REFERENCES

- WU X Z, WU X X, ZHAO L G, et al. Preparation of amygdalin and application in promoting blood circulation of heat, brain and pancreas: China ZL200610170297.1 [P]. 2007-07-04.
- [2] ZHOU J H, WANG J M. Pharmacology of Chinese Materia Medica(中药药理学) [M]. Shanghai: Shanghai Science and Technology Press, 1986: 219.
- [3] LI X M, LU W Q, QIN Z L, et al. Study on pharmacokinetics

and toxicology of amygdalin [J]. New Drugs Clin Rem(新药 与临床), 1986, 5(3): 141-143.

- [4] LUOMC, WANGZM, YANGY. Preparation and evaluation of aciclovir thermosensitive gel [J]. Chin J Mod Appl Pharm(中国现代应用药学), 2012, 29(9): 819-822.
- [5] ZHANG G M, JIN B Q. Pharmacokinetics of amygdalin in rabbits [J]. Acta Phramacol Sin(中国药理学报), 1986, 7(5): 460-462.

收稿日期: 2013-02-19

羧甲基壳聚糖超小超顺磁氧化铁纳米粒在大鼠体内的药动学特点及组 织分布

范彩霞¹,陈志喜¹,高文慧²,赖水招¹,郑锦坤¹(1.汕头大学附属粤北人民医院,广东韶关 512026; 2.广州医学院附属肿瘤 医院,广州 510005)

摘要:目的 考察幾甲基壳聚糖超小超顺磁氧化铁纳米粒(O-carboxymethyl chitosans ultrasmall superparamagnetic iron oxide nanoparticles, OCMCS-USPIO-NPs)在 SD 大鼠体内的药动学特征及组织分布,为其临床应用提供依据。方法 SD 大鼠随机分为生理盐水组、OCMCS-USPIO-NPs 组和葡聚糖超顺磁氧化铁纳米粒组(dextran-SPIO-NPs),原子分光光度法 测定血浆和心、肝、脾、肺和肾等组织的铁含量,DAS 药动学软件对血药浓度-时间数据处理,求得 OCMCS-USPIO-NPs 组和 dextran-SPIO-NPs 组在大鼠体内的主要药动学参数;绘制组织内铁含量-时间曲线结合普鲁士蓝染色,比较 OCMCS-USPIO- NPs 和 Dextran-SPIO-NPs 在大鼠体内组织分布特点。结果 OCMCS-USPIO-NPs 组和 dextran-SPIO-NPs 组的主要药动学参数(AUC,MRT, $t_{1/2}$,CL, V_2 ,差异显著(P<0.05),且 OCMCS-USPIO-NPs 组 $t_{1/2}$ >7 h;OCMCS-USPIO-NPs 组在肝、脾和肺的组织分布浓度显著低于 dextran-SPIO-NPs 组。结论 OCMCS-USPIO-NPs 能逃避网状内皮系统吞噬,具有长循环作用。

关键词:超小超顺磁氧化铁纳米粒;原子分光光度法;药动学;组织分布 中图分类号: R969.1 文献标志码: A 文章编号: 1007-7693(2013)10-1088-07

Pharmacokinetics, Tissue Distribution of *O*-Carboxymethyl Chitosans Ultrasmall Superparamagnetic Iron Oxide Nanoparticles in Rats

FAN Caixia¹, CHEN Zhixi¹, GAO Wenhui², LAI Shuizhao¹, ZHENG Jinkun¹(1.Affiliated Yuebei People's Hospital, Shantou University, Medical College, Shaoguan 512026, China; 2.Affiliated Cancer Hospital of Guangzhou Medical College, Guangzhou 510005, China)

ABSTRACT: OBJECTIVE To study pharmacokinetics features and tissue distribution of OCMCS-USPIO-NPs in SD rats *in vivo* to provide evidence for their clinical use in future. **METHODS** SD rats were divided into three groups: blank group, OCMCMS-USPIO-NPs group and dextran-SPIO-NPs group, then iron content in plasma and different tissue including heart, liver, spleen, lung and kidney were determined by atomic absorption spectroscopy. The iron concentration-time in plasma and tissues was drawn. The plasma concentration-time data of iron were analyzed by DAS 2.1.1 statistical software and the main pharmacokinetics parameters was caculated. Statistics analysis combined with Prussian blue staining were used to demonstrate OCMCS-USPIO-NPs and dextran-SPIO-NPs tissue distribution difference in rats. **RESULTS** There was significant difference between OCMCS-USPIO-NPs group and dextran-SPIO-NPs group in the main pharmacokinetics parameters of iron, including AUC, MRT, $t_{1/2}$, CL, $V_2(P<0.05)$, the $t_{1/2}$ in OCMCS-USPIO-NPs group were longer than 7 h in high or low dose group. Compared with dextran-SPIO-NPs group, not only statistical analysis but also Prussian blue staining results indicated the iron

基金项目: 广东省自然科学基金博士启动项目(S2011040003279); 韶关市科学计划项目[韶科(卫)2011-20]; 韶关市卫生局项目(Y11029) **作者简介:** 范彩霞, 女,博士,主管药师 Tel: (0751)8101272 E-mail: mydream0509@qq.com

content in liver, spleen and lung in OCMCS-USPIO-NPs group were significant lower than dextran-SPIO-NPs. **CONCLUSION** OCMCS-USPIO-NPs can escape the RES capture to gain longer-circulation time.

KEY WORDS: ultrasmall superparamagnetic iron oxide nanoparticles; atomic absorption spectroscopy; pharmacokinetics; tissue distribution

超顺磁氧化铁纳米粒(superparamagnetic oxide iron nanoparticles, SPIO-NPs)具有超顺磁性、细胞 毒性低、包被的高分子物质表面有特异性功能基 团,可以与其他药物、对比剂结合等理化特性使 其常作为 MRI 对比剂、靶向给药系统载体、热疗 剂,在医学研究及临床上广泛应用,是目前医学 研究的热点和前沿^[1-2]。根据粒径不同,SPIO-NPs 可以分为 2 类: 普通的 SPIO-NPs(粒径>50 nm)和 超小的超顺磁氧化铁纳米粒(USPIO-NPs、粒径<50 nm)^[3], 普通 SPIO-NPs 主要用于巨噬细胞丰富的 组织脏器疾病(如肝脏、脾脏、淋巴结和骨髓等器 官疾病)的诊断。由于 USPIO-NPs 颗粒较小而且表 面包有较厚的高分子物质,能逃避血管网状内皮 系统的吞噬,而具有长循环作用,可以用于肿瘤 的淋巴转移、炎症和退行性疾病的诊断。临床试 验证明 USPIO 粒子对淋巴结网状内皮系统具有亲 和性,可通过淋巴管输送到淋巴结而被淋巴结内 的巨噬细胞摄取,肿瘤淋巴转移部位由于淋巴细 胞被肿瘤细胞取代对 USPIO 的摄取下降,淋巴结 肿瘤转移部位与正常淋巴结的对比度得以增强, 可用于头、颈部、盆腔肿瘤淋巴结转移的评价,对 癌症患者的治疗和预后具有重要的临床价值[46]。

本课题组已采用"二步法"成功完成羧甲基 壳聚糖超小超顺磁氧化铁纳米粒(O-carboxymethyl chitosans ultrasmall superparamagnetic iron oxide nanoparticles, OCMCS-USPIO-NPs)制备工艺优化 筛选,理化性质表征、细胞毒性评价及体外抗吞 噬细胞吞噬作用考察^[7]。在此基础上,本实验以 SD 大鼠为模型动物,自制葡聚糖超顺磁氧化铁纳 米粒(dextran-SPIO-NPs)(粒径>220 nm)为阳性对 照,原子分光光度法测定 OCMCS-USPIO-NPs 血浆及心、肝、脾、肾、肺等组织的铁含量,考 察其体内药动学特点及组织分布情况,进一步证 实其抗网状内皮系统吞噬的特性,为进一步研究 其在肿瘤淋巴结转移,血管造影等应用奠定基础。

1 材料与仪器

1.1 试剂与试药

OCMCS-USPIO-NPs(批号: 2012-08-10, 透射

电镜粒径为 9.5 nm, 流体粒径为 36.7 nm, 铁含量 为 5.67 mg·mL⁻¹)和 dextran-SPIO-NPs(批号: 20120809,透射电镜粒径为 11.2 nm,流体粒径为 223.4 nm, 铁含量为 5.82 mg·mL⁻¹)均由本课题组 研制; NH₄Fe(SO₄)₂·12H₂O、盐酸、硝酸、高氯酸、 高纯乙炔(分析纯,均购自广州化学试剂有限公 司)。Milli-Q 超纯水。

1.2 仪器

平板加热器(上海昌安电子科技有限公司); AA6300C 原子吸收光谱仪(日本岛津); TMP 电子 天平(德国 Satorius 公司); xw-80A 型漩涡振荡器(江 苏海门林贝仪器有限公司); 低温离心机(美国 THERMO LEGEND 公司)。

1.3 动物

SPF级SD大鼠, 含,体质量(300±10)g,购 自南方医科大学实验动物中心,合格证号: SCXK(粤)2006-0015。

2 方法

2.1 方法学考察

2.1.1 标准工作曲线的制备 精密称取 NH₄Fe(SO₄)₂·12H₂O 配制 100 µg·mL⁻¹ 的铁对照品 溶液。精密量取该铁对照品溶液 0, 0.05, 0.1, 0.2, 0.4, 0.6, 0.8, 0.9, 1.0, 1.5, 2.0, 2.5 mL 至西林 瓶中,加入蒸馏水,空白血浆或含有 20%组织的 组织悬液 0.25 mL 和 1 mL 混酸(硝酸-高氯酸体积 比3:1), 室温下消化24h后用平板加热器蒸干, 待冷却后加入3%的盐酸溶液1 mL 溶解西林瓶中 的 Fe³⁺离子,并转入 50 mL 量瓶,用水稀释至刻 度,摇匀,配制成浓度为0,0.1,0.2,0.4,0.8, 1.2, 1.6, 1.8, 2.0, 3.0, 4.0 和 5.0 µg·mL⁻¹的系 列铁对照品溶液。在波长 248.3 nm; 灯电流: 8.0 mA; 光谱通带: 2 nm; 空气流量: 15.0 L·min⁻¹; 乙炔流量: 2.1 L·min⁻¹; 燃烧器高度: 7.5 mm 的条 件下测定吸光度,以吸光度为纵坐标,样品浓度 为横坐标,绘制铁吸光度-浓度标准曲线。

2.1.2 样品的处理 用移液器精密量取 0.2 mL 血 浆或各组织 50 mg 于西林瓶中,加入 1 mL 混酸(硝酸-高氯酸体积比 3:1), 室温下消化 24 h 后用平

板加热器蒸干,待冷却后加入 3%的盐酸溶液 1 mL 溶解西林瓶中的 Fe³⁺离子,转入 100 mL 量瓶,用 超纯水稀释,取适量注入原子分光光度计中,空 气-乙炔火焰,在 248.3 nm 波长处测定吸光度(*A*), 代入标准曲线方程求出铁含量,再按照稀释比例 求算血浆内的铁含量^[8]。

2.1.3 回收率测定 分别配制 0.1, 1.4, 3.2 μg·mL⁻¹ 的铁对照品溶液及含有空白血浆或各组织 20%的 匀浆液,每个浓度 3 份,分别精密量取 1 mL 加入 0.2 mL 0.1 mol·L⁻¹盐酸溶液中,加入 1 mL 混酸(硝酸-高氯酸体积比 3:1),室温下消化 24 h 后用平 板加热器蒸干,待冷却后加入 3%的盐酸溶液 1 mL 溶解西林瓶中的 Fe³⁺离子,转入 100 mL 量瓶,用 超纯水稀释,取适量注入原子分光光度计中,空 气-乙炔火焰,在 248.3 nm 波长处测定吸光度(*A*),代入标准曲线方程求出铁含量,计算回收率,回 收率=(*C* 测定值/*C* 实际加入浓度)×100%。

2.1.4 日间精密度考察 分别配制高、中、低浓 度(3.2, 1.4 和 0.1 μg·mL⁻¹)的铁对照品溶液,精密 量取 1 mL 加入 0.2 mL 0.1 mol·L⁻¹盐酸溶液、血浆 或心、肝、脾、肺和肾的组织溶液中,按"2.1.3" 项下方法处理,每个浓度 6 份样品,分别在同一 天内不同时间点连续测定 5 次和连续测定 5 d,每 天 1 次,计算日内与日间精密度。

2.2 药动学实验

取 SD 大鼠, å, 30 只,随机分成空白组(6 只)、 OCMCS-USPIO-NPs 组(12 只)和 dextran-SPIO-NPs 组(12 只), 2 组给药组内部随机平均分成:盐水及 Fe 5.87 mg·kg⁻¹和 13.27 mg·kg⁻¹的 2 种纳米粒,并 于 0, 0.25, 0.5, 1, 2, 4, 6, 8, 12, 24 h 后眼 底静脉丛采血 0.5 mL,置于肝素钠化的 EP 管中, 5 000 r·min⁻¹离心 10 min,取 0.2 mL 上清液测定 铁含量。

2.3 组织分布考察

取 SPF 级 SD 大鼠 100 只,随机分成空白对照 组(4 只)、dextran-SPIO-NPs 组(高、低浓度组各 24 只)、OCMCS-USPIO-NPs 组(高、低浓度组各 24 只)。禁食 12 h 后(自由饮水),空白对照组尾静脉 一次给予 1.2 mL 生理盐水,给药组分别尾静脉一 次给予 5.90 mg·kg⁻¹或 13.27 mg·kg⁻¹ 的 dextran-SPIO-NPs 或 OCMCS-USPIO-NPs,并于给药后的 2,4,6,8,10,12,14,16 h 处死动物(每个时 间点3只),取心、肝、脾、肺、肾并用生理盐水洗净残血,滤纸吸干水分后准确称取50 mg各组织,测定各时间点的组织铁含量。

普鲁士蓝染色评价组织分布情况:取空白组 和 16 h 时高浓度两给药组大鼠的心、肝、脾、肺、 肾,于 10%福尔马林溶液中固定 24 h。取出固定 后的标本,修成 4 mm³小块,流水冲洗 4 h,依次 加入 75%,80%,90%,95%的乙醇溶液各 1 h, 再用 100%乙醇脱水 3 次,每次 20 min;二甲苯透 明 2 次,每次 10 min;58 ℃石蜡浸泡 1 h,62 ℃ 软蜡浸透 30 min,硬蜡包埋后常温保存。切片前 30 min,蜡块置于 4 ℃预冻,载玻片采用多聚赖氨 酸处理后 37 ℃烘干,常规石蜡 4 μm 切片,组织 切片常规脱蜡至水,2%亚铁氰化钾、2%盐酸水溶 液混合液(1:1)染色 5~30 min,蒸馏水充分水洗, 0.5%伊红水溶液复染 30~60 s。经各梯度乙醇脱水, 二甲苯透明,树胶封固。三价铁呈蓝色,其他组 织浅红色,光学显微镜观察并拍照。

2.4 数据处理

血铁浓度以各时间点血浆铁浓度均值减去各时间点空白血浆铁浓度的均值表示,绘制血药浓度(*C*)-时间(*t*)曲线(*x*±*s*),将血药浓度时间数据经DAS 2.1.1 药动学统计软件处理,并进行方差分析, 双单侧 *t* 检验及(1-2α)%置信区间法评价 OCMCS-SPIO-NPs 组与 dextran-SPIO-NPs 组的生物等效性, 由于考察指标数据有方差不齐的情况,故将 AUC_(0-∞) 经对数转换后进行方差分析,用双单侧 *t* 检验进行 生物等效性判断, MRT 采用非参数法秩和检验统 计分析, *P*<0.05 为有显著性差异。

3 结果

3.1 药动学考察

3.1.1 方法学考察结果 在 0.1~5 μg·mL⁻¹内,在 规定的测定条件下,铁对照品酸处理溶液、含铁 对照品的血浆和各组织匀浆液中,铁对照品酸处 理液的原子吸收光度值与铁浓度线性相关,其标 准曲线,线性范围及相关系数见表 1;高、中、低 浓度铁对照品溶液(3.2,1.4,0.1 μg·mL⁻¹)在水溶 液、血浆溶液及心、肝、脾、肺和肾等组织的日 间、日内精密度见表 2,回收率测定结果见表 3。 由表 2、表 3 可见日内、日间精密度 RSD 均 <10%(*n*=5),各浓度的回收率均在 80%~120%,证 实该测定方法是可靠的。 表1 含铁标准品各组织样品的标准曲线、浓度范围和相关系数(n=6)

Tab 1Standard curves, linear ranges and correlationcoefficient of iron standard in organ samples (n=6)

样 品	标准曲线	线性范围/ μg·mL ⁻¹	相关系数 (r)	
酸性水溶液	C=31.446 7A+0.057 9	0.1~5.0	0.999 6	
血浆	C=32.466 7A-0.047 6	0.1~5.0	0.994 5	
心	C=30.567 2A+0.078 2	0.1~5.0	0.998 6	
肝	C=34.674 3A-0.086 7	0.1~5.0	0.997 8	
脾	C=33.659A-0.038 9	0.1~5.0	0.996 5	
肺	C=32.567 3A-0.074 9	0.1~5.0	0.998 7	
肾	<i>C</i> =33.014 3 <i>A</i> +0.021 6	0.1~5.0	0.995 7	

表2 精密度实验结果(n=5)

Tab 2Results of precision test (n=5)

		日内精密度		日间精密度	
样品名称	样品浓度/	$\overline{x} \pm s$ /	RSD/	$\overline{x} \pm s$ /	RSD/
	µg∙mL ^{−1}	$\mu g \cdot m L^{-1}$	%	µg∙mL ^{−1}	%
水溶液	0.1	$0.104{\pm}0.003$	2.65	$0.103{\pm}0.004$	3.32
	1.4	$1.425 {\pm} 0.059$	4.11	$1.432 {\pm} 0.065$	4.54
	3.2	$3.202{\pm}0.092$	2.87	3.212±0.106	3.30
含血浆溶液	0.1	$0.131 {\pm} 0.003$	2.29	$0.129{\pm}0.004$	3.10
	1.4	1.424 ± 0.043	3.03	1.417 ± 0.02	1.41
	3.2	3.219±0.124	3.85	3.204±0.117	3.65
心	0.1	$0.094{\pm}0.006$	5.46	0.095±0.005	5.26
	1.4	$1.475 {\pm} 0.029$	1.97	1.484±0.041	2.22
	3.2	3.225±0.169	5.24	3.236±0.145	4.48
肝	0.1	0.101 ± 0.006	6.14	0.101±0.007	6.93
	1.4	1.524±0.069	4.53	1.529±0.011	7.19
	3.2	3.295±0.130	3.96	3.321±0.145	4.37
脾	0.1	0.109 ± 0.006	5.50	0.108 ± 0.007	6.48
	1.4	1.498 ± 0.040	3.56	1.470 ± 0.055	3.74
	3.2	3.276±0.120	3.66	3.267±0.124	3.8
肺	0.1	0.107±0.002	2.38	0.107 ± 0.005	4.67
	1.4	1.454±0.010	2.64	1.452 ± 0.040	2.75
	3.2	3.223±0.121	3.75	3.220±0.124	3.85
肾	0.1	0.102 ± 0.050	5.21	$0.102{\pm}0.05$	4.90
	1.4	1.445 ± 0.060	4.15	1.439 ± 0.08	5.56
	3.2	3.193 ± 0.070	2.19	3.187±0.09	2.82

表 3	回收实验结果(n=6)
Tab 3	Results of recovery tests($n=6$)

样品	实际浓度/ μg·mL ⁻¹	测得浓度/ μg·mL ⁻¹	回收率/ %	RSD/ %
水溶液	0.1	$0.104{\pm}0.002$	104.4±2.12	2.04
	1.4	1.421 ± 0.036	101.4±2.57	2.53
	3.2	3.209 ± 0.150	100.3±4.68	4.67
含血浆溶液	0.1	$0.131 {\pm} 0.004$	131.1±3.96	3.02
	1.4	1.421 ± 0.051	101.4±3.64	3.59
	3.2	3.212±0.180	100.3±5.62	5.6
心	0.1	0.092 ± 0.003	92.7±3.07	3.31
	1.4	1.481 ± 0.090	105.8±6.42	6.11
	3.2	3.220±0.160	100.5 ± 5.00	4.97
肝	0.1	$0.114 {\pm} 0.007$	114.2±6.98	6.12
	1.4	1.521±0.089	108.8±6.36	5.84
	3.2	3.290±0.190	102.8±5.77	5.65
脾	0.1	0.118 ± 0.003	118.7±3.12	2.64
	1.4	1.499±0.090	107.1±6.42	2.45
	3.2	3.274±0.240	102.3±7.50	7.33
肺	0.1	0.109 ± 0.005	109.7±4.96	4.769
	1.4	$1.446 {\pm} 0.007$	103.3 ± 5.00	4.84
	3.2	3.224 ± 0.160	100.7±4.68	4.64
肾	0.1	$0.102{\pm}0.002$	102.4±2.23	2.18
	1.4	1.442 ± 0.045	102.5±3.21	3.13
	3.2	3.190±0.220	99.8±6.88	6.89

3.1.2 药动学结果 2组大鼠分别尾静脉给予高、 低浓度的 dextran-SPIO-NPs、OCMCS-USPIO-NPs, 血药浓度随时间变化的情况见图 1。图中血铁浓度 低于空白血浆铁浓度的点均以血铁浓度为 0 表示, 虚线表示本底血浆的波动,实线是给予高、低浓 度的纳米粒后,扣除本底铁波动得到的药时曲线 图。经 DAS2.1.1 软件处理,分别求出统计矩参数, OCMCS-USPIO-NPs 组与 dextran-SPIO-NPs 组做 两样本 t 检验,结果见表 4。



图 1 尾静脉给予生理盐水及高、低浓度的 OCMCS -USPIO-NPs(A)、dextran-SPIO-NPs(B)后测得的大鼠血浆铁浓度药时 曲线(n=6, $\overline{x} \pm s$)

Fig 1 Concentration-time curve of iron in rats plasma following high or low dose of OCMCS-USPIO-NPs(A), dextran-SPIO-NPs(B) or physiological saline injected through tail vein(n=6, $\overline{x} \pm s$)

表 4 尾静脉分别给予高、低浓度的 OCMCS-USPIO-NPs 或 dextran-SPIO-NPs 后测得的大鼠血浆铁浓度的主要药动学参数(n=6, $\overline{x} \pm s$)

	药动学参数	OCMCS-USPIO-NPs 组	dextran-SPIO-NPs 组	t	Р
低浓度	$AUC_{(0-24)}/mg{\cdot}h{\cdot}L^{-1}$	138±20	42±5	7.782	0.007
	$AUC_{(0-\infty)}/mg{\cdot}h{\cdot}L^{-1}$	179±38	44±6		
	MRT ₍₀₋₂₄₎ /h	$8.1{\pm}0.8$	$2.9{\pm}0.3$	10.369	0.000
	$MRT_{(0-\infty)}/h$	15.3±3.5	3.5±0.6		
	$t_{1/2z}/h$	10.8±2.5	$2.34{\pm}0.07$	6.895	0.020
	$CL_z/L{\cdot}h^{-1}{\cdot}kg^{-1}$	0.025 ± 0.006	0.127±0.022	-12.125	0.000
	$V_z/L \cdot kg^{-1}$	0.448 ± 0.017	0.38 ± 0.04	2.731	0.052
高浓度	$AUC_{(0-24)}/mg{\cdot}h{\cdot}L^{-1}$	310±18	90±5	17.547	0.000
	$AUC_{(0-\infty)}/mg{\cdot}h{\cdot}L^{-1}$	395±17	97±7		
	MRT ₍₀₋₂₄₎ /h	7.9±0.3	2.50±0.25	25.854	0.000
	$MRT_{(0-\infty)}/h$	13.6±0.7	3.0±0.4		
	$t_{1/2z}/h$	10.7±0.5	1.96 ± 0.77	13.621	0.000
	$CL_z/L{\cdot}h^{-1}{\cdot}kg^{-1}$	0.035 ± 0.001	$0.059 {\pm} 0.004$	-6.557	0.002
	$V_{\rm z}/{\rm L}\cdot{\rm kg}^{-1}$	$0.53{\pm}0.05$	$0.18{\pm}0.04$	7.997	0.001

Tab 4 Main pharmacokinetic parameters of iron in rats' plasma following high or low dose of OCMCS-USPIO-NPs or dextran-SPIO-NPs injected through tail vein(n=6, $\overline{x} \pm s$)

3.2 组织分布考察

dextran-SPIO-NPs 组、OCMCS-USPIO-NPs 组 的组织分布图见图 2。组织分布考察将 0 h 内各大 鼠组织内铁含量为基数,将(各个时间点铁含量– 0 h 组织内铁含量)/0 h 组织内铁含量,求得组织相 对铁含量,消除背景干扰,对组织情况进行评价。 其中组织铁中含量与组织本身铁含量差低于 1% 记做 1%,表示脏器内没有磁性纳米粒滞留,给药 组与空白组铁含量相近;数值>1%时,纳米粒在该 脏器内蓄积,>100%时有大量蓄积。



图 2 尾静脉给予不同剂量 dextran-SPIO-NPs(A)和 OCMCS-USPIO-NPs(B)后各时间点大鼠心、肝、脾、肺和肾内的铁含 $\equiv(n=3, \overline{x} \pm s)$

A-低浓度(5.90 mg·kg⁻¹); B-高浓度(13.27 mg·kg⁻¹)

Fig 2 Retention of iron in rats'hearts, livers, spleens lungs and kinneys versus time after one intravenous injection of different dosage of dextran-SPIO-NPs (A) or OCMCS-USPIO- NPs(n=3, $\overline{x} \pm s$)

A-low concentration(5.90 mg·kg⁻¹); B-high (13.27 mg·kg⁻¹) concentration

粒径是决定 USPIO-NPs 体内分布的重要因素, 粒径<50 nm 的 OCMCS-USPIO-NPs 理论上具 有部分逃避肝、脾吞噬的特性, 而粒径>100 nm 的 dextran-SPIO-NPs 很可能被肝、脾吞噬。组织分布 结果表明, 2 组主要分布于肝、脾部位。就 dextran-SPIO-NPs 组而言, 低浓度组在 2~8 h 肝、 脾吞噬了大量的纳米粒(>150%), 16 h 肝脏内仍有 少量纳米粒(约 37%), 但脾脏铁含量降至正常水平 (约 5%);其高浓度组 2~16 h 肝、脾内始终存在大量的纳米粒(200%左右)。对于 OCMCS-USPIO-NPs 组,低浓度时肝、脾吞噬量分别在 100%(2~8 h)和 30%(2~4 h)左右,16 h 铁含量降至正常水平(1%左右),其他脏器未见明显的吞噬;高浓度时肝、脾对纳米粒的吞噬量上升至 110%~190%(2~16 h)和 60%~120%(2~16 h),心脏发现有少量吞噬(14%左右),这可能是由于药物主要集中于血液中,导致

心脏内残留血液中铁含量上升,其他脏器未见明 显的吞噬。

此外,可以从数据中分析出肝、脾累积吞噬量的变化规律:dextran-SPIO-NPs组肝脏累积吞噬量的均值随剂量的倍增而成倍的增加,从501%上升至1004%,而脾脏的累积吞噬量均值的增加远远大于剂量的倍增,从364%上升至1013%,OCMCS-USPIO-NPs组遵从同样的规律,肝脏的从276%上升至585%,脾脏的从56.1%上升至315.4%。这说明低浓度时纳米粒大多是由肝脏吞噬的,并且高浓度下仍然未达到吞噬的饱和状态,而脾脏在低浓度时仅仅吞噬少量的纳米粒,却在高浓度时被调动起来,参与吞噬更多的纳米粒,导致总吞噬量随剂量的倍增更快的增加(dextran-SPIO-NPs组从865%上升至2018%;OCMCS-USPIO-NPs组从332%上升至900%)。

空白组大鼠和高浓度2组给药组大鼠16h的 各组织普鲁士蓝染色切片图见图3。空白组(1~5 组)大鼠心、肝、脾、肺和肾组织普鲁士蓝染色均 为阴性; dextran-SPIO-NPs 组(6~10 组), 大鼠肝、 脾组织可见大量的普鲁士蓝铁染色,呈深蓝色。 而心、肾和肺组织普鲁士蓝染色呈阴性,可能是 由于 dextran-SPIO-NPs 粒径大, 被血管网状内皮 系统的枯否细胞大量吞噬,导致在肝、脾等含枯 否丰富的组织大量富集,使致其体内半衰期短, 表观分布容积小;在 OCMCS-SPIO-NPs 组(11~15 组),心、肝、脾、肺和肾组织普鲁士蓝染色后, 肝、脾存在少量蓝色的普鲁士蓝铁染色散点,其 颜色较浅,呈淡蓝色,说明有少量 OCMCS-SPIO-NPs 被含枯否细胞丰富的肝、脾摄取; 大鼠肺切片 普鲁士蓝染色后,只有极少量的普鲁士蓝染色的 蓝色散点,可能由于 OCMCS- USPIO-NPs 粒径小, 半衰期长,分布广。而 dextran-SPIO-NPs 由于粒 径较大,易被网状内皮系统摄取,在含枯否丰富 的血管网状内皮系统如肝、脾等组织普鲁士蓝染 色深于 OCMCS-USPIO-NPs, 其结果与原子分光 光度法测定组织内铁含量测定结果一致也与我们 前期体外抗吞噬细胞吞噬结果相一致^[6]。



图 3 空白组、dextran-SPIO-NPs 组、OCMCS-USPIO-NPs 组和 dextran-SP10-NPs 组大鼠的心、肝、脾、肺和肾的普鲁士 蓝染色图(200×,标尺为 5 μm)

1~5-空白组的心、肝、脾、肺和肾; 6~10-dextran-SPIO-NPs 组的各脏器; 11~15-OCMCS-USPIO-NPs 组的各脏器

Fig 3 Prussian blue staining of SD rats' heart, liver, spleen, lung and kidney in control, dextran-SPIO-NPs, OCMCS-USPIO-NPs and dextran-SP10-NPs groups

1–5-heart, liver, spleen, lung and kidney of control group; 6–10–the same organs of dextran-SPIO-NPs group; 11–15–the same organs of OCMCS-USPIO-NPs group($200\times$, the scale bars are 5 μ m)

4 讨论

由图 1 可知,基础血浆铁浓度(空白组血浆铁 浓度)随时间变化而波动,1h时基础铁浓度出现释 放峰,之后缓慢下降,4h以后在5mg·L⁻¹左右波 动,24h时恢复初始水平。6只空白鼠基础血浆铁 浓度各时间点间具有显著性差异(P<0.05),说明空 白基底随时间变化存在波动。动物体内本身含有 铁,自体对铁的调节以及个体差异、饮水对铁的 补充都会影响药动学特征。从实验结果可知,大 鼠基础血浆浓度1h有释放峰,这可能是由于失血 过多引起的体内铁调节:机体调动了储备的铁, 造成了暂时的铁浓度激增。为了消除自体铁浓度 的波动,测定血浆中铁含量采用空白鼠(注射了生 理盐水的大鼠)在每个时间点与实验鼠同步采血, 用同一时间点的实验鼠血铁浓度减去空白鼠血铁 浓度的方法,将因本底波动带来的血浆铁浓度波 动扣除。消除本底的干扰后,药时曲线仍具有一 定的趋势,从图 1 可以看出,低浓度组 2 种纳米 粒的药时曲线变化与铁本底的波动接近,由药动 学数据的统计结果可知:相对于 dextran-SPIO-NPs (t1/2=2.2 h), 无论是高浓度还是低浓度组, OCMCS-USPIO-NPs 表现出长循环的特征,半衰期($t_{1/2}$)显 著延长(P<0.05),药时曲线下面积(AUC)显著性增 加(P<0.05),体内滞留时间(MRT)显著性延长,这 可能是 dextran-SPIO-NPs 粒径>100 nm, 进入体内 后迅速被肝、脾吞噬,体内半衰期短和 AUC 小,

而粒径<50 nm的OCMCS-USPIO-NPs部分逃避了 肝、脾的吞噬,在血液中维持了较长的时间和较 高的浓度,因此半衰期延长,肝、脾等网状内皮 系统普鲁士蓝颜色变浅,可通过被动靶向机制, 实现肿瘤淋巴造影,该结果与文献报道一致^[3]。

REFERENCES

- GUPTA A K, GUPTA M. Synthesis and surface engineering of iron oxide nanoparticles for biomedical applications [J]. Biomaterials, 2005, 26(6): 3995-4021.
- [2] SUN C, LEE J S H, ZHANG M Q. Magnetic nanoparticles in MR imaging and drug delivery [J]. Adv Drug Deliv Rev, 2008, 60(4): 1252-1265.
- [3] CHATTERJEE J, HAIK Y, CHEN C J. Size dependent magnetic properties of iron oxide nanoparticles [J]. J Magn Magn Mater, 2003, 257(1): 113-118.
- [4] COROT C, ROBERT P, IDEE J M, et al. Recent advances in iron oxide nanocrystal technology for medical imaging J]. Adv Drug Deliv Rev, 2006, 58(14): 1471-1504.
- [5] MOGHIIMI S M, HUNTER A C, MURRAY J C. Longcirculating and target-specific nanoparticles: theory to practice [J]. Pharmacol Rev, 2001, 53(2): 283-318.
- [6] PLASSAT V, MARTINA M.S, BARRATT G, et al. Sterically stabilized superparamagnetic liposomes for MR imaging and cancer therapy: Pharmacokinetics and biodistribution [J]. Int J Pharm, 2007, 344(1/2): 118-127.
- [7] FAN C X, GAO W H, CHEN Z L, et al. The synthesis and characterization of *O*-carboxymethyl-chitosan ultra-small superparamagnetic iron oxide nanoparticles [J]. Chin J Mod Appl Pharm (中国现代应用药学), 2010, 27(9): 825-831.
- [8] LIU J Y, ZHANG Y, WANG K P. The relationship between the pharmacokinetic parameters and dose of *Angelica sinensis* polusaccharide-iron complex in rats [J]. Chin Hosp Pharm J(中 国医院药学杂志), 2012, 303(3): 183-185.

收稿日期: 2012-12-14

罗红霉素晶型分析及与溶解速率、溶出度的关系

王建^{1,2}, 曾红霞¹, 陈悦^{2*}(1.浙江工业大学, 杭州 310014; 2.浙江省食品药品检验研究院, 杭州 310004)

摘要:目的 对罗红霉素的晶型进行分析,并探讨不同晶型对罗红霉素溶解速率、溶出度的影响。方法 晶型分析采用 X 射线粉末衍射法和红外光谱法,溶解速率和溶出度测定采用转篮法,转速为 100 rmin⁻¹。结果 3 种罗红霉素的结晶为 3 种不同的晶型,不同晶型的罗红霉素溶解速率和溶出度有一定差异。结论 为罗红霉素用药的有效性提供了科学依据。 关键词:罗红霉素;晶型;溶解速率;溶出度;X 射线粉末衍射法;红外光谱法

中图分类号: R994.11 文献标志码: B 文章编号: 1007-7693(2013)10-1094-04

Relationship of Roxithromycin Crystal Types, Dissolution Rates and Dissolution

WANG Jian^{1,2}, ZENG Hongxia¹, CHEN Yue^{2*}(1.Zhejiang University of Technology, Hangzhou 310014, China;

基金项目: 2012 年国家药品评价性抽验项目

作者简介:王建,男,博士,主任药师,博导 Tel: (0571)86459458 E-mail: wangjianhw2000@aliyun.com ^{*}通信作者: 陈悦,男, 主任药师 Tel: (0571)86459427 E-mail: 13868057010@163.com