中药研究

葛根饮片标准汤剂的研究

孙宝莹^{1,2} 郭涛² 李西文¹ 陈士林¹ 孙奕¹

(1 中国中医科学院中药研究所,北京,100700; 2 兰州理工大学生命科学与工程学院,兰州,730050)

摘要 目的:制备葛根饮片标准汤剂,并进行质量标准研究。方法:药材经 DNA 条形码基原鉴定,均为豆科植物葛根 *Pueraria lobata*(willd.) Ohwi 的干燥根。采用水煎煮的方法制备葛根饮片的标准汤剂,并考察葛根标准汤剂中葛根素含量测定的色谱条件,对不同地区的葛根水煎液进行指纹图谱测定,并分别计算葛根素的转移率和葛根饮片标准汤剂的出膏率。结果:通过对 10 批不同产地葛根的标准汤剂及其饮片样品进行测定,葛根素转移率范围为 54.3%~79.1%,出膏率范围为 19.0%~38.5%;同时对 10 批葛根饮片制作出相应的指纹图谱,标定了 5 个共有峰,计算出其相似度在 94% 以上。结论:10 批次不同产地的葛根标准汤剂与葛根饮片的基本属性相一致,建立本研究的葛根标准汤剂制备方法规范,质量符合标准要求。

关键词 葛根;标准汤剂;质量标准;指纹图谱

Preparation and Quality Standard Study on the Kudzuvine Root Standard Decoction

Sun Baoying^{1,2}, GuoTao², Li Xiwen¹, Chen Shilin¹, Sun Yi¹

(1 Institute of Chinese Materia Medica, China Academy of Chinese Medical Sciences, Beijing 100700, China;

2 Lan Zhou University of Technology, School of Life Science and Engineering, Lanzhou 730050, China)

Abstract Objective: To prepare standard decoction and to study the quality standards of Kudzuvine Root. **Methods:** The medicinal medica was evaluated by DNA bar code to make sure the medica was Kudzuvine Root's dry root. The The method of standard decoction preparation of Kudzuvine Root and its determination of chromatogram conditions were adopted so as to determine the fingerprint of standard decoction and calculate the transfer rate and the extractum rate of the standard decoction. **Results:** After the measurement of standard decoction of 10 batches of Kudzuvine Root from different regions and sample pieces, the transfer rate ranged from 54.3% to 79.1% and extractum rate was at the range of 19.0%~38.5%; Moreover, the 10 batches of Kudzuvine Root produced the corresponding fingerprint, 5 common peaks were calibrated, and the similarity was more than 94%. **Conclusion:** The basic properties of 10 batches of Kudzuvine Root Decoction are consistent with its prepared herbal medicine standard. Therefore, it can be used to establish the standard decoction of Kudzuvine Root.

Key Words Kudzuvine Root; Quality standard; Standard decoction; Fingerprint

中图分类号:R282 文献标识码:A doi:10.3969/j.issn.1673-7202.2016.08.053

葛根是 2015 版《中华人民共和国药典(一部)》收载品种^[1],为豆科植物 *Pueraria lobata*(willd.) Ohwi 的干燥根,习称野葛^[2]。始载于《神农本草经》,味甘、辛,性平,归脾、胃经,具有解肌退热、生津、透疹、升阳止泻之功^[3]。葛根具有增加脑及冠状动脉血流量、降低血管阻力、降血糖及解热等多种功效^[4-6]。葛根中的有效成分主要包括异黄酮类(如葛根素、大豆苷元、大豆苷等)、葛根苷类、三萜皂苷类及生物碱类等^[7-10],一般以葛根素、大豆苷等含量较高的异黄酮类成分来评价葛根的质量^[11]。

中药饮片标准汤剂是以饮片投料,用水为溶媒加热提取,以物理方法分离、浓缩后所得到的中药饮

片水煎剂。中药饮片标准汤剂需要充分考虑药材来源、工艺及质量控制等各个环节的影响因素,以达到与饮片的基本属性相一致的质量标准^[12]。我们的研究遵循了《中药饮片标准汤剂研究策略》中所制订的标准汤剂制备以及质量标准建立的方法^[13],对 10 批不同产地的葛根制备了相应的标准汤剂,进行了 10 批葛根标准汤剂的含量测定和指纹图谱研究,并考察了标准汤剂的出膏率和有效成分葛根素的转移率。

1 材料

Agilent 1260 高效液相色谱仪(安捷伦公司); WRX-1S 型 BP110S 电子分析天平(德国赛多利斯公

司);Thermo BDS Hypersil C₁₈ 色谱柱(4.6 mm × 250 mm, 5 μm)。

葛根素(含量 ≥ 98%, 批号 S90068), 购自北京索莱宝科技有限公司。葛根购自河北省安国药材市场和安徽省亳州药材市场。见表 1。甲醇为色谱纯(美国 Fisher), 水为娃哈哈纯净水, 其他试剂为分析纯。

表 1 样品来源及基原鉴定

编号	产地	基原	编号	产地	基原
MTYG-01	湖北	葛根(<i>P. lobata</i>)	BZYG-11	湖北	葛根(<i>P. lobata</i>)
MTYG-02	湖北	葛根(<i>P. lobata</i>)	BZYG-12	湖北	葛根(<i>P. lobata</i>)
MTYG-03	湖北	葛根(<i>P. lobata</i>)	G16-048	广西	葛根(<i>P. lobata</i>)
MTYG-04	湖北	葛根(<i>P. lobata</i>)	TRT-01	河南	葛根(<i>P. lobata</i>)
NFYG-21	安徽	葛根(<i>P. lobata</i>)	TRT02	河北	葛根(<i>P. lobata</i>)

2 方法与结果

2.1 基原鉴定

每批次葛根基原鉴定检测按药材和饮片取样法(《中华人民共和国药典》附录 IIA)取样, 采用天根植物基因组试剂盒提取 DNA, ITS2 序列扩增正向引物 ITS2F: 5'-ATGCGATACTTGGTGTGAAT-3'; 反向引物 ITS3R: 5'-GACGCTTCTCCAGAC-TACAAT-3'。PCR 扩增条件为: 94 °C, 5 min; 94 °C, 30 s, 56 °C, 30 s, 72 °C, 45 s, 35 ~ 40 个循环; 72 °C, 10 min。使用 DNA 测序仪(ABI, 3730)对目的条带进行双向测序, PCR 扩增引物作为测序引物。序列拼接采用 CodonCode Aligner, 将获得的序列在中药材 DNA 条形码鉴定系统(<http://www.tcmbbarcode.cn>)中应用 BLAST(Basic Local Alignment Search Tool)方法进行结果比对, 同时与《中国药典中药材 DNA 条形码标准序列》中的葛根 ITS2 标准序列进行比对。

测序后拼接序列经 2 种方法判定, 结果显示 10 批次样品均为豆科植物 *Pueraria lobata*(willd.) Ohwi 的干燥根。葛根检测序列如下。

CACATCGTTACCCCAACGCAAACAGACGTCCCACACGACGGCCGTTGCGTGGTAGGGTGCACGCTGACCTCCCGCGAGCGGCTCTCGCGGTTGGTTGAAAATCGAGTTCGCGGCCGAGCACGCCGTGATAAAATGCTGATGAGCAACGCTCGAGACCAATCACGCGCTGCGACTCGGTCCGGAAGGACTCCCTGATTGATGACGACCCTACAGTGGCCTCCTCTCCGGAGACGCTCTTACGAGA。

2.2 对照品溶液的制备

取葛根素对照品适量, 精密称定, 加 30% 乙醇制成含葛根素 0.08 mg/mL 的对照品溶液。置冰箱中, 4 °C 保存, 备用。

2.3 供试品溶液的制备

2.3.1 葛根饮片样品溶液制备

精密称取表 1 中各批次葛根饮片粉末 0.1 g, 按照 2015 版《中华人民共和国药典》规定的方法制备各样品溶液。

2.3.2 葛根饮片标准汤剂的制备

精密称取表 1 各批次葛根饮片 100 g, 分别加入 7 倍量的水, 先浸泡 30 min, 然后加热回流提取 30 min, 趁热过滤(200 目筛网), 分离出煎煮液后, 药渣再加入 6 倍量的水回流提取 20 min, 趁热过滤(200 目筛网), 合并 2 次煎煮液, 浓缩成 500 mL 溶液, 即浓度为 0.2 g/mL 的葛根饮片标准汤剂。

2.3.3 葛根饮片标准汤剂的制备供试品的制备

取 2.3.2 项下制得的葛根标准汤剂摇匀, 取该浓缩液 1 mL 至 50 mL 的容量瓶中, 用 30% 甲醇稀释至刻度, 静置 20 min, 分出上清液, 即得供试品, 进样前用 0.45 μm 滤膜过滤。

2.4 色谱条件

色谱柱为 Thermo BDS Hypersil C₁₈ 色谱柱(4.6 mm × 250 mm, 5 μm); 流动相为 0.2% 冰醋酸水溶液(A)-甲醇(B), 梯度洗脱: 0—5 min, 15% B; 5—23 min, 15% ~ 40% B; 23—28 min, 40% B; 28—46 min, 40% ~ 70% B; 46—56 min, 70% ~ 95% B; 56—60 min, 95% ~ 95% B, 流速 0.8 mL/min, 进样量 10 μL, 柱温 35 °C, 检测波长为 250 nm。

2.5 方法学研究

2.5.1 线性关系考察

精密吸取上述对照品贮备液 2、4、6、8、10 μL, 分别按 2.3 中所述色谱条件测定各成分的峰面积, 以峰面积积分值为纵坐标(Y), 对照品进样量为横坐标(X)进行回归分析, 绘制标准曲线, 计算回归方程为 $Y = 6316.3750x + 3.9000$, $R^2 = 0.9999$ 。实验表明, 葛根素的进样浓度在 0.16 ~ 0.64 μg 范围内线性关系良好, 见图 1。

图 1 葛根素表标准曲线

2.5.2 精密度考察

精密吸取 2.3.3 项下的同一供试品溶液适量, 按照 2.4 色谱条件进样, 连续 6 次, 结果平均峰面积为 5727.4, 测定并计算葛根素峰面积的 RSD 值为 0.1%, 表明仪器精密度良好。见表 2。

2.5.3 稳定性试验

精密吸取 2.3.3 项下的同一

供试品溶液适量,制备供试品溶液,按照 2.4 色谱条件进样,分别于配制后的 0、4、8、10、12、24 h 进样,测定并计算葛根素平均峰面积为 5 673.3, RSD 值为 0.4%。结果表明供试品溶液在 24 h 内稳定性良好。见表 3。

表 2 精密度试验结果

供试品	进样量	峰面积	RSD(%)
样品 1	10 μL	5715.1	0.1%
样品 2	10 μL	5726.9	
样品 3	10 μL	5730.2	
样品 4	10 μL	5734.4	
样品 5	10 μL	5730.1	
样品 6	10 μL	5727.9	

表 3 稳定性试验结果

供试品	进样量	时间(h)	峰面积	RSD(%)
样品 1	10 μL	0	5673.5	0.4%
样品 2	10 μL	4	5649.0	
样品 3	10 μL	8	5677.9	
样品 4	10 μL	10	5630.1	
样品 5	10 μL	12	5628.8	
样品 6	10 μL	24	5686.5	

2.5.4 重复性试验 精密量取同一批次葛根素标准汤剂 6 份,按照 2.4 色谱条件进样,测定并计算葛根素平均峰面积为 5 787.02, RSD 值为 0.6%。实验表明本方法重复性良好。见表 4。

表 4 重复性试验结果

供试品	进样量	峰面积	RSD(%)
样品 1	10 μL	5953	0.6%
样品 2	10 μL	5984	
样品 3	10 μL	5673.1	
样品 4	10 μL	5733	
样品 5	10 μL	5592	

2.5.5 加样回收率试验 精密称取 6 份相同的样品,分别精密加入等量葛根素对照品溶液 1 mL(浓度为 0.11 mg/mL),按供试品溶液制备方法制备,按照上述色谱条件测定含量,结果葛根素的平均回收率为 97.0%, RSD 值为 1.64%。见表 5。

表 5 加样回收率试验结果

编号	供试液含量(mg)	加入量(mg)	测得量(mg)	回收率(%)	平均回收率(%)	RSD(%)
1	0.2058	0.0968	0.1105	98.6	97.0	1.6
2	0.2060	0.0968	0.1105	98.8		
3	0.2019	0.0968	0.1105	95.1		
4	0.2047	0.0968	0.1105	97.7		
5	0.2025	0.0968	0.1105	95.6		
6	0.2030	0.0968	0.1105	96.2		

2.6 转移率及出膏率考察

2.6.1 葛根样品中葛根素含量测定 按照 2015 版《中华人民共和国药典》制备各样品溶液,分别精密吸取各溶液 10 μL 进样。按照 2.4 色谱条件测定峰面积,根据外标法计算葛根素含量,结果见表 6。

2.6.2 葛根饮片标准汤剂中葛根素含量测定 分别精密吸取 2.3.1 中供试品溶液各 10 μL 进样,按照 2.4 色谱条件测定峰面积,根据外标法计算葛根素含量,结果见表 6。

表 6 葛根素在葛根饮片和标准汤剂中的含量

序号	批号	产地	饮片中葛根素含量/%	标准汤剂中葛根素含量/%
1	MTYG-01	湖北	2.89	2.01
2	MTYG-02	湖北	4.09	2.92
3	MTYG-03	湖北	3.27	2.53
4	MTYG-04	湖北	3.26	2.86
5	NFYG-21	安徽	3.55	2.50
6	BZYG-11	湖北	4.58	2.15
7	BZYG-12	湖北	3.69	2.70
8	G16-048	广西	3.64	2.68
9	TRT-01	河南	3.80	1.97
10	TRT-02	河北	3.64	2.40

2.6.3 葛根素出膏率与转移率 1) 葛根素出膏率 计算精密称取葛根水煎液 10 mL,置已恒重的蒸发皿中,水浴蒸干,105 °C 烘箱干燥 3 h,取出后置干燥器中冷却 30 min,称重,计算出膏率,结果见表 7。2) 葛根素转移率计算根据 2.6.2 项下测定的葛根饮片和葛根饮片标准汤剂的葛根素含量,由以下公式计算葛根素转移率,结果见表 7。

表 7 葛根素的出膏率与转移率(%)

序号	批号	产地	出膏率/%	$\bar{x} \pm s$	转移率/%	$\bar{x} \pm s$
1	MTYG-01	湖北	19.0	32.30% ± 5.52%	69.7	67.75% ± 8.18%
2	MTYG-02	湖北	37.0		71.5	
3	MTYG-03	湖北	28.5		77.3	
4	MTYG-04	湖北	32.0		79.1	
5	NFYG-21	安徽	36.5		70.4	
6	BZYG-11	湖北	32.5		58.2	
7	BZYG-12	湖北	32.0		59.0	
8	G16-048	广西	34.5		70.5	
9	TRT-01	河南	38.5		54.3	
10	TRT-02	河北	32.5		67.3	

2.7 葛根 HPLC 指纹图谱共有模式的建立及主要色谱峰的辨认 根据 10 批葛根饮片标准汤剂 HPLC 指纹图谱,建立了其对照指纹图谱(图),共标定了 5 个峰;对照品色谱图,见图 2 中,显示出 3'-羟基葛根素(峰 1)、葛根素(峰 2)、3-甲氧基葛根素(峰 3)、大豆苷(峰 4)、大豆苷元(峰 5)色谱峰的保留时间和

峰面积,选择葛根素为参照峰,计算各峰的相对保留时间和峰面积比值(表8)。10批葛根标准汤剂指纹图谱相似度大于95%(图3和表9)。

图2 葛根对照品 HPLC 指纹图谱

图3 10批葛根样品 HPLC 指纹图谱

表8 各对照品及其保留时间

编号	物质名称	保留时间/min
1	3'-羟基葛根素	13.13
2	葛根素	16.23
3	3-甲氧基葛根素	17.13
4	大豆苷	17.64
5	大豆苷元	19.10

表9 共有峰相对保留时间和相对峰面积(见图3)

峰编号	相对保留时间	相对峰面积	峰编号	相对保留时间	相对峰面积
1	0.0040	0.0026	11	1.0327	0.1990
2	0.1332	0.0033	12	1.0865	0.1998
3	0.1628	0.0014	13	1.1530	0.2185
4	0.3081	0.0035	14	1.1851	0.0254
5	0.3842	0.0024	15	1.2436	0.0351
6	0.4911	0.0158	16	1.4423	0.0126
7	0.6139	0.0534	17	1.6509	0.0063
8	0.7081	0.0442	18	1.6675	0.0144
9	0.7900	0.1906	19	1.8034	0.0037
10	1.0000	1.0000	20	1.8414	0.0050

3 讨论

1) 本文对10批不同产地的葛根制备了标准汤剂,并考察了葛根饮片及其标准汤剂的质量,药材中葛根素的含量从2.89%~4.58%,均符合药典标准。同时,对葛根素等5个成分进行了含量测定与指纹图谱分析。实验结果表明,葛根的标准汤剂与其饮片具有属性的一致性。

2) 葛根素是《中华人民共和国药典》规定的葛根饮片测量指标成分,含葛根素(C₂₁H₂₀O₉)不得少于2.4%,而且能够被水提取出来,产率较为稳定,因而本文以葛根素作为标准汤剂的指标成分,用于质量标准的建立和成分转移率的评价。

3) 评价工艺的稳定性,出膏率和指标成分转移率的建立作为相应的评价质量标准。由研究结果可以看出出膏率范围为19.0%~38.5%,平均值为32.30%,幅度变化范围为5.52%;葛根素转移率范围为58.19%~79.14%,平均值为67.75%,幅度变化范围为8.18%。实验表明,本文所选用饮片具有较好的代表性。如果生产过程中没有进行严格的控制,可能会导致出膏率和成分转移率变化范围较大。因而,对于工业化的中药饮片产品,其应严格控制生产过程,使其出膏率和成分转移率范围在正常范围内。

本文按照《中药饮片标准汤剂研究策略》的有关阐述^[13],明确相应工艺参数,建立了葛根饮片标准汤剂制备工艺;经研究所建立的葛根饮片标准汤剂制备方法与临床应用一致、质量稳定,所建立的质量标准可靠,可以在实际中推广应用。

参考文献

- [1] 国家药典委员会. 中华人民共和国药典一部[S]. 北京:中国医药科技出版社,2015.
- [2] 刘向前. 药食同源植物资源(Plant Resources of Homology of Medicine and Food)[M]. 北京:中医古籍出版社,2012.
- [3] 李天星,李新民. 中药葛根的研究进展[J]. 湖南中医杂志,2013,29(8):151-153.
- [4] 尹丽红,李艳枫,孟繁琳. 葛根的化学成分、药理作用和临床应用[J]. 黑龙江医药,2010,23(3):371-373.
- [5] 修虹,沈诗景. 注射用葛根素在小鼠体内的药动学研究[J]. 海峡药学,2010,22(12):24-27.
- [6] 白东义,佟春玲,韩慧,等. 葛根素的药理作用及其临床应用研究进展[J]. 江苏中医药,2009,41(3):76-78.
- [7] 张晓璐,王明奎,彭树林,等. 葛根的化学成分研究[J]. 中草药,2002,33(1):1-14.
- [8] 张德武,戴胜军,李贵海,等. 野葛藤的化学成分研究[J]. 中草药,2011,42(4):649-651.
- [9] 焦豪妍. 葛根的研究概况[J]. 海峡药学,2010,22(8):47-50.
- [10] Prasain J K, Jones K, Kirk M, et al. Profiling and quantification of isoflavonoids in kudzu dietary supplements by high-performance liquid chromatography and electrospray ionization tandem mass spectrometry[J]. Agricultural and Food Chemistry, 2003, 51(15):4213-4218.
- [11] 赖玲. 葛根的研究进展[J]. 海峡药学,2013,25(1):10-14.
- [12] 李学林,孟菲. 浅谈影响汤剂煎煮质量的因素[J]. 中医杂志,2006,47(6):421-427.
- [13] 陈士林,刘安,李琦,等. 中药饮片标准汤剂研究策略[J]. 中国中药杂志,2016,41(8):1367-1375.