HPLC 测定利奈唑胺的血药浓度

李锦燊, 吴洪文(广西医科大学第四附属医院, 广西 柳州 545005)

摘要: 目的 建立人血浆中利奈唑胺浓度测定的高效液相色谱法。方法 以苯巴比妥为内标, 血浆样品用乙腈沉淀蛋白, 采用 Luna C₁₈ 柱(250 mm×4.6 mm, 5 μm)分析。流动相为乙腈-水(25:75), 流速为 1.0 mL·min⁻¹, 检测波长 251 nm, 柱温 35 °C。结果 本法在 0.1~40 mg·L⁻¹ 内线性关系良好($r=0.9999$), 检测限为 0.05 mg·L⁻¹, 日内、日间 RSD 均小于 4%。结论 本方法简单、灵敏、准确, 适用于利奈唑胺临床血药浓度监测及人体药动学研究。

关键词: 利奈唑胺; 高效液相色谱法; 血药浓度

中图分类号: R917.101

文献标志码: B

文章编号: 1007-7693(2010)04-0353-03

HPLC Determination of Linezolid Plasma Concentration

LI Jinshen, WU Hongwen (The No.4 Affiliated Hospital of Guangxi Medical University, Liuzhou 545005, China)

ABSTRACT: OBJECTIVE To establish an HPLC method to determine the concentration of linezolid in human plasma. **METHODS** With phenobarbital as internal standard, the protein plasma sample was precipitated with acetonitrile. The separation was carried out using Luna C₁₈ (250 mm×4.6 mm, 5 μm) column with mobile phase of acetonitrile-water (25:75) at a flow rate of 1.0 mL·min⁻¹. The detection wavelength was 251 nm and the column temperature was 35 °C. **RESULTS** The linear range was 0.1–40 mg·L⁻¹ ($r=0.9999$), and the LOQ was 0.05 mg·L⁻¹. The intra-day and inter-day precision were both less than 4%. **CONCLUSION** The method is simple, sensitive, accurate and suitable for the study of therapeutic drug monitoring and the pharmacokinetic study of linezolid.

KEY WORDS: linezolid; HPLC; plasma concentration

利奈唑胺(linezolid)是第 1 个应用于临床的唑烷酮类抗生素, 选择作用于细菌 50S 核糖体亚单位上与 30S 亚基的结合点, 以阻止 70S 起始复合物的形成, 从而抑制细菌蛋白质的合成。由于该药作用机制独特, 与其他药物无交叉耐药性, 在临床对耐药革兰阳性(G⁺)球菌感染的治疗已显示出优势, 主要用于治疗 G⁺ 菌引起的感染, 包括由 MRSA 引起的疑似或确诊院内获得性肺炎(HAP)、社区获得性肺炎(CAP)、复杂性皮肤或皮肤软组织感染(SSTI)以及耐万古霉素肠球菌(VRE)感染^[1]。本试验参考文献[2], 以苯巴比妥为内标, 建立了利奈唑胺血药浓度的高效液相色谱测定法, 该法操作简单、灵敏、准确, 适用于利奈唑胺的血药浓度监测与药动学研究。

1 材料

日本岛津 LC-10ATVP 高效液相色谱仪(包括 SPD-10AVP 检测器、LC-10AVP 泵、SCL-10AVP 系统控制器、CLASS-VP Ver 6.12 SP1 工作站);

KDC-16H 型高速离心机(科大中佳公司); 利奈唑胺对照品(美国 Pifer 公司, 批号: AS-C01Z01, 含量: 99.3%); 苯巴比妥对照品(中国药品生物制品检定所, 批号: 171222-200504, 纯度>99%); 乙腈为色谱纯, 其余试剂均为分析纯; 利奈唑胺注射液(规格: 300 mL:0.6 g, 批号: 08C01Z01, 生产企业: Fresenius Kabi Norge AS, Norway)。

2 方法与结果

2.1 色谱条件

色谱柱: Luna C₁₈ 柱(250 mm×4.6 mm, 5 μm); 流动相: 乙腈-水(25:75); 流速: 1.0 mL·min⁻¹; 检测波长: 251 nm; 柱温: 35 °C。

2.2 溶液的配制

2.2.1 对照品溶液的配制 精密称取利奈唑胺对照品 50 mg, 置 25 mL 量瓶中, 加水溶解并定容, 配成浓度为 2 g·L⁻¹ 储备液(于 4 °C 下保存)。精密量取储备液适量用水分别稀释成浓度为 1, 2, 6, 20, 60, 200, 400 mg·L⁻¹ 的对照品溶液。

作者简介: 李锦燊, 男, 硕士, 主管药师 Tel: (0772)7311697

E-mail: lijinshe73@yahoo.com.cn

2.2.2 内标溶液的配制 精密称取苯巴比妥对照品适量, 置 25 mL 量瓶中, 加 60% 乙腈溶解并定容, 配制成 $160 \text{ mg}\cdot\text{L}^{-1}$ 的内标溶液。

2.3 血样处理与测定

精密吸取血浆样品 $200 \mu\text{L}$, 置 1.5 mL 离心管中, 精密加入内标溶液 $20 \mu\text{L}$, 涡旋混合 30 s 后加入乙腈 $300 \mu\text{L}$, 涡旋振荡 1 min , $15\ 000 \text{ r}\cdot\text{min}^{-1}$ 离心 5 min , 取上清液 $20 \mu\text{L}$ 进样。在“2.1”色谱条件下, 血浆中内源性杂质均不影响利奈唑胺和内标物的分离测定, 利奈唑胺与内标保留时间分别为 7.8 min 和 5.2 min 。空白血浆、空白血浆+对照品及血浆样品色谱图见图 1。

图 1 高效液相色谱图

A-空白血浆; B-空白血浆+对照品(利奈唑胺和内标苯巴比妥); C-血浆样品; 1-利奈唑胺; 2-苯巴比妥

Fig 1 HPLC chromatograms

A-blank plasma; B-plasma spiked with linezolid and phenobarbital; C-plasma sample; 1-linezolid; 2-phenobarbital

2.4 标准曲线的制备

精密吸取空白血浆 $180 \mu\text{L}$, 置于 1.5 mL 离心管中, 分别加入不同浓度的利奈唑胺标准溶液 $20 \mu\text{L}$, 涡旋 30 s 混匀, 使其浓度分别为 $0.1, 0.2, 0.6, 2, 6, 20, 40 \text{ mg}\cdot\text{L}^{-1}$ 。按“2.3”项下方法操作, 以利奈唑胺峰面积与内标峰面积之比 Y 值为纵坐标, 利奈唑胺浓度 C 为横坐标进行线性回归, 求得回归方程为: $Y=0.2264C-0.0209, r=0.9999$ 。利奈唑胺在 $0.1\sim 40 \text{ mg}\cdot\text{L}^{-1}$ 内血药浓度与峰面积比有良好线性关系, 利奈唑胺的定量限为 $0.1 \text{ mg}\cdot\text{L}^{-1}$ ($\text{RSD}=7.7\%, n=5$), 检测限为 $0.05 \text{ mg}\cdot\text{L}^{-1}$ ($\text{S/N}=3$)。

2.5 回收率及精密度

分别于 $180 \mu\text{L}$ 空白血浆中加入低、中、高 3 种浓度的利奈唑胺标准溶液 $20 \mu\text{L}$, 旋涡 30 s 混匀, 使其浓度分别为 $0.2, 2, 20 \text{ mg}\cdot\text{L}^{-1}$ 。按“2.3”项下方法操作, 将利奈唑胺峰面积与内标峰面积之比 Y 代入标准曲线计算利奈唑胺血药浓度, 以测得值与

加入值之比计算方法回收率。另以水配制相应系列浓度的利奈唑胺溶液, 不经提取直接测定, 以此为标准, 将 2 组峰面积相比, 计算利奈唑胺提取回收率。以 1 d 内测得的利奈唑胺浓度计算日内精密度, 以连续测定 5 次每天测得的利奈唑胺浓度计算日间精密度。结果高、中、低 3 种浓度的平均方法回收率为 $(101.0\pm 2.3)\%(n=15)$, 日内 RSD 不大于 2.1% , 日间 RSD 不大于 3.4% 。结果见表 1。

表 1 回收率及精密度($n=5, \bar{x}\pm s$)

Tab 1 Recovery and precision ($n=5, \bar{x}\pm s$)

加入量/ $\text{mg}\cdot\text{L}^{-1}$	实测值/ $\text{mg}\cdot\text{L}^{-1}$	提取回 收率/%	方法回 收率/%	日内 $\text{RSD}/\%$	日间 $\text{RSD}/\%$
0.2	0.207 ± 0.002	110.8 ± 4.7	103.3 ± 1.2	1.2	3.4
2	2.02 ± 0.04	104.7 ± 3.1	100.8 ± 2.2	2.1	2.0
20	19.80 ± 0.16	104.6 ± 2.9	99.0 ± 0.8	0.8	1.7

2.6 稳定性试验

配制质量浓度为 $0.2, 2, 20 \text{ mg}\cdot\text{L}^{-1}$ 的利奈唑胺血浆样品, 分别在室温、冰冻、反复冻融条件下保存后, 按“2.3”项下方法操作, 考察利奈唑胺血浆样品稳定性; 另外, 对利奈唑胺血浆样品经处理后室温放置 12 h 的稳定性进行了考察。结果表明, 利奈唑胺血浆样品在 $-20 \text{ }^\circ\text{C}$ 保存 15 d ($\text{RSD}<3.8\%$)、室温 $20 \text{ }^\circ\text{C}$ 放置 12 h ($\text{RSD}<5.2\%$)、经 3 个冷冻-融解循环处理后 ($\text{RSD}<2.9\%$) 及处理后的血浆样品室温放置 12 h ($\text{RSD}<2.7\%$) 稳定性良好。

2.7 临床应用

住院患者经药敏试验与临床诊断后, 选用利奈唑胺注射液 600 mg , 静脉滴注 1 h , Bid。在患者连续用药 5 次后, 于第 6 次给药前 30 min (谷浓度)及给药后 60 min (峰浓度)抽取静脉血, 分取血浆, 按“2.3”项下方法处理后, 测定利奈唑胺的药物浓度。在监测的 6 例患者中, 谷浓度的最低值为 $2.02 \text{ mg}\cdot\text{L}^{-1}$, 最高值为 $7.51 \text{ mg}\cdot\text{L}^{-1}$, 平均值为 $(4.7\pm 2.1)\text{mg}\cdot\text{L}^{-1}$, 峰浓度的最低值为 $11.82 \text{ mg}\cdot\text{L}^{-1}$, 最高值为 $22.64 \text{ mg}\cdot\text{L}^{-1}$, 平均值为 $(16.9\pm 3.9)\text{mg}\cdot\text{L}^{-1}$ 。

3 讨论

3.1 色谱条件的选择

利奈唑胺血药浓度的 HPLC 测定方法国外已有报道^[2-4], 本试验选择最简单的乙腈-水(25:75)为流动相, 不加入缓冲盐, 血样经处理后可以达到满意的分离效果, 利奈唑胺的保留时间较合适, 峰形较

好, 利奈唑胺能和内标物峰分离完全, 且不受血浆中内源性杂质的干扰。

3.2 内标的选择

根据文献[2-4]报道, 采用的内标物为利奈唑胺的类似物, 或选用左氧氟沙星, 但必须采用梯度洗脱。本试验选择苯巴比妥为内标物, 在优化的色谱条件下, 内标物与血浆的内源性物质以及利奈唑胺均实现较好的分离, 而且内标物和利奈唑胺吸收很稳定。

3.3 血样处理方法的选择

文献[3-4]采用固相萃取方法进行血样预处理, 操作较繁琐, 所需费用也较高, 而文献[2]采用 5% 三氯醋酸-甲醇(3:1)沉淀蛋白后加入 0.1% NaOH 溶液中和再进样, 操作也比较繁琐。本试验参考文献[5]采用 1.5 倍的乙腈沉淀蛋白后直接进样, 此法血浆中内源性杂质及代谢物不干扰测定, 基线噪音小, 操作简便。

REFERENCES

- [1] CUI X L, ZHAO Z G. Pharmacology and clinical evaluation of linezolid [J]. Chin J New Drugs (中国新药杂志), 2008, 18(6): 530-533.
- [2] BOAK L M, LI J, NATION R L, et al. High-performance liquid chromatographic method for simple and rapid determination of linezolid in human plasma [J]. Biomed Chromatogr, 2006, 20(8): 782-786.
- [3] TOUTAIN J, BOSELLI E, DJABAROUTI S, et al. Determination of linezolid in plasma and bronchoalveolar lavage by high-performance liquid chromatography with ultraviolet detection using a fully automated extraction method [J]. J Chromatogr B, 2004, 813(12): 145-150.
- [4] PENG G W, STRYD R P, MURATA S, et al. Determination of linezolid in plasma by reversed-phase high-performance liquid chromatography [J]. J Pharm Biomed Anal, 1999, 20(12): 65-73.
- [5] ZENG J Z. Biopharmaceutical Analysis(生物药物分析) [M]. 2nd ed. Beijing: Beijing Medical University and Peking Union Medical College United Press, 1998: 28.

收稿日期: 2009-07-29