

离子色谱法同时测定葡萄糖酸钙及其杂质 (Cl⁻, SO₄²⁻)的含量

刘文英 周 炜* 盛龙生 安登魁

(中国药科大学, 南京)

摘要 本文采用 Waters ILC-1 离子液相色谱仪, IC-PAK A 50×4.6 mm 色谱柱, pH 6.6 1×10^{-3} mol/L 邻苯二甲酸溶液为流动相, 430 型电导检测器检测, 由外标法和外标单点校正法同时测定了葡萄糖酸钙及其杂质(Cl⁻, SO₄²⁻)的含量。方法简便、快速, 测定结果与中国药典法一致。外标法和外标单点校正法测定 Cl⁻, SO₄²⁻ 的平均回收率为 100.8% 和 100.2%, 相关系数分别为 0.9951 (n=8) 和 0.9961 (n=8)。

关键词 葡萄糖酸钙; 氯化物; 硫酸盐; 离子色谱法

近年来, 离子色谱法进展很快⁽¹⁾, 在环境监测、食品分析等方面应用较多, 在药物分析中的应用报道较少。中国药典 1985 年版测定葡萄糖酸钙采用络合滴定法⁽²⁾, 杂质检查均为限度检查。本文采用离子色谱法研究了药物及其杂质(Cl⁻, SO₄²⁻)的同时分离、分析, 10 min 内完成了葡萄糖酸根离子及其杂质(Cl⁻, SO₄²⁻)的分离(见图 1), 并用外标法(简称 I 法)和外标单点校正法(II 法)测定了葡萄糖酸钙, 氯化物和硫酸盐的含量。

实验部分

一. 仪器与药品

ILC-1 离子色谱仪 (Waters Associates, USA), 包括: 590 型平流往复泵, 430 型电导检测器, 740 型数据处理机, 100 μl ILCI 六通进样阀; BYT-120 A 型石英亚沸提纯器(宜兴县和桥玻璃仪器二厂); 25型酸度计(上海冰箱厂); TI-59 可编程序计算器(Texas Instruments, USA)。葡萄糖酸钙标准品及供试品(南通第一制药厂和常州市第二制药厂提供); 氯化钠, 硫酸盐(基准试剂, 沈阳试剂厂), 氢氧化锂(AR, 北京化工厂); 邻苯二甲酸(AR, 上海试剂三厂)。ACCELL™ CM SEP-PAK (Waters Associates, USA)。

二. 色谱条件

色谱柱 IC-PAK A 50×4.6 mm ID。流动相 pH 6.6 1×10^{-3} mol/L 邻苯二甲酸溶液,

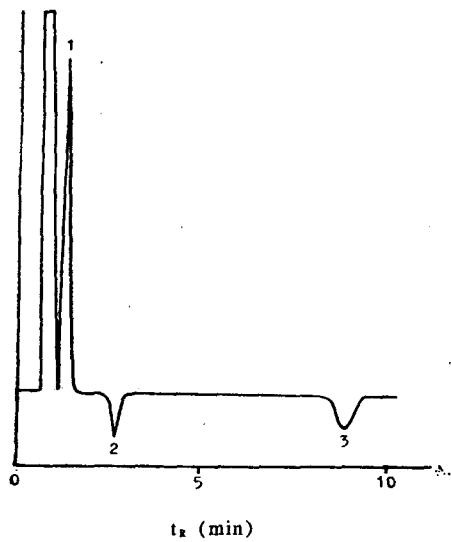


Fig 1. A typical chromatogram of gluconate (1), chloride (2) and sulfate (3).

本文于 1987 年 10 月 4 日收到。

*本校 1987 届毕业生

流速 1.2 ml/min, 检测器灵敏度 5 μS FS。

三. 实验方法

(一) 葡萄糖酸钙的含量测定

1. 标准曲线的制备

精密吸取 2.0, 4.0, 6.0, 8.0, 10.0 ml 葡萄糖酸钙标准溶液 (500 ppm 葡萄糖酸根离子的水溶液)于 50 ml 量瓶中, 分别加水至刻度, 混匀, 得五种不同浓度的标准系列。在以上色谱条件下, 分别进样 100 μl , 每一浓度进样 5 次。以标准葡萄糖酸根浓度 C(ppm)为横座标, 数据处理机得出的相应峰面积 A($\mu\text{V}\cdot\text{s}$)为纵座标, 计算所得曲线的回归方程为 $A = 7.519 \times 10^3 C - 2.448 \times 10^4$, $r = 0.9954$ ($n = 5$)。实验结果表明, 葡萄糖酸根浓度在 20~100 ppm 与其峰面积呈良好的线性关系。

2. 样品测定

(1) I 法 每一批号葡萄糖酸钙样品测定液(精密配制浓度约为 30 ppm)进样三次, 每次 100 μl , 将数据处理机所得的峰面积 A 代入回归方程, 计算样品中葡萄糖酸钙的百分含量。

(2) II 法 取 I 法中样品测定液及相近浓度的葡萄糖酸钙标准液按“标一样—标一样—标一样”顺序进样, 每次进样 100 μl , 由数据处理机打印出样品中葡萄糖酸根的测得浓度, 依照 I 法求得样品百分含量。两法及药典法测得结果比较见表 1。

Tab 1. Comparison of results from the proposed methods and the pharmacopoeia method

No.	Method I C% SD	Method II C% SD	Method III C% SD	CV%	CV*% CV% I-III II-III I-II $t_{0.05}$	I-III II-III I-II $t_{0.05}$	
1	99.74 2.0	99.17 2.60	99.20 0.21	0.31	0.26 0.396 0.020 0.227		
2	96.65 3.7	97.26 2.80	98.19 0.22	0.44	0.80 0.720 0.574 0.228		
3	98.89 0.81	98.71 2.10	99.64 0.30	0.13	0.50 1.504 0.759 0.139		
4	100.65 0.11	99.88 1.45	101.48 0.80	0.54	0.83 1.781 1.674 0.918		

I: External standard method; II: External standard single-point calibration method; III. Pharmacopoeia method.

C%: Average of three determinations

CV%: Variation coefficients of methods I and II

*CV%: Variation coefficients of the proposed methods and the Chinese Pharmacopoeia method

(二) 葡萄糖酸钙中杂质 Cl^- 和 SO_4^{2-} 的定量测定

1. 标准曲线的制备

精密吸取含有 100 ppm Cl^- 和 200 ppm SO_4^{2-} 的标准贮备水溶液 10.0 ml, 用水准确稀释至 100.0 ml, 混匀, 得 10 ppm Cl^- 和 20 ppm SO_4^{2-} 的标准溶液。精密吸取此标准溶液 1.0, 2.0, 4.0, 6.0, 8.0, 10.0, 12.0 ml 置于 100 ml 量瓶中, 加入 1 ml 0.05% 标准葡萄糖酸钙(不含 Cl^- 和 SO_4^{2-})水溶液, 加水稀释至刻度, 混匀, 每份样品进样 5 次, 以标准 Cl^- 和 SO_4^{2-} 的浓度(ppm)为 x, 数据处理机得出的相应峰面积的平均值($\mu\text{V}\cdot\text{s}$)为 y, 求回归方程, 则 Cl^- 的标准曲线为 $y = 3.3001 \times 10^4 x - 3.746 \times 10^2$, $r = 0.9998$ ($n = 7$)。 SO_4^{2-} 的标准曲线为 $y = 2.4643 \times 10^4 x + 2.104 \times 10^3$, $r = 0.9992$ ($n = 7$)。

实验结果表明, Cl^- 浓度在 0.1~1.2 ppm, SO_4^{2-} 浓度在 0.2~2.4 ppm 范围内与其峰面积呈良好的线性关系。

2. 回收率的测定⁽³⁾

(1) I 法

精密称取葡萄糖酸钙样品 400 mg 置于 500 ml 烧杯中，加水适量使样品全部溶解，转移入 500 ml 量瓶中，用水稀释至刻度，混匀。

精密吸取上述溶液 25.0 ml 4 份，置于 4 个 100 ml 量瓶中，分别加入 Cl^- 和 SO_4^{2-} 的标准溶液 4.0, 6.0, 8.0, 10.0 ml，加水至刻度，混匀。此溶液经 ACCELL™ CM SEP-PAK 小柱(以下简称 CM SEP-PAK 小柱)过滤，弃去初滤液，取续滤液供以下色谱分析用。

在前述色谱条件下，每份样品进样 100 μl ，共 3 次，将色谱数据处理机得出的峰面积代入相应的标准曲线回归方程中，求得 Cl^- 和 SO_4^{2-} 的测得浓度(ppm)(三次测定值的变异系数小于 4.7%)，以加入标准品浓度为 x，测得样品浓度为 y，求回归方程，此回归方程的斜率乘以 100 即为回收率，截距即为样品中所含杂质的浓度。本法测定结果见表 2。

Tab 2. Recovery of Cl^- and SO_4^{2-} by proposed methods

Standard Cl^- added (ppm)	Cl^- found (ppm) I II	Standard SO_4^{2-} added (ppm)	SO_4^{2-} found (ppm) I II
0.40	0.4041 0.4142	0.80	0.9240 0.8713
0.60	0.6134 0.6376	1.20	1.2848 1.3248
0.80	0.7807 0.7802	1.60	1.7993 1.7238
1.00	1.0496 1.0087	2.00	2.0695 2.0941
Regression equations:			
Method I	$Y = 1.0519X - 0.02438$ $r = 0.9957 (n=4)$		$Y = 0.9878X + 0.1366$ $r = 0.9968 (n=4)$
Method II	$Y = 0.9640X + 0.03586$ $r = 0.9965 (n=4)$		$Y = 1.01685X + 0.07991$ $r = 0.9989 (n=4)$
I and II	$Y = 1.0079X + 0.0057$ $r = 0.9951 (n=8)$		$Y = 1.0023X + 0.1082$ $r = 0.9961 (n=8)$

I and II see table 1.

(2) II 法

采用“标准曲线制备”项下配制的 0.4, 0.6, 0.8, 1.0 ppm 的标准溶液和上述回收率项下的样品溶液，以相应浓度作为一组，按“标一样一标一样一标一样”进样，每次 100 μl ，直接由数据处理机得出样品中 Cl^- 和 SO_4^{2-} 的测得浓度(3 次测定值的变异系数小于 4.5%)，仍按加入标准品浓度为 x，测得样品浓度为 y，求回归方程。测定结果见表 2。

实验结果表明，葡萄糖酸钙中 Cl^- 和 SO_4^{2-} 采用 I 法和 II 法进行回收率测定时，二法平均回收率分别为 100.8% 和 100.2%，相关系数⁽⁴⁾ 分别为 0.9951 和 0.9961 ($n=8$)。

3. 样品中 Cl^- 和 SO_4^{2-} 的测定**(1) I 法**

精密称取不同批号葡萄糖酸钙样品 200 mg，分别置于 250 ml 量瓶中，用水溶解并稀释至刻度。精密吸取此溶液 25.0 ml 置于 100 ml 量瓶中，精密加入 6.0 ml 标准 Cl^- , SO_4^{2-} 溶液，加水至刻度，混匀。用 CM SEP-PAK 小柱过滤，弃去初滤液，取续滤液供分析用。每一样品进样 100 μl 共 3 次，将色谱数据处理机得出的峰面积代入相应的标准曲线回归方程中，求得 Cl^- 和 SO_4^{2-} 的测得浓度 y_i (ppm)。

(2) II 法

样品溶液配制同上述 I 法项下；标准对照液取“标准曲线的制备”项下浓度为 0.6 ppm

Cl^- 和 1.2 ppm SO_4^{2-} 者。按“标一样一标一样一标一样”进行各样品液的分析，每次进样量为 100 μl ，由数据处理机得出 Cl^- ， SO_4^{2-} 的测得浓度 $y_i(\text{ppm})$ 。

I 法和 II 法中测得浓度 $y_i(\text{ppm})$ 减去相应的标准加入浓度 (Cl^- 为 0.60 ppm, SO_4^{2-} 为 1.20 ppm) 即得实际含有杂质的浓度。结果见表 3。

Tab 3. Results of the determination of Cl^- and SO_4^{2-} in drug

No.	Cl^- (ppm)		Average (ppm)	CV%	SO_4^{2-} (ppm)		Average (ppm)	CV%
	Method I	Method II			Method I	Method II		
1	0.0011	0.0428	0.0220	4.7	0.1056	0.1804	0.1430	3.9
2	0.0149	0.0380	0.0265	2.6	0.1135	0.1102	0.1119	0.2
3	0.0148	0.0668	0.0408	5.2	0.0105	0.0631	0.0368	3.0
4	0.0096	0.0325	0.0211	2.6	0.1163	0.0865	0.1014	4.2

Each concentration is the average of three determinations (CV% < 5.5).

讨 论

一、将电阻率为 2 $\text{M}\Omega \cdot \text{cm}$ 以上的去离子水（本校制药厂获得）经石英亚沸提纯器蒸馏，可得到纯度满足本实验要求的纯水。

二、离子色谱法中，流动相及样品溶液的 pH 值对组分分离度影响较大。当流动相 pH 值一定时，分离度亦随样品浓度不同而异。实验表明，当采用 pH 6.6 1×10^{-3} mol/L 邻苯二甲酸水溶液为流动相，葡萄糖酸根浓度为 20~100 ppm 时，可使葡萄糖酸根的色谱峰与溶剂峰和杂质峰达到满意的分离。

三、实验中曾用 1 mol/L NaOH 溶液代替 1 mol/L LiOH 调节流动相的 pH 值，结果色谱峰基线漂移，影响测定。

四、杂质标准曲线制备中，加入少量标准葡萄糖酸钙（不含 Cl^- , SO_4^{2-} ），能改善溶剂峰拖尾现象，从而提高了 Cl^- 的最低检出灵敏度，线性范围低限由 0.2 ppm 提高至 0.1 ppm，致使应取药物的量减少了一半，简化了样品预处理步骤，提高了回收率及精密度。

五、回收率测定中，采用 5×1 cm ID 弱酸型离子交换树脂床代替 CM SEP-PAK 小柱，可得同样的回收率和结果。

六、中国药典 1985 年版规定葡萄糖酸钙中含 Cl^- 量不得超过 0.05%，含 SO_4^{2-} 量不得超过 0.1%，按本文称取样品量计，样品中允许含 Cl^- 和 SO_4^{2-} 的量分别为 0.01 mg 和 0.02 mg 故按本法最终测定液浓度计，不得超过 0.1 ppm Cl^- 和 0.2 ppm SO_4^{2-} 。

七、本法测定 Cl^- 和 SO_4^{2-} 的灵敏度虽已达到 0.1 ppm 和 0.2 ppm，但多数情况样品中所含杂质符合药典规定，即测得 Cl^- 和 SO_4^{2-} 的量低于规定限度（0.1 ppm Cl^- 和 0.2 ppm SO_4^{2-} ），为了使测定总量在线性范围内进行，因此，本文采用了添加定量标准品测定样品中 Cl^- 和 SO_4^{2-} 含量的方法，保证了定量结果的准确、可靠。

八、本法简便，结果满意，又能同时进行葡萄糖酸钙及其杂质的分离测定。除进行杂质测定时需将原负峰倒为正峰后方可得准确的定量结果外，离子色谱法可推广用于其它离子性药物及其杂质的同时分离分析。

致谢 本实验所用 ILC-1 仪器及附件由 Waters 公司提供，实验过程中，承 Waters 公司应用化学师张伟基先生、林奕爱女士热情帮助。

参 考 文 献

1. 武藤义一、川纪久雄著. 篠见等译. 离子色谱法. 北京: 北京大学出版社, 1986:7~8.
2. 中华人民共和国药典. 一九八五年版. 二部. 北京: 人民卫生出版社, 1985:512~513.
3. Sane RT, et al. High-performance liquid chromatographic determination of xipamide and clopamide in pharmaceuticals. *J Chromatogr* 1986; 356:468.
4. Classen A, Hesse A. Comparison of ion chromatography and enzymic assay for determining oxalic acid in urine. *Fortschr Urol Nephrol* 1985; 23:230; *CA* 1987; 106:29670m.

SIMULTANEOUS QUANTITATIVE DETERMINATION OF CALCIUM GLUCONATE AND ITS IMPURITIES (Cl^- , SO_4^{2-}) BY ION CHROMATOGRAPHY

WY Liu, W Zhou, LS Sheng and DK An

(China Pharmaceutical University, Nanjing)

ABSTRACT Ion chromatographic separation and determination of calcium gluconate and its impurities (Cl^- , SO_4^{2-}) were studied. Waters ILC-1 Ion/Liquid chromatograph, 50×4.6 mm ID stainless steel IC-PAK A column were used, pH 6.6- 1×10^{-3} mol/L phthalic acid as mobile phase at a flow rate of 1.2 ml/min, 430-conductivity detector with $5\mu\text{S}$ FS. The results obtained by external standard method, external standard single-point calibration method and Chinese Pharmacopoeia method were in good agreement. The average recoveries of the two proposed methods were 100.8% (Cl^-) and 100.2% (SO_4^{2-}), the correlation coefficients were 0.9951 (Cl^-) and 0.9961 (SO_4^{2-}) ($n=8$) respectively. This method is simple, relatively fast and can be used for simultaneous quantitative determination of this drug and its impurities.

Key words Calcium gluconate; Chloride; Sulfate; Ion chromatography