烷稀释至刻度,摇匀,作为**校正因子***f₂*混合对照品溶液;取10μl注入液相色谱仪,记录色谱图,计算前维生素D的**校正响应**因子*f₂*。

$$f_2 = (c_1 - f_1 A_1) / A_2$$

式中 c_1 为 f_1 测定项下维生素 D 对照品溶液的浓度, $\mu\text{g}/\text{ml}$;

f_1 为维生素 D 的校正因子;

A_1 为混合对照品溶液色谱图中维生素 D 峰的峰面积;

A_2 为混合对照品溶液色谱图中前维生素 D 峰的峰面积。

4. 测定法 取该品种制剂项下制备的供试品溶液进行测定, 按下列公式计算维生素 D 及前维生素 D 折算成维生素 D 的总量 (c_i)。

$$c_i = f_1 A_{i1} + f_2 A_{i2}$$

式中 A_{i1} 为维生素 D 峰的峰面积;

A_{i2} 为前维生素 D 峰的峰面积;

第二法

1. 校正因子测定 取第一法的对照品贮备溶液(2), 照第一法校正因子测定项下所述操作, 即得维生素 D 的校正因子 f_1 和前维生素 D 的校正因子 f_2 , 进样量为 100~200 μl 。

2. 供试品溶液 A 的制备 精密称取供试品适量(相当于维生素 D 总量 600 单位以上, 重量不超过 2.0g), 精密称定, 置皂化瓶中, 加乙醇 30ml、维生素 C 0.2g 与 50% 氢氧化钾溶液 3ml(若供试量为 3g, 则加 50% 氢氧化钾溶液 4ml), 置水浴上加热回流 30 分钟, 冷却后, 自冷凝管顶端加水 10ml 冲洗冷凝管内壁, 将皂化液移至分液漏斗中, 皂化瓶用水 60~100ml 分数次洗涤, 洗液并入分液漏斗中, 用不含过氧化物的乙醚振摇提取 3 次, 第一次 60ml, 以后每次 40ml, 合并乙醚液, 用水洗涤数次, 每次约 100ml, 洗涤时应缓缓旋动, 避免乳化, 直至水层遇酚酞指示液不再显红色, 静置, 分取乙醚提取液, 加入干燥滤纸条少许振摇除去乙醚提取液中残留的水分, 分液漏斗及滤纸条再用少量乙醚洗涤, 洗液与提取液合并, 置具塞圆底烧瓶中, 在水浴上低温蒸发至约 5ml, 再用氮气流吹干, 迅速精密加入甲醇 3ml, 密塞, 超声处理助溶后, 移入离心管中, 离心, 取上清液作为供试品溶液 A。

3. 净化用色谱柱系统分离收集维生素D 精密量取上述供试品溶液 A 500 μl , 注入以十八烷基硅烷键合硅胶为填充剂的液相色谱柱, 以甲醇-乙腈-水(50:50:2)为流动相进行分离, 检测波长为 254nm, 记录色谱图, 维生素 D 与前维生素 D 应为重叠峰, 并能与维生素 A 及其他杂质分开。准确收集含有维生素 D 及前维生素 D 混合物的全部流出液, 置具塞圆底烧瓶中, 用氮气流迅速吹干, 精密加入正己烷溶液适量, 使每 1ml 中含维生素 D 50~140 单位, 密塞, 超声处理使溶解, 即得供试品溶液 B。

4. 测定法 取供试品溶液 B, 照第一法进行含量测定, 进样量为 100~200 μl 。

第三法

1. 供试品溶液的制备 取该品种制剂项下制备的供试品溶液 A, 按上述第二法净化用色谱柱系统分离收集维生素 D 项下的方法处理, 至“用氮气流迅速吹干”后, 加入异辛烷 2ml 溶解, 通氮排除空气后, 密塞, 置 90℃ 水浴中, 加热 1.5 小时后, 立即通氮在 2 分钟内吹干, 迅速精密加入正己烷 2ml, 溶解后, 即得供试品溶液 C。

2. 对照品溶液的制备 精密量取对照品贮备溶液(1) 适量, 加异辛烷定量稀释制成每 1ml 中约含维生素 D 50 单位, 精密量取 2ml, 置具塞圆底烧瓶中, 照供试品溶液制备项下的方法, 自“通氮排除空气后”起, 依法操作, 得对照品溶液。

3. 测定法 照第一法项下的色谱条件，精密量取对照品溶液与供试品溶液各~~100~~200 μl ，注入液相色谱仪，记录色谱图，按外标法以峰面积计算维生素D的含量。

第四法

1. 校正因子测定 取第一法的对照品贮备溶液(1)制成的校正因子 f_1 对照品溶液和校正因子 f_2 混合对照品溶液各2ml，分别置100ml量瓶中，用正己烷稀释至刻度，摇匀，制成校正因子 f_1 对照品溶液(1)和校正因子 f_2 混合对照品溶液(1)，取100 μl 注入液相色谱仪，记录色谱图，按第一法项下的方法计算，即得校正因子 f_1 和校正因子 f_2 。

2. 供试品溶液制备 取供试品适量(相当于维生素D总量500单位)，精密称定，置25ml棕色量瓶中，加正己烷溶解并稀释至刻度，摇匀，作为供试品溶液。

3. 色谱条件与系统适用性实验 检测波长265nm，柱温40℃，流速为每分钟0.5ml。收集管为聚醚醚酮(peek)管，内径0.0762cm(0.03英寸)，20m，容积约9ml。

第一维液相色谱：以脲基键合硅胶为填充剂(Urea group, 2.1mm×150mm, 3 μm ，或其功能类似填料的色谱柱)；以正己烷为流动相A，以正己烷-正戊醇-异丙醇(98:1:1)为流动相B，按下表程序进行梯度洗脱。

时间(min)	流动相 A(%)	流动相 B(%)
0	95	5
30	95	5
35	0	100
60	0	100
65	95	5
80	95	5

第二维液相色谱：以硅胶(3mm×100mm, 1.8 μm)为填充剂；以正己烷-正戊醇-异丙醇(996:2:2)为流动相。取校正因子 f_2 混合对照品溶液(1)100 μl 注入第一维液相色谱仪，对前维生素D峰和维生素D峰进行定位。调节第一维液相色谱流动相A和流动相B的初始比例使维生素D主峰的保留时间约25分钟，第一维液相色谱中前维生素D切换时间为保留时间的前后各约1.5分钟；第一维液相色谱中维生素D切换时间为维生素D出峰开始时间前和出峰完毕时间后各约1.5分钟；取校正因子 f_2 混合对照品溶液和供试品溶液各5ml混匀，作为系统适用性溶液；取100 μl 注入液相色谱仪，第一维液相色谱系统中前维生素D峰与维生素D峰的分离度应不小于5，理论板数按维生素D峰计算应不低于2300；第二维液相色谱系统中维生素D峰与相邻峰的分离度以及前维生素D峰和相邻峰的分离度均应符合规定。

4. 测定法 取供试品溶液100 μl ，注入液相色谱仪，记录色谱图，按第一法的计算方法计算，即得。

注：高效液相色谱仪需要双泵、双通道、双紫外检测器。一般情况下选用六通阀即可完成方法的切换过程，六通阀连接图如下。

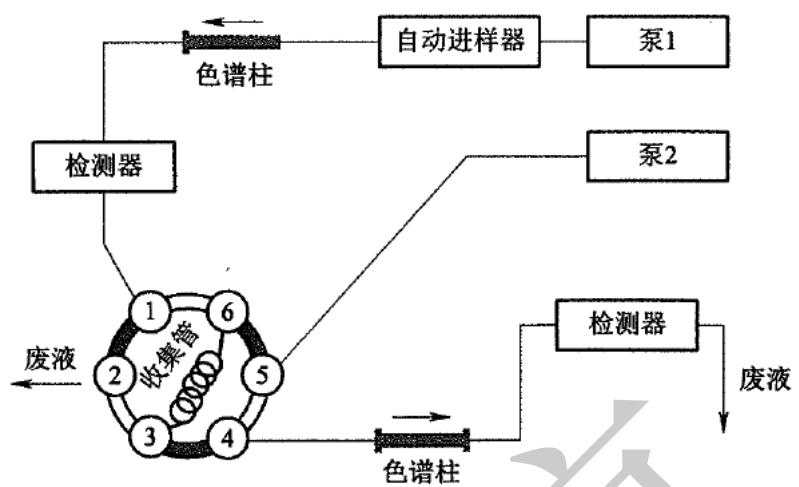


图 六通阀连接图