

# 脂质体肝实质细胞靶向性研究

侯新朴<sup>\*</sup>, 王黎, 王向涛, 李沙

(北京大学药学院药剂系, 北京 100083)

**摘要:** 目的 脂质体经配体修饰后介导受体细胞, 以达靶向给药。方法 肝实质细胞上无唾液酸糖蛋白受体(ASGP-R)的配体无唾液酸胎球蛋白(AF)修饰脂质体得AF-SSL。将ASGP-R重组于脂质双分子膜(BLM)得ASGP-R-BLM, 与AF-SSL相互作用, 监测BLM膜电参数变化, 确定受体-配体间识别反应; 用<sup>3</sup>H标记方法测AF-SSL与肝实质细胞在体内外靶向性; 将AF-SSL包抗癌药阿霉素(ADM), 考察其抗癌药效。结果 ASGP-R-BLM稳定时间随AF-SSL加入量增加而缩短, 表现出明显的量效关系, 证明在ASGP-R-BLM与AF-SSL之间有特异识别反应; 体外AF-SSL与肝实质细胞结合率明显高于无AF修饰脂质体SSL(在第10和90 min时  $P < 0.05$ , 在第30和60 min时  $P < 0.01$ )。抗肝癌疗效, AF-SSL组大鼠存活期显著长于无AF修饰组, 且对心、肾、肺的毒副作用小。结论 配体修饰脂质体达到主动靶向对应受体细胞是可行的, 本文为脂质体细胞水平靶向给药提供依据。

**关键词:** 肝实质细胞; 脂质体; 细胞靶向性; 无唾液酸糖蛋白受体; 配体介导

**中图分类号:** R943.42; R945.1      **文献标识码:** A      **文章编号:** 0513-4870(2003)02-0143-04

## Study on the hepatocytic cell targetability of liposomes

HOU Xin-pu, WANG Li, WANG Xiang-tao, LI Sha

(Department of Pharmaceutics, School of Pharmacy, Peking University, Beijing 100083, China)

**Abstract:** **Aim** To target for hepatocytic cell, liposomes was modified by special ligand. **Methods** Sterically stabilized liposomes (SSL) was conjugated with asialofetuin (AF), the ligand of asialoglycoprotein receptor (ASGP-R) of hepatocyte. ASGP-R-BLM is the ASGP-R reconstructed on bilayer lipid membrane (BLM). The recognition reaction between AF-SSL and ASGP-R-BLM can be monitored by the varieties of membrane electrical parameters. The targetability of AF-SSL mediated to hepatocyte was detected by radioisotopic labeled *in vitro* and *in vivo*. The therapeutic effect of antihepatocarcinoma was observed also. **Results** The lifetime of ASGP-R-BLM decreased with the added amount of AF-SSL. It was demonstrated that there was recognition reaction between AF-SSL and ASGP-R-BLM. The combination of AF-SSL with hepatocyte was significantly higher than that of SSL without AF modified *in vitro* and *in vivo*. The survival time of rat for AF-SSL carried ADM (adriamycin) group was much longer and the toxicities on heart, kidney and lung were lower than those SSL carried ADM group. **Conclusion** It is possible to actively target the cell with specific receptor by ligand modified liposomes. The result provide scientific basis of hepatocyte targeted liposomes.

**Key words:** liposomes; cell targetability; membrane receptor; ligand mediated; hepatocyte; asialofetuin

肝脏由实质细胞和非实质细胞(内皮细胞、枯否细胞)组成, 肝多数病变(如肝癌、肝炎)都发生于肝实质细胞。药物与载体结合(如脂质体)进入血液循环

后,很快被网状内皮系统识别并清除,极少到达肝实质细胞,因此,研究靶向肝实质细胞的脂质体是有意义的。无唾液酸糖蛋白受体(asialoglycoprotein receptor, ASGP-R)<sup>[1]</sup>是肝实质细胞的特异性受体,专一识别半乳糖或末端有半乳糖残基的无唾液酸基胎球蛋白(asialofetuin, AF)等。本研究将脂质体表面与AF偶联,使脂质体对肝实质细胞具有主动寻靶

收稿日期: 2002-02-31.

基金项目: 国家自然科学基金资助项目(29992590).

\* 通讯作者 Tel: 86-10-62091508, Fax: 86-10-62015584,  
E-mail: houxinpu@mail.bjmu.edu.cn

功能。

双层脂膜(bilayer lipid membrane, BLM)可作为人肝细胞膜<sup>[2]</sup>。将肝实质细胞膜上受体(ASGP-R)重组于BLM上<sup>[3]</sup>,经测定BLM膜的电参数(如膜电阻Rm)的变化,监控受体-配体间的识别反应,探讨用此模型作为配体AF修饰脂质体寻靶功能的体外实验的可行性。

## 材料与方法

**试剂** 氢化卵磷脂(HEPC),从新鲜蛋黄中提取、纯化,钯碳催化氢化制得;胆固醇(Chol),北京化学试剂公司,重结晶纯化;聚乙二醇-硬脂酰磷脂酰乙醇胺(DSPE-PEG),Shearwater Polymer Inc;N-戊二酰硬脂酰磷脂酰乙醇胺(DSPE-NG)<sup>[4]</sup>本室合成;N-羟基磺基琥珀酰亚胺(S-NHS)、无唾液酸胎球蛋白(AF),Sigma公司;<sup>3</sup>H-胆固醇十六烷基醚(<sup>3</sup>H-CHE)<sup>[5]</sup>,本室合成,中国原子能研究所氚标记;阿霉素(adriamycin,ADM),浙江海正制药集团;胶原酶,GIBCO-BRL公司。

**仪器** ZFQ-85型旋转蒸发器,上海医疗器械厂;CXT-50型浴式超声仪,北京医疗设备厂;Pharmacia wallac 1410液闪计数仪,Turku Finland;激光散射粒度测定仪370型,Santa Barbara,USA;JL-100型多功能弱电特性分析仪,天津津科电子有限公司。

**长循环脂质体(SSL)制备** 精密称取氢化卵磷脂(HEPC)、胆固醇(Chol)、聚乙二酸-硬脂酰磷脂酰乙醇胺(DSPE-PEG)(2:1:0.2,摩尔比)溶于氯仿,40℃旋转蒸发成透明薄膜,加入0.120 mol (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>溶液适量,旋涡振荡使脂膜完全脱落,60℃搅拌1 h使水化完全,60℃浴式超声30 min,得长循环脂质体SSL。

精密称取HEPC,Chol,DSPE-PEG,DSPE-NG(N-戊二酰硬脂酰磷脂酰乙醇胺)(2:1:0.2:0.2,摩尔比)溶于氯仿,其余操作同SSL。将制备的脂质体按N-羟基磺基琥珀酰亚胺(S-NHS)与脂质摩尔比10:1加入,室温反应10 min,加入AF,4℃搅拌过夜,以Sephadex S-400柱分离,收集脂质体部分,得AF修饰长循环脂质体AF-SSL。

将SSL(或AF-SSL)按阿霉素(ADM)与脂质(1:20)加入,60℃温育30 min,得载阿霉素的脂质体ADM-SSL(或ADM-AF-SSL)。

在制备SSL(或AF-SSL)的成膜组分中加入少量<sup>3</sup>H-胆固醇十六烷基醚(<sup>3</sup>H-CHE),其余操作同SSL(或AF-SSL),得<sup>3</sup>H标记脂质体<sup>3</sup>H-SSL和<sup>3</sup>H-AF-SSL。

**肝实质细胞膜上受体(ASGP-R)重组于双层脂膜(BLM),受体-配体识别反应<sup>[6]</sup>** 将大鼠肝洗净、匀浆,离心,上清液2 000 g再离心,沉淀经蔗糖梯度离心,分离纯化出肝实质细胞膜,冷冻干燥。

将EPC和Chol(5:3)溶于正癸烷,加入肝实质细胞干膜1 mg,分散均匀为成膜液。用聚乙烯小管填充饱和氯化钾琼脂盐桥,在管的另一端切得新鲜的断面,立即浸蘸成膜液少许,待溶剂挥发后,形成由盐桥支撑的重组肝实质细胞受体的BLM,即ASGP-R-BLM,介质溶液中加入脂质体AF-SSL,用微电性测定仪测定膜稳定存在的时间,以监控受体-配体识别反应。

**脂质体与肝实质细胞的体外结合<sup>[7]</sup>** 大鼠麻醉后剖腹,分离门静脉及肝下腔静脉,插管,用预冷的无Ca<sup>2+</sup>的灌注液灌流至肝脏呈淡黄色,以除去残血并降低肝细胞间的钙离子浓度。然后将肝下腔静脉结扎,用蠕动泵使胶原酶溶液在门静脉与肝上腔静脉间循环灌流,37℃消化10 min,使肝细胞离散。取出肝脏,分离Hepa肝实质细胞,台盼蓝染色鉴别活细胞,加培养液调整细胞数为10<sup>4</sup>·L<sup>-1</sup>。取离心管30支,每支加肝细胞悬液150 μL,随机分为两组,分别加入<sup>3</sup>H-SSL和<sup>3</sup>H-AF-SSL150 μL,摇床37℃恒温振荡。于5,10,30,60和90 min取出3支试管,加冰浴降温的PBS 5 mL,离心洗涤1次。取细胞沉淀,加入HClO<sub>4</sub> 0.2 mL,密闭过夜,然后加H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 0.3 mL于80℃水浴消化2 h,再加入闪烁液10 mL,振摇均匀,<sup>β</sup>计数器测定1 min。

**脂质体对肝实质细胞的体内寻靶<sup>[8]</sup>** 8昆明小鼠30只,随机分为两组,分别尾iv<sup>3</sup>H-SSL及<sup>3</sup>H-AF-SSL(剂量为3.7×10<sup>3</sup> Bq·g<sup>-1</sup>)。给药后0.5,8和24 h每组各取5只小鼠,麻醉,门静脉插管注射生理盐水除尽肝中残血。取肝脏,加胶原酶溶液于37℃摇床消化。消化液离心,沉淀洗涤3次,分别得肝实质细胞和非实质细胞。

取实质细胞与非实质细胞样品各100 μL,加HClO<sub>4</sub> 0.2 mL浸渍过夜,加入H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 0.3 mL于80℃消化2 h,加入闪烁液10 mL,β计数器测定1 min。

**脂质体对肝癌的疗效** 幼龄大鼠20只,<sup>60</sup>Co照射抑制其免疫排斥反应。照射次日麻醉,剑突下开口,暴露肝脏,将癌细胞CBRH-7971数以10<sup>7</sup>/只直接注入肝脏,缝合。接种后3 d,将大鼠随机分为两组,分别尾iv ADM-SSL和ADM-AF-SSL,按4 mg·kg<sup>-1</sup>(以ADM计算)单剂量给药,记录大鼠存活情况。

## 结果

### 1 脂质体的制备

激光散射测定粒度,SSL 的平均粒径为 69.3 nm,90 % 的脂质体粒径小于 114.4 nm。对阿霉素的包封率,ADM-SSL 为(92.9 ± 1.7)%(n = 3),ADM-AF-SSL 为(94 ± 4)%(n = 3)。

### 2 ASGP-R-BLM 上受体-配体识别反应

将肝实质细胞膜连同细胞膜上的无唾液酸蛋白受体 ASGP-R 重组于 BLM 上,构成肝实质细胞体外模型 ASGP-R-BLM,介质中加入带有对应受体的脂质体 AF-SSL 和游离的受体 AF,监测 ASGP-R-BLM 稳定存在的时间,见表 1。

Table 1 The change of stability time of hepatocyte receptor reconstituted bilayer lipid membrane (BLM) after addition of liposomes

Liposomes	Amount added	Lifetime of ASGP-R-BLM / s
AF-SSL	100 μL	703
	200 μL	486
	500 μL	379
SSL	200 μL	> 3 000
	500 μL	> 3 000
Free AF	4 μg	665
	20 μg	80
	200 μg	< 30

AF: Asialofeticin; SSL: Long circulation liposome; ASGP-R: Asialoglycoprotein receptor

从表 1 结果可知,随 AF-SSL 及游离 AF 加入量的增加,ASGP-R-BLM 的稳定性缩短,存在量效关系,说明存在受体-配体的识别反应;相反,改变 SSL 加入量,ASGP-R-BLM 的稳定性无变化,说明不存在识别反应。

结果证明,用受体重组 BLM 技术,以电参数测定可快速灵敏监控受体-配体识别反应。作为体外靶细胞模型,对脂质体靶向研究提供了初步信息。

### 3 脂质体与肝实质细胞的体外结合

将分离的大鼠肝实质细胞,与<sup>3</sup>H 标记的有 AF 或无 AF 修饰的脂质体 AF-SSL 和 SSL 分别相互结合,结果见图 1。

体外结合实验表明,AF-SSL 及 SSL 与肝实质细胞的结合从 10 min 开始,存在显著性差异;经 60,90 min 后,差异的显著性依然存在,说明脂质体经 AF

修饰后,确实能增加对肝实质细胞的结合能力。

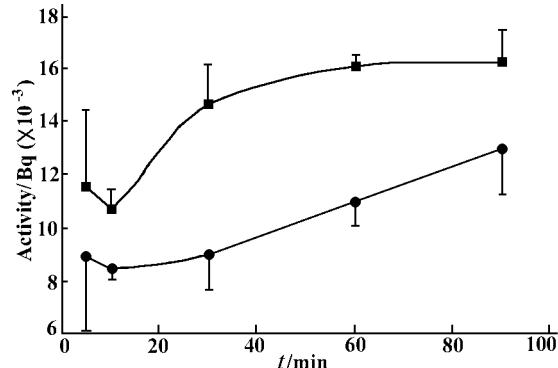


Figure 1 Incorporation of liposomes by isolated hepatocytes

### 4 脂质体对肝实质细胞的体内寻靶

结果证实,经 AF 修饰后,脂质体与肝实质细胞膜上 ASGP-R 特异相互作用而增加了被肝实质细胞的摄取量,说明 AF 介导脂质体达到细胞水平靶向性的可能性。

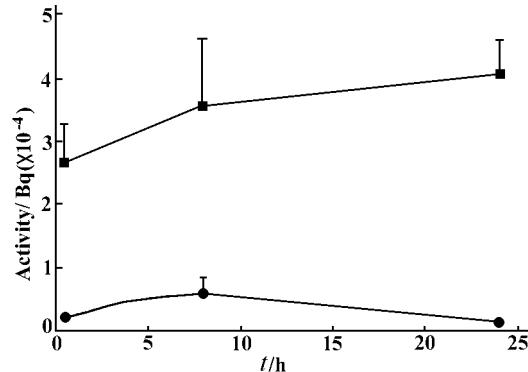


Figure 2 Distribution of liposomes in hepatocyte *in vivo*

### 5 脂质体的抗癌效果

单剂量给药后各组大鼠的存活情况:ADM-AF-SSL 组平均存活 10 d,ADM-SSL 组平均存活 7.74 d。大鼠解剖结果,ADM-SSL 组肝脏有微小瘤(图 3),肺部出现多灶性转移,心肌有轻微水肿,肾小管有瘀血,表现出明显的毒副作用;ADM-AF-SSL 组肝脏凋亡小体增多,肿瘤坏死(图 4),心、肾无明显异常。

综上所述,ADM-AF-SSL 对肝实质细胞有很好的靶向作用,抗癌效果良好,是一种有希望的细胞水平的靶向制剂。

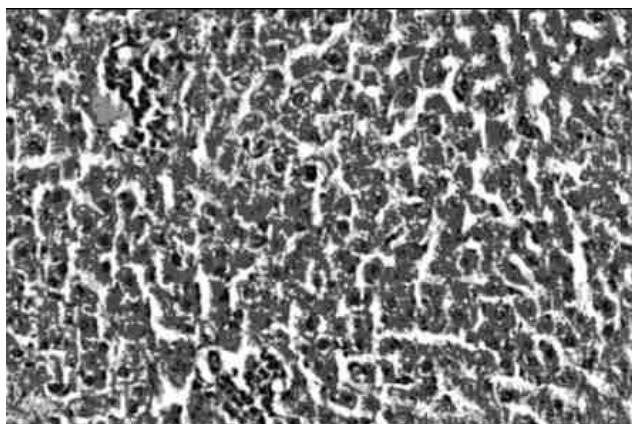


Figure 3 Small carcinoma in liver of rat iv injected ADM-SSL

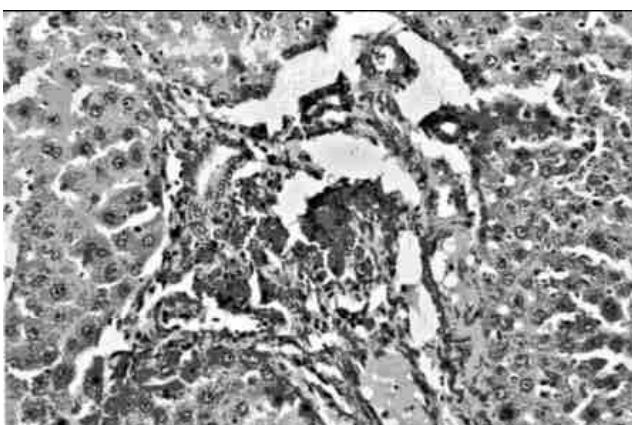


Figure 4 Carcinoma necrosis and lipid particles deposition in liver of rat iv injected ADM AF-SSL

## References :

- [ 1 ] Hashida M, Nishikawa M, Takakura Y. Hepatic targeting of drugs and proteins by chemical modification [ J ]. *J Controlled Release* , 1995 ,**36** :99 .
- [ 2 ] Tien HT, Ottova AL. *Membrane Biophysics : as Viewed from Experimental Bilayer Lipid Membranes ( Planar Lipid Bilayers and Spherical liposomes)* [ M ]. Amsterdam: Elsevier , 2000 . Chaps , 4 , 10 .
- [ 3 ] Zhang YF, Wang L, Hou XP, et al. The effects of interactions in bilayer lipid membranes ( BLM) on its electrical properties [ J ]. *Acta Biophys Sin (生物物理学报)* , 2000 ,**16**( 4 ) :694 - 700 .
- [ 4 ] Wang L, Shu GM, Hou XP, et al. Study on targetability of asialofetuin-linked liposomes to hepatocytes in mice [ J ]. *J Peking Univ ( Health Sci )* [ 北京大学学报(医学版) ], 2001 ,**33**( 3 ) :251 - 254 .
- [ 5 ] Zhang YF, Xie SS, Hou XP, et al. Study on preparation and biodistribution of PEG-immunoliposomes with active carboxylic ter minals [ J ]. *Acta Pharm Sin (药学学报)* , 2000 ,**35**( 11 ) :854 - 859 .
- [ 6 ] Wang L, Hou XP, Ottova A, et al. Receptor-ligand interaction in a reconstituted bilayer lipid membrane [ J ]. *Electrochim Commun* , 2000 ,**2** :287 - 289 .
- [ 7 ] Seglen PO. Preparation of isolated rat liver cells [ J ]. *Methods Cell Biol* , 1976 ,**13** :29 .
- [ 8 ] Wu J, Liu P, Zhu JL. Increased liver uptake of liposomes and improved targeting efficiency by labeling with asialofetuin in rodents [ J ]. *Hepatology* , 1998 ,**27** :772 .