HPLC测定苦参注射液中苦参碱含量

邓开锋1,吴俊伟12,唐建华1,2

(1. 重庆方通动物药业有限公司, 重庆荣昌 402460, 2 西南大学荣昌校区, 重庆荣昌 402460) [收稿日期] 2010 - 04-14 [文献标识码] A [文章编号] 1002-1280(2010) 11-0036-03 [中图分类号] S859

[摘 要] 建立了苦参注射液中苦参碱含量的 HPLC 检测法。色谱柱为 waters C_{18} (4 6 mm × 150 mm, 5 μ m), 0 02 mol/L乙酸铵缓冲溶液 (含 500 μ L/L三乙胺) – 甲醇 – 乙腈 (70:10:20) 为流动相, 检测波长 210 mm, 流速 1 mL/m in 柱温 30 Γ , 进样量 20 μ L。苦参碱进样浓度在 4 0~ 200 0 μ g/mL范围内与峰面积呈良好的线性关系 (r= 0 999 9); 样品平均回收率为 100 1% (n= 9), RSD 为 1 1%。本方法简便、准确度高、重复性好,可用于苦参注射液中苦参碱的质量控制。 [关键词] 高效液相色谱法: 苦参注射液; 苦参碱

Content Determination of Matrine in Matrine Injection by HPLC

DENG Kai- feng¹, WU Jun-we^{1, 2}, TANG Jian-hua^{1, 2}

- (1 Chongqing Fangtong Animal Pharm aceutical Co. Ltd. Rongchang, Chongqing 402460, China;
 - 2 Rong chang Campus of Southwest University, Rong chang, Chongqing 402460, China)

Abstract An HPLC method for the content determination of matrine in matrine in jection was developed. The column was W aters C_{18} (4.6 mm × 150 mm, 5 μ m), mobile phase was 0.02 mol/L acetate buffer solution (500 μ L/L triethylamine) – methanol—acetonitrile (70:10:20), detection wave length was 210 nm, flow rate was 1 mL/m in, column temperature was 30 °C. The injection volume was 20 μ L. There was a good linear correlation between the peak areas and the concentrations of matrine at the range of 4.0 ~ 200 0 μ g/mL(r= 0.999 9). The average recovery was 100 1% with RSD of 1.1% (n=9). The results indicated that the method was simple, accurate and repeatable. It can be used for the quality control of matrine in matrine in jection

Key words HPLC; matrine injection matrine

苦参注射液为纯中药制剂,已在兽医临床应用多年,标准收载于《兽药地方标准上升国家标准》第十册,原标准采用酸碱滴定法测定苦参总碱含量,该法耗时长,滴定终点颜色变化不明显,重复性差,较难快速、准确对制剂进行质量控制。在参考《中国兽药典》2005年版二部苦参药材含量测定方法以及相关文献^[1-2]苦参制剂中苦参碱含量测定方法以及相关文献^[1-2]苦参制剂中苦参碱含量测定方法基础上,建立了HPLC测定苦参注射液中苦参碱的含量,并对方法进行了验证。结果表明该方法简单、结果准确,重复性好,回收率高,能有效的控制苦参碱的含量,比原标准方法快速高效,特异性强,

灵敏度高。

1 仪器与材料

- 1.1 仪器 Waters 2695 高效液相色谱仪, waters 2487紫外检测器, Empower2色谱工作站。色谱柱为 Waters C₁₈(4.6 mm×150 mm, 5¹/₄m)。
- 1.2 药品与试剂 苦参碱对照品, 批号 110805 200507, 含量: 100.0%, 购自中国药品生物制品检定所。苦参注射液, 含量规格: 10 mL含苦参碱不少于 50 mg 重庆方通动物药业有限公司提供。甲醇、乙腈为色谱纯 (美国进口), 流动相用水为超纯水, 其余试剂为分析纯。

1.3 0.02 mol/L 乙酸铵缓冲溶液 取乙酸铵 1.541 6 g加水 500 mL溶解后,加 500 μL三乙胺,加水使成 1000 mL,即得。

2 方法与结果

2 1 色谱条件与系统适应性试验 色谱柱用十八烷基键合硅胶为填充剂, 0 02 mol/L乙酸铵缓冲溶液(含 500 μL/L三乙胺) – 甲醇 – 乙腈 (70:10:20)为流动相, 检测波长 210 m, 流速 1 mL/m in, 柱温 30 ℃, 进样量 20 μL。理论板数按苦参碱峰计应不低于 2 000。精密称取苦参碱对照品, 加流动相溶解并稀释至约含苦参碱 100 μg/mL溶液进行测试。同时做空白辅料样品和苦参注射液样品的测试. 记录色谱图, 见图 1~3.

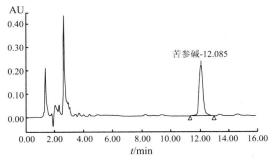


图 1 苦参碱对照品 HPLC 色谱图

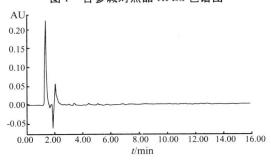


图 2 空白辅料样品 HPLC 色谱图

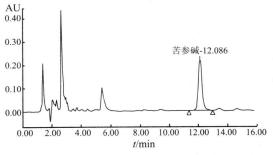


图 3 苦参注射液样品 HPLC 色谱图

2 2 测试溶液的制备

2 2 1 对照品贮备液制备 精密称取经五氧化二 磷减压干燥至恒重的苦参碱对照品 10 mg 置 50 mL 量瓶中,加流动相溶解并稀释至刻度,摇匀,即得 200 μg/mL的苦参碱对照品贮备液,4℃冰箱备用。

222 空白輔料样品溶液制备 按处方配制除苦参碱提取物以外的空白辅料溶液,精密量取 1 mL,置 50 mL量瓶中,加流动相稀释至刻度,摇匀。结果在苦参碱出峰时间及附近没有出现干扰峰,即注射液辅料不干扰苦参碱的含量测定(图 2)。

223 苦参注射液样品溶液制备 精密量取苦参注射液 1 m L, 置 50 m L 量瓶中, 加流动相稀释至刻度, 摇匀。

2 2 4 测定法 经 0. 45 μ m 微孔滤膜过滤, 取续滤液适量作为测试溶液, 取测试溶液 20 μ L, 注入高效液相色谱仪进行测定, 记录色谱图, 按外标法以峰面 积 计算 苦 参注 射 液 样 品溶 液 中 苦 参 碱 ($C_{15}H_{24}N_2O$)的含量。

23 方法学考察

2 3 1 线性关系 考察 精密量取对照品贮备液 0 5 1 Q 2 Q 3 Q 5 Q 10 Q 15 Q 20 0 mL, 置 25 mL容量瓶中, 用流动相稀释至刻度, 摇匀, 分别精密量取上述溶液和对照品贮备液 20 μ L, 注入高效液相色谱仪进行测定, 以峰面积 (y)为纵坐标, 浓度为横坐标 $(x, \mu_{g/m}L)$, 进行线性回归分析, 得回归方程为: y=15 450 x+5 121 6(r=0 999 9), 结果表明, 苦参碱进样浓度在 4.0~200.0 $\mu_{g/m}L$ 的范围内与峰面积呈良好的线性关系。

232 精密度试验 精密量取上述 221项下苦参碱对照品贮备液 $10\,\mathrm{mL}$, 置于 $25\,\mathrm{mL}$ 量瓶中, 用流动相稀释至刻度, 摇匀, 连续进样 6次, 峰面积 RSD为 0.5%, 表明有良好的精密度。

233 稳定性试验 精密吸取苦参注射液 (批号 20090401) 1 mL, 按 223项下制备样品溶液, 于制备后 0 L 248 l62448 h分别进样测定峰面积, 结果峰面积 RSD 为 06%, 表明样品溶液在 48 h内稳定。

234 加样回收率试验 分别精密量取已知含量 苦参注射液 (批号 20090401) 9份,每份 02 mL,置 50 mL容量瓶中,按高、中、低分别加入一定量的苦参碱对照品贮备液 (每个浓度做 3份),用流动相稀释至刻度,摇匀,在上述色谱条件下进行 HPLC分析,计算回收率。结果苦参碱低、中、高浓度平均回收率 (n=3)分别为 100 3%、100 0%、99 9%, RSD分别为 17%、11%、07%,样品的平均加样回收率 (n=9)为 100 1%, RSD 为 11%。结果见表 1。

表 1 加样回收率试验结果

24 - 2511 - 121 - 121									
含量 / (m g• mL ⁻¹)	加入量 / (mg· mL ⁻¹)		回收 率 <i>‰</i>	平均回 收率 1%	RSD /%				
0. 0248	0 0120	0 0121	100. 83						
0. 0248	0 0120	0 0118	98. 33	100. 3	1. 7				
0. 0248	0 0120	0 0122	101. 67						
0. 0248	0 0240	0 0237	98. 75						
0. 0248	0 0240	0 0241	100. 42	100. 0	1. 1				
0. 0248	0 0240	0 0242	100. 83						
0. 0248	0 0360	0 0362	100. 56	·					
0. 0248	0 0360	0 0360	100. 00	99. 9	0. 7				
0. 0248	0 0360	0 0357	99. 17						

2 3 5 样品含量测定 分别取不同批号苦参注射液,按 2 2 3项下制备样品溶液,在上述色谱条件下进行 HPLC 分析,每份样品测定 3 次。精密吸取 2 2 项下对照品贮备液 25 mL,置 50 mL量瓶中,加流动相稀释至刻度,摇匀,同法测定。按外标法以峰面积计算苦参注射液中苦参碱的含量,结果见表 2

表 2 样品含量测定结果(n=3)

样品批号 -		RSD			
1+00105	1	2	3	平均值	/%
20090401	6 20	6 18	6 21	6. 20	0. 25
20090402	5 97	5 93	5 99	5. 96	0. 51
20090403	6 35	6 30	6 40	6. 35	0. 79
20090501	5 86	5 88	5 92	5. 89	0. 52
20090502	6 38	6 35	6 30	6. 34	0. 64
20090601	5 36	5 40	5 43	5. 40	0. 65

3 小结

3 1 检测波长选择 取苦参碱对照品适量,用流动相溶解并稀释成 50~100 μg/mL的溶液,在

400~ 200 nm 波长进行扫描, 结果从 230~ 200 nm 吸收峰逐渐增大, 无最大吸收峰, 故确定检测波长为 210 nm。

3 2 在本研究中,曾参考《中国兽药典》和相关文献^[3],对样品进行前处理,即加入浓氨试液使苦参碱游离出来,然后用氯仿少量多次提取,挥干氯仿后用流动相稀释并定容至刻度,虽然可减少杂质峰,但回收率偏低(90%~95%),重现性较差。采用目前拟定的 HPLC法,不需对样品进行前处理,直接稀释进样,其回收率、重现性都很好,但色谱柱的平衡时间较长,一般需要 60~70 m in以上,这与吴迪等报道的一般需要 90 m in基本一致^[4]。

本文建立的 HPLC 法测定苦参注射液中苦参碱的含量, 注射液辅料无干扰, 15 m in 左右可以完成一次 HPLC分析, 方法简便、准确、灵敏、重现性好。

参考文献:

- [1] 中国兽药典委员会.中华人民共和国兽药典[S]. 2005年版二部. 北京:中国农业出版社. 201
- [2] 宋玉琴,魏玉辉,武新安. RP-HPLC法测定苦豆子总碱注 射液中槐定碱、苦参碱和槐果碱的含量[J]. 兰州大学学报, 2007, 12(33): 24-26.
- [3] 向柏,孙英华,张媛,等. RP-HPLC法测定苦参总碱中苦参碱、槐定碱、氧化槐果碱和氧化苦参碱[J]. 中草药, 2005, 36(12): 1813-1815.
- [4] 吴迪,梁健,廉建伟,等. RP-HPLC法同时测定复方苦参注射液中氧化槐果碱、氧化苦参碱和苦参碱的含量[J]. 沈阳药科大学学报, 2006, 23(4): 220-223.

国家兽用标准物质研制和使用技术培训班即将开班

中国兽医药品监察所定于 2010年 12月 3-4日举办"国家兽用标准物质研制和使用技术"培训班。届时将邀请中国药品生物制品检定所、中国计量科学院和中国兽医药品监察所相关专家授课。主要培训内容包括药品标准物质的研制与标定、国内外兽用标准物质研究现状与应用、兽药标准物质的建立、莫能菌素标准物质的研制、禽流感诊断试剂标准物质研制与使用、牛型提纯结核菌素国家标准物质的研制、猪瘟阴阳性血清标准物质的研制、牛布鲁氏杆菌病阴阳性血清标准物质的研制等。各省兽药监察所、兽用生物制品 (化学药品)原料药生产企业、国家残留试验室、有关科研院所的相关人员均可报名参加。详情见 http://www.ivdc.gov.cn/tz/201011/t20101105_34712 htm, 联系电话: 010-62103538, 联系人: 王峰、张曼琴。