5-氟尿嘧啶与卡莫氟的理化特性对其渗透性的影响

孟胜男^{1,2},王欣¹,张懋璠¹,赵妍¹,李煦颖¹,李明如¹,何仲贵²(1.中国医科大学药学院药剂学教研室,沈阳 110001; 2.沈阳药科大学药学院药剂教研室,沈阳 110016)

摘要:目的 应用 Caco-2 细胞模型研究 5-氟尿嘧啶(5-fluorouracil, 5-FU)和卡莫氟(carmofur, HCFU)的渗透性并探讨物理化 学性质如 logP、pKa 值、分子量及水溶性等对两者渗透性的影响。方法 实验中应用的 5-氟尿嘧啶和卡莫氟的 pKa 值、水 溶性等由文献获得, logP 值用 HyperChem V5.0 软件中的 ChemPlus 模块计算得到;用跨膜电阻值(transepithelial electrical resistance, TEER)和荧光黄检测细胞完整性,进行渗透实验,计算表观渗透系数(apparent permeability coefficients, P_{app})。结 果 5-氟尿嘧啶和卡莫氟的 logP 值分别为-0.96 和 2.63;细胞的 TEER 值维持在 760~965 Ω ·cm⁻²之间;荧光黄的 P_{app}值为 (1.89±0.78)×10⁻⁷ cm·s⁻¹,细胞融合形成了连续的单层细胞膜,且其紧密性和完整性良好;HCFU 的 P_{app} 值约是 5-FU 的 P_{app} 值的 10 倍。结论 logP 值对 5-氟尿嘧啶和卡莫氟在 Caco-2 细胞模型中的渗透性起决定作用,5-氟尿嘧啶和卡莫氟的理化 特性对两者的渗透性有不同的影响。

关键词: 5-氟尿嘧啶; 卡莫氟; 渗透性; Caco-2 细胞模型; 理化特性

中图分类号: R979.1 文献标志码: A 文章编号: 1007-7693(2009)12-1007-04

Effect of Physicochemical Characteristics on the Permeability of 5-fluorouracil and Carmofur

MENG Shengnan^{1,2}, WANG Xin¹, ZHANG Maofan¹, ZHAO Yan¹, LI Xuying¹, LI Mingru¹, HE Zhonggui² (1.Department of Pharmaceutics, Pharmacy School of China Medical University, Shenyan 110001, China; 2. Department of Pharmaceutics, Pharmacy School of Shenyang Pharmaceutical University, Shenyang 110016, China)

ABSTRATE: OBJECTIVE To investigate the permeability of 5-fluorouracil and carmofur on Caco-2 cell monolayers and the influence of their physicochemical characteristics such as logP, pKa, molecular weight and aqueous solubility on their permeability

作者简介: 孟胜男, 女, 博士, 副教授 Tel: (024)23256666-5467 E-mail: shengnanmeng@yahoo.com.cn

Chin JMAP, 2009 December, Vol.26 No.12 •1

基金项目: 辽宁省教育厅科学研究计划资助项目(05L472)

was determined. **METHODS** The information of p*K*a, aqueous solubility *etc.* was got from the references; logP values was predicted by the ChemPlus modules in the software of HyperChem V5.0; the integrity of Caco-2 cell monolayers was examined by the TEER values and the permeability of Lucifer yellow, performed the permeability assay, calculated the apparent permeability coefficients (P_{app}). **RESULTS** The logP of 5-fluorouracil and Carmofur were -0.96 and 2.63, respectively, the TEER values was in range of 760–965 $\Omega \cdot \text{cm}^{-2}$, the P_{app} of Lucifer yellow was (1.89 ± 0.78) $\times 10^{-7}$ cm·s⁻¹, and confluent cell monolayers in tight-junction integrity have formed, the P_{app} value of Carmofur is 10 folds of 5-fluorouracil. **CONCLUSION** logP played a decisive role in the permeability on the Caco-2 cell monolayers, and physicochemical characteristics of 5-fluorouracil and carmofur influenced their permeability differently.

KEY WORDS: 5-fluorouracil; carmofur; permeability; Caco-2 cells model; physicochemical characteristics

Caco-2 细胞模型作为药物吸收和代谢研究的 一种快速筛选工具,能够在细胞及分子水平提供 关于药物分子通过小肠黏膜的吸收、代谢、转运 的信息;细胞分化的极性有助于研究药物双向(肠 腔侧到肠壁侧或肠壁侧到肠腔侧)的转运,从而对 被动、主动转运的药物进行研究;由于各种转运 系统及代谢酶在 Caco-2 细胞的表达,使该模型的 研究结果与体内药物的处置有较好的相关性等。 因此,Caco-2 细胞模型已被应用于药物研究和开 发的各个阶段^[1]。

5-氟尿嘧啶为嘧啶类的氟化物,是临床常用的 抗癌药物之一。由于 5-氟尿嘧啶脂溶性差, 胃肠道 吸收不完全,因此其口服生物利用度较低^[2]。卡莫 氟(carmofur, HCFU)是第三代氟尿嘧啶类抗代谢抗 肿瘤药物,为氟尿嘧啶潜效型药物(前体药物),因 其抗瘤谱广,抗瘤指数高,在临床上正在得到越来 越广泛的应用^[3],但目前只有口服给药这一种给药 途径。探索这两种药物吸收、转运特性及其影响因 素,可通过改善药物的基本性质,提高药物的生物 利用度,降低药物不良反应,使其更能高效、安全 地在临床应用。有研究证实 5-氟尿嘧啶在小肠能被 主动吸收,但主动吸收的转运机制显示其在远远低 于临床口服剂量的浓度时即呈饱和状态,证明其口 服吸收由被动机制支配^[4];本课题组对 HCFU 的吸 收特性研究也表明,其吸收由一个饱和成分和一个 非饱和成分组成(论文另外发表),即其吸收也由被 动和主动吸收两部分组成。以上研究结果均说明被 动吸收在 HCFU 和 5-氟尿嘧啶的口服吸收中占有 重要作用,而被动转运的化合物的吸收与化合物的 极性(logP)相关,并受化合物的 pKa 值、分子量及 水溶性的影响^[5],且化合物的理化性质与其在 Caco-2 细胞单层模型中的吸收特性的研究少见报 道。本试验应用 Caco-2 细胞单层模型研究 5-氟尿 嘧啶和 HCFU 的渗透性并探讨物理化学性质如 logP、pKa 值、分子量及水溶性等对两者渗透性的

影响,为这两种药物在临床合理应用提供帮助。

1 材料

1.1 细胞

Caco-2 细胞株购自美国 ATCC(American Type Culture Collection)。

1.2 药品与试剂

DMEM 培养基(dulbecco's modified eagle's medium, GIBCO公司); 胎牛血清(fetal bovine serum, FBS, Equitech-Bio Inc.公司); 非必需氨基酸(non essential amino acids, Hyclone 公司); 谷氨酰胺(L-glutamine, Hyclone 公司); 胰蛋白酶(Trypsin, Sigma 公司); 卡莫氟(济南制药厂); 5-氟尿嘧啶(5-fluorouracil, 5-FU, 济南制药厂); 荧光黄(Lucifer yellow, Sigma 公司); 甲醇均为色谱纯; 水为超纯水, 其他试剂均为分析纯。

1.3 仪器与材料

氧化碳培养箱(Hearous and LISHEN 公司);
CKX31 倒置显微镜(Olympus,美国); Waters 600E
高效液相色谱仪(美国); Millicell-ERS 跨膜电阻仪
(Millipore,美国)。Transwell 细胞培养板(Corning
Costar,美国)。

2 方法

 2.1 5-氟尿嘧啶和 HCFU 的 pKa 值及 logP 值的确定 实验中应用的 HCFU 和 5-氟尿嘧啶的 pKa 值、 水溶性等有由文献[6-8]获得; log P 值用 HyperChem
V5.0 软件中的 ChemPlus 模块计算得到。

2.2 细胞培养

Caco-2 细胞培养于 DMEM 培养液中,含胎 牛血清(FBS)10%,非必需氨基酸 1%,谷氨酰胺 1%,青霉素(100 U·mL⁻¹)和链霉素(100 μg·mL⁻¹) 双抗液,在37 ℃的5%CO₂ 恒温培养箱中培养。 隔天换1次培养液,每5~7d用胰蛋白酶消化传 代。实验时将 Caco-2 细胞混悬液种植于 Transwell 培养板上的 Insert (Pole size 3.0 μm, Area 1.12 cm²) 中,细胞种植密度为 1×10⁵ cells·cm⁻²,接种后每2 d 换液1次,1周后每日换液,单层细胞于19~21d左右分化形成。

2.3 细胞完整性

2.3.1 跨膜电阻的测定 细胞完整性测定的评定 的方法之一是跨膜电阻的大小。用跨膜电阻仪检测 跨 膜 电 阻 (transepithelial electrical resistance, TEER)。测定时将生长时间符合要求的 Caco-2 细胞 的培养液换成 HBSS 液(pH 7.4, 37 ℃),在转运实 验前后均测定细胞的跨膜电阻,各孔跨膜电阻值均 大于 600 Ω·cm⁻² 的 Caco-2 细胞单层显示具有良好 的完整性^[2]。

2.3.2 荧光黄透过实验 生长良好的 Caco-2 细胞 用 HBSS (pH 7.4)小心冲洗 3 次, 37 ℃孵育 30 min, 吸净孔内的 HBSS 以防止干扰;在 transwell 顶端侧 (apicalside, AP)加入 80 mg·L⁻¹的荧光黄, 37 ℃孵 育 1 h 后收集基底侧(basolateralside, BL)液体, 4 ℃ 避光保存, 用荧光分光光度计测定荧光黄浓度(激发 波长 430 nm,发射波长 540 nm)。荧光黄的表观渗 透系数(apparent permeability coefficients, P_{app})少于 0.5×10⁻⁶ cm·s⁻¹ 细胞单层的完整性符合要求^[9]。

2.4 药物的渗透实验

将 5-氟尿嘧啶和 HCFU 分别溶于 DMSO 中配 成 10 mmol·L⁻¹储备液,实验前用 HBSS 缓冲液稀 释制备成 50 μ mol·L⁻¹的工作溶液。

实验前首先用 37 ℃预热的 pH 7.4 的 HBSS 溶 液洗涤细胞单层 3 次,再加入预热的 HBSS 溶液, 于 37 ℃摇床中孵育 30 min 左右,吸弃 HBSS 溶液。 药物从细胞绒毛面的 AP 侧到 BL 侧的转运:将药 物溶液 0.5 mL 加到 AP 侧作为供给池,同时 BL 侧 加入空白的 pH 7.4 的 HBSS 溶液 1.5 mL 作为接收 池,把加好药物溶液和空白 HBSS 溶液的 Transwell 培养板置于转速为 50 r·min⁻¹ 的 37 ℃恒温摇床中, 分别在 30,60,90,120 min 时吸接收池溶液 200 μL, 同时补足同体积预热至 37 ℃预热的 HBSS 溶液。 试验平行做 3 份。

2.5 定量分析方法

高效液相色谱法。分析柱: Dikma Diamonsil[™] C₁₈(4.6 mm×250 mm, 5 μm)。HCFU: 流动相: 甲 醇 - 水 (90:10), 吸收波长: 258 nm, 流速: 1 mL·min⁻¹,进样量: 50 μL; 5-氟脲嘧啶: 流动相: 0.05 mol·L⁻¹ 磷酸缓冲液(pH 3.0), 吸收波长: 266 nm, 流速: 1 mL·min⁻¹,进样量: 50 μL。 **2.6** 数据分析 Caco-2 细胞模型表观渗透系数的计算参考 Artursson 和 Karlson^[10]于 1991 年报道的药物透过 Caco-2 细胞单层的表观渗透系数 (apparent permeability coefficients, P_{app})进行数据处理。

 $P_{app} = (dQ/dt)/AC_0$

 P_{app} 单位为 cm·s⁻¹。上式中, *Q* 是积累转运量, 代表化合物在接收端(receiver)出现的总量,单位为 µg, d*Q*/dt 是速率,单位为 µg·min⁻¹; *C*₀ 是化合物 在给予端(donor)的初始浓度,单位为 µg·L⁻¹; *A* 是 聚碳酯膜的表面积,单位为 cm²。 P_{app} 值越大,通 透率越高。

用 Student's t 检验对两组数据进行比较处理, 结果以 $\bar{x} \pm s$ 表示。

- 3 结果
- **3.1** 5-氟尿嘧啶和 HCFU 的性质 5-氟尿嘧啶和 HCFU 的部分理化性质见表 1。

表1 5-氟尿嘧啶和 HCFU 的理化特性

Tab 1Physicochemical properties of 5-FU and HCFU

化合物	分子量	p <i>K</i> a	logP	水溶性 pH 7.4/mg·mL ⁻¹
5-FU	130.00	8.0	-0.96	0.110
HCFU	257.26	6.7	2.63	0.057

3.2 5-氟尿嘧啶和 HCFU 对细胞完整性的作用

在转运实验过程中, Caco-2 细胞单层的完整 性被检测。实验用细胞的 TEER 值一直维持在 760~965 Ω ·cm⁻² 之间; 荧光黄的 P_{app} 值为 (1.89±0.78)×10⁻⁷ cm·s⁻¹, 两项指标均说明细胞融合 形成了连续的单层细胞膜,且其紧密性和完整性良 好,符合渗透实验的要求。

3.3 5-氟尿嘧啶和 HCFU 在 Caco-2 细胞单层的渗透性

5-氟尿嘧啶和 HCFU 从 AP 侧到 BL 侧 P_{app} 值 见表 2。

表 2 5-氟尿嘧啶和 HCFU 在 Caco-2 细胞单层的表观渗透 系数(*n*=3, *x*±*s*)

Tab 2 Apparent permeability coefficients (P_{app}) of 5-FU (50 μ mol·L⁻¹) and HCFU (50 μ mol·L⁻¹) in Caco-2 cell monolayers (*n*=3, $\bar{x} \pm s$)

化合物	$P_{app}/(\times 10^{-6}/cm \cdot s^{-1})$
5-FU	5.710±0.64
HCFU	$58.35 \pm 4.59^{1)}$

注: 与 5-FU 组比较, ¹⁾P<0.01

Note: Compared with 5-FU group, ¹⁾P<0.01

研究结果显示, HCFU 的 P_{app} 值约是 5-FU 的 P_{app} 值的 10 倍,具有显著性差异(P<0.01)。

4 讨论

药物渗透性的高低与药物吸收的程度直接相 关。药物的吸收是一个非常复杂的过程,受到许多 因素的影响,其中药物的理化性质对药物的吸收起 着非常重要的作用。很多研究表明,这些性质中的 一些如 logP, pKa,水溶性等都可了解或预测药物 活性成分的吸收、分布、代谢^[11]。logP 是一个广 泛接受的表征化合物亲脂性的参数,与药物的膜穿 透性、吸收、分布以及消除途径等相关; pKa 对化 合物的溶解度、脂溶性、穿透性和吸收等有影响; 水溶性大小对药物的分散起作用,对药物剂型的影 响大,水溶性好的药物能够获得较好的分散,进而 有利于药物的吸收。其中 logP 的影响起关键作用。

本试验应用 Caco-2 细胞模型研究 5-氟尿嘧啶 和其衍生物 HCFU 的渗透性,并考察了上述理化性 质对其渗透性的影响。实验结果显示, 5-氟尿嘧啶 的 logP 值为-0.96,而 HCFU 的 logP 值为 2.63, 两者相差较大,渗透实验结果显示,HCFU 的 P_{app} 值约是 5-氟尿嘧啶的 P_{app}值的 10 倍,具有显著性 差异(P<0.01)。说明 LogP 值越大,油/水分配系数 越大,药物极性越小,P_{app} 值越大。由于 P_{app} 值越 大,药物通透率越高,因此 HCFU 在 Caco-2 细胞 模型中的透过率比 5-氟尿嘧啶高。

5-氟尿嘧啶的 pKa 值为 8.0,比 HCFU 的大, 表明其在整个体系中以分子形式存在的较多,有利 于药物的吸收,但其 logP 值非常低,综合因素作 用的结果使细胞对其渗透性较低,不利于其吸收; 而 HCFU 的 pKa 值为 6.7,在体系中其离子成分相 对比 5-氟尿嘧啶的多,理论上不利于吸收,但其 logP 值较高,实验结果显示,细胞对其有良好的渗 透性,体现较佳的吸收效果。

由于 5-氟尿嘧啶和 HCFU 分子量均较小, 对药

物渗透的影响不大。

总之, logP 值在 5-氟尿嘧啶和 HCFUCaco-2 细胞模型单层中渗透起决定作用, 其它理化特性对 其渗透性有不同的影响。由于 5-氟尿嘧啶和 HCFU 在 Caco-2 的吸收均表现主动和被动两种形式, 这 些性质的影响的综合作用还需进一步研究。

REFERENCES

- ARTURSSON P, PALM K, LUTHMAN K. Caco-2 monolayers in experimental and theoretical predictions of drug transport [J]. Adv Drug Deliv Rev, 2001, 46(1-3): 27-43.
- [2] SULKES A. From 5-fluorouracil to the new oral fluoropyrimidines: a brief overview of four decades of clinical investigations [J]. Isr Med Assoc J, 2001, 3(4): 278-281.
- [3] IWAGAKI H, TANAKA N, ESATO K, et al. Randomized controlled trial of 5-fluorouracil (5-FU) infusion combined with 1-hexylcarbamoyl-5-fluorouracil (HCFU) oral administration and HCFU alone as postoperative adjuvant chemotherapy for colorectal cancer [J]. Anticancer Res, 2000, 20(5C): 3727-3734.
- [4] SMITH P, MIRABELLII C, FONDACARO J, et al. Intestinal 5-fluorouracil absorption: use of Ussing chambers to assess transport and metabolism [J]. Pharm Res, 1988, 5(9): 598-603.
- [5] RIVERA J C, YEPEZ-MULIA L, HERNANDEZ-CAMPOS A, et al. Biopharmaceutic evaluation of novel anthelmintic (1H- benzimidazol-5(6)-yl)carboxamide derivatives [J]. Int J Pharm, 2007, 343(1-2): 159-165.
- [6] MERINO V, LOPEZ A, KALIA Y N, et al. Electrorepulsion versus electroosmosis: effect of pH on the iontophoretic flux of 5-fluorouracil [J]. Pharm Res, 1999, 16(5): 758-761.
- [7] SINGH B N, SINGH R B, SINGH J. Effects of ionization and penetration enhancers on the transdermal delivery of 5-fluorouracil through excised human stratum corneum [J]. Int J Pharm, 2005, 298(1): 98-107.
- [8] KAWAGUCHI T, KANAZAWA A, TAKAYAMA K, et al. Release profiles of 5-fluorouracil and its lipophilic derivatives from lipiodol solutions [J]. Gan To Kagaku Ryoho, 1988,15(6): 1995-1997.
- [9] SUZUKI H, SUGIYAMA Y. Role of metabolic enzymes and efflux transporters in the absorption of drugs from the small intestine [J]. Eur J Pharm Sci, 2000,12(1): 3-12.
- [10] ARTURSSON P, KARLSSON J. Correlation between oral drug absorption in humans and apparent drug permeability coefficients in human intestinal epithelial (Caco-2) cells [J]. Biochem Biophys Res Commun, 1991, 175(3): 880-885.
- [11] LOBELL M, SIVARAJAH V. In silico prediction of aqueous solubility, human plasma protein binding and volume of distribution of compounds from calculated pKa and AlogP98 values [J]. Mol Divers, 2003, 7(1): 69-87.