# 急进高原后肠道菌群介导的溴吡斯的明体内代谢研究

张娟红<sup>1, 2, 3</sup>,张雅婷<sup>2, 3</sup>,张军民<sup>3\*</sup>,王 荣<sup>1, 2, 3\*</sup>

1. 西北师范大学生命科学学院,甘肃兰州 730070

2. 中国人民解放军联勤保障部队第九四〇医院 药剂科 全军高原损伤防治重点实验室,甘肃 兰州 730050

3. 兰州大学 药学院,甘肃 兰州 730000

摘 要:目的 探讨肠道菌群是否参与溴吡斯的明的代谢及急进高原后肠道菌群对其代谢产生的影响。方法 将大鼠随机分为平原给药组、平原空白组、高原给药组、高原空白组,共4组,每组6只大鼠。平原给药组大鼠禁食12h后于上海(中国人民解放军海军军医大学)进行实验,分别将10.2 mg(约含溴吡斯的明2.3 mg)溴吡斯的明片剂粉末用水溶解后ig给药,于给药前(0h)及给药后0.33、0.66、1.00、1.50、2.00、3.00、4.00、6.00、8.00、12.00、24.00 h由眼眶后静脉丛取血进行药动学分析。高原给药组大鼠于碌曲县海拔为4 300 m的高原地区,大鼠禁食12h后开始药动学实验,过程同平原给药组。收集平原空白组和高原空白组大鼠的粪便,通过16S rRNA法分析急进高原后肠道菌群的变化情况;体外孵育实验结合LC-MS/MS法分析肠道菌群与溴比斯的明的代谢关系。结果 急进高原后大鼠肠道菌群组成发生了变化,菌群种类和数量均减少;溴比斯的明与大鼠粪便体外孵育实验结果表明肠道微生物群参与溴吡斯的明吸收前的代谢,且在高原缺氧条件下,肠道微生物群对其代谢减慢;急进高原后溴吡斯的明药动学参数药时曲线下面积(AUC<sub>0~1</sub>)增加了57.60%,清除率(CL)降低了35.94%。结论 肠道菌群参与溴吡斯的明吸收前代谢,可能与其生物利用度低有关;并且急进高原后肠道菌群介导的溴吡斯的明代谢减慢,从而增加其吸收。

关键词: 溴吡斯的明; 急进高原; 肠道菌群; 16S rRNA; 生物利用度 中图分类号: R969.1 文献标志码: A 文章编号: 1674-6376 (2022) 03-0428-06 DOI: 10.7501/j.issn.1674-6376.2022.03.004

# *In vivo* metabolism of pyridostigmine bromide mediated by intestinal flora in condition of high altitude

ZHANG Juanhong<sup>1, 2, 3</sup>, ZHANG Yating<sup>2, 3</sup>, ZHANG Junmin<sup>3</sup>, WANG Rong<sup>1, 2, 3</sup>

1. College of Life Science, Northwest Normal University, Lanzhou 730070, China

2. Key Laboratory for Prevention and Remediation of Plateau Environmental Damage, 940th Hospital of Joint Logistics Support Force of CPLA, Lanzhou 730050, China

3. School of Pharmacy, Lanzhou University, Lanzhou 730000, China

**Abstract: Objective** To investigate whether the intestinal flora is involved in the metabolism of pyridostigmine bromide and the effect of intestinal flora on its metabolism after entering the plateau. **Methods** Rats were randomly divided into four groups: administration group at low altitude, blank group at low altitude, administration group at high altitude and blank group at high altitude, with six rats in each group. After fasting for 12 h, the rats in the administration group at low altitude were tested in Shanghai (Naval Military Medical University). Pyridostigmine bromide tablet powder of 10.2 mg (about 2.3 mg of pyridostigmine bromide) were dissolved in water and ig administered, blood was taken from the retroorbital venous plexus before administration (0 h) and 0.33, 0.66, 1.00, 1.50, 2.00, 3.00, 4.00, 6.00, 8.00, 12.00 and 24.00 h after administration for pharmacokinetic analysis. The rats in the administration group at high altitude were in the plateau area with an altitude of 4 300 m in Luqu county. The rats began the pharmacokinetic experiment after fasting for 12 h. The process was the same as that in the administration group at low altitude. The

基金项目:国家自然科学基金资助项目(82001995);甘肃省科技计划基金项目(20JR10RA010);澳门青年学者计划项目(AM2020018)

第一作者:张娟红,女,博士,主要研究方向为体内药物代谢。E-mail:jhzhang@nwnu.edu.cn

\*共同通信作者:王 荣,男,教授,主要研究方向为高原药学。E-mail: wangrong-69@163.com

收稿日期: 2021-08-18

张军民,男,副教授,主要研究方向为药物化学生物学。E-mail: zhangjunmin@lzu.edu.cn

feces of rats in blank group at low altitude and blank group at high altitude were collected, and the changes of intestinal flora after entering the plateau were analyzed by 16S rRNA method. *In vitro* incubation experiment combined with LC-MS/MS method was used to analyze the relationship between intestinal flora and pyridostigmine bromide. **Results** After acute exposure to high altitude, the composition of intestinal flora changed, and the species and quantity of flora decreased. The results showed that the intestinal microbiota participated in the metabolism of pyridostigmine bromide before its absorption, and the intestinal microbiota slowed down its metabolism under high altitude hypoxia. After entering the plateau, the pharmacokinetic parameter AUC of pyridostigmine bromide increased by 57.60% and CL decreased by 35.94%. **Conclusion** Intestinal flora is involved in the pre absorption metabolism of pyridostigmine bromide, which may be related to its low bioavailability. After acute exposure to high altitude, the metabolism of pyridostigmine bromide mediated by intestinal flora slows down, which will increase its absorption.

Key words: pyridostigmine bromide; acute exposure to high altitude; gut microbiota; 16S rRNA; bioavailability

机体胃肠道内寄居着种类繁多、数量庞大的微 生物群落,对口服药物等外来化合物的代谢至关重 要,近年来肠道菌群作为机体"隐形器官"被广泛关 注<sup>[1]</sup>。饮食结构、药物、外界环境等的变化极有可能 引起肠道菌群失调<sup>[2]</sup>,菌群结构的改变会影响药物 的药动学特征<sup>[3]</sup>。有报道称高原低氧会导致肠道菌 群失调<sup>[4]</sup>,可能会对口服药物尤其是生物利用度低 的药物的疗效产生影响。

本课题组前期研究工作表明急进高原后大多 数药物的体内药动学特征会发生变化,进而影响药 物的生物利用度<sup>[5-7]</sup>。溴吡斯的明是一种在临床上 有广泛应用的胆碱酯酶抑制剂,主要用于治疗重症 肌无力、改善术后腹胀气及尿潴留、室上型心动过 速等疾病<sup>[8-9]</sup>。服用过量常表现为恶心、心动过缓、 肌肉震颤等不良反应<sup>[10-11]</sup>。溴吡斯的明口服胃肠道 吸收差,生物利用度低,血药浓度波动大。急进高 原后肠道菌群的具体变化及这种变化对溴吡斯的 明体内代谢过程的影响尚未见相关研究,故本实验 对急进高原后肠道菌群介导的溴吡斯的明的代谢 过程进行研究,为溴吡斯的明的体内代谢过程研究 提供更多参考。

# 1 材料

#### 1.1 仪器与试药

UFLC-20A高效液相色谱仪(日本岛津公司); API3200三重四极杆串联质谱仪(美国应用生物系 统公司);高速离心机(上海安亭科学仪器厂);超声 波清洗器(奥特赛恩斯仪器有限公司);涡旋混匀 器(金坛市金城教学仪器厂)。溴吡斯的明对照 品(批号101201-201101,中国食品药品检定研究院, 质量分数99%);溴吡斯的明片(批号20110221,上 海中西三维药业有限公司);磷酸盐缓冲液(pH 7.2~7.4)购自北京索莱宝生物科技有限公司;甲 酸(批号14117,色谱纯,美国DIMA公司);0.9%氯 化 钠 溶 液(浙 江 国 镜 药 业 有 限 公 司,批 号 C215113002);乙腈(色谱纯,德国 Merck 公司);灭 菌注射用水(批号110128112,西安京西双鹤药业有 限公司)。

# 1.2 动物实验

健康雄性Wistar大鼠24只,体质量200g左右,购于中国上海斯莱克实验动物有限责任公司。所 有动物均在温度20~25℃、湿度(50±10)%的环境 中标准饲养,经中国人民解放军联勤保障部队第九 四〇医院伦理委员会批准且所有实验均按照相关 指导原则和规定进行。

#### 2 方法

#### 2.1 分组及给药

将大鼠随机分为平原给药组、平原空白组、高 原给药组、高原空白组,共4组,每组6只大鼠。平 原给药组大鼠禁食12h后于上海(中国人民解放军 海军军医大学)进行实验,分别将10.2 mg(约含溴吡 斯的明2.3 mg)溴吡斯的明片剂粉末用水溶解后ig 给药,于给药前(0h)及给药后0.33、0.66、1.00、1.50、 2.00、3.00、4.00、6.00、8.00、12.00、24.00 h 由眼眶后 静脉丛取血0.3 mL,迅速加入盛有肝素的0.5 mL 塑料离心管中,4000 r·min<sup>-1</sup>离心 5 min, 取血浆 于-20℃贮存,待用。高原给药组大鼠经上海航空 托运至甘肃兰州后立即由货车转运至碌曲县海拔 为4300m的高原地区,大鼠禁食12h后开始药动 学实验,过程同平原给药组。平原空白组和高原空 白组大鼠分别于平原、急进高原后24h收集粪便于 粪便收集盒,迅速置于液氮罐保存,用于16SrRNA 分析及体外孵育实验。

#### 2.2 16S rRNA法分析肠道菌群的变化

为了表征急性高原缺氧对肠道微生物群的影 响,分别将平原空白组和高原空白组大鼠粪便样品 均匀混合,各取3份,用于16SrRNA分析。大鼠的 冷冻粪便样品在磷酸盐缓冲盐水中以1:10(质量体 积比)稀释并在4℃解冻,通过文献报道的方法<sup>[12]</sup> 提取 DNA,检测合格的 DNA 构建文库。进行融合 引物 PCR 时以基因组 DNA 为模板,磁珠筛选目的 扩增子片段,用合格的文库测序,然后进行相应的 生物信息分析。此部分实验与华大基因合作完成。

# 2.3 粪便孵育液的制备

分别称取平原空白组和高原空白组大鼠粪便 标本约0.5g,悬浮在4.5mL冷盐水中。将粪便悬浮 液以4000 r·min<sup>-1</sup>离心5 min。将所得上清液超声处 理10 min,以13000 r·min<sup>-1</sup>离心20 min,取上层提 取液为粪便孵育液<sup>[13]</sup>。

# 2.4 体外孵育实验

为了确定溴吡斯的明是否经肠道菌群代谢,进行体外孵育实验。孵育体系:0.1 mL粪便孵育液, 0.1 mL溴吡斯的明对照品溶液( $0.25 \text{ mol·L}^{-1}$ )和  $0.3 \text{ mL磷酸缓冲液(}0.1 \text{ mol·L}^{-1}, \text{pH} 7.0$ ),在 $37 \circ C 分$ 别孵育  $12 \cdot 24 \text{ h}^{[14]}$ 。孵育结束后,加入冷冻的乙腈 9.5 mL以终止反应。

# 2.5 质谱色谱条件

全程使用 Shim-pack XR-ODS 柱 (75.0 mm× 3.0 mm,2.0 µm) 色谱柱,以乙腈-水-甲酸(55:45: 0.1)为流动相,体积流量为 0.40 mL·min<sup>-1</sup>,进样体积 为 10 µL,分析单个样品用时 3.0 min。质谱喷雾电 压为 4 500 V,雾化温度为 250 ℃,溴吡斯的明检测 离子对 m/z 181.0→71.8,碰撞诱导解离电压为 186.165 kPa(27 psi),碰撞能量为 27 eV。

## 2.6 血浆及粪便样品处理

准确吸取30μL血浆样品或粪便孵育终止后溶 液置于0.5mL塑料离心管中,加入75μL乙腈,涡旋 振荡1min,13000r·min<sup>-1</sup>离心5min后取上清液于 进样瓶,LC-MS/MS法按"2.5"项条件进样分析,测 定溴吡斯的明质量浓度。

# 2.7 标准曲线的制备

称取溴吡斯的明对照品 0.002 0 g于 10 mL 量瓶 中,甲醇溶解并定容,得 200 μg·mL<sup>-1</sup>储备液。将储 备液用大鼠空白血浆或粪便提取液依次稀释成质 量浓度分别为 1.0、2.5、5.0、10.0、20.0、40.0、80.0、 160.0、320.0、640.0、1 280.0 ng·mL<sup>-1</sup>的血浆溶液或粪 便溶液,即得系列标准曲线溶液,按"2.6"项方法处 理,按"2.5"项条件进样分析,以测得溴吡斯的明峰 面积对质量浓度进行线性回归,分别得到血浆样品 及粪便样品标准曲线。

# 2.8 方法学考察

分别按"2.7"项方法配制标准血浆溶液或粪便 溶液,质量浓度为2.0、40.0、1100.0 ng·mL<sup>-1</sup>,处理后 进行回收率试验和日内、日间精密度试验。同法配制质量浓度为1100.0 ng·mL<sup>-1</sup>的样品对稳定性进行考察,分别于配制后24h、3次反复冻融、4℃下保存1个月后进行分析。

# 2.9 数据统计分析

将所得血药浓度 - 时间数据用 DAS 2.0 软件计 算溴吡斯的明药动学参数。实验结果均采用 SPSS 13.0 软件进行单因素方差分析,P<0.05 为具有显著 性差异。

#### 3 结果

#### 3.1 方法学考察结果

分别进样分析空白血浆样品、配制的含溴吡斯 的明的血浆样品、大鼠血浆样品以及空白粪便提取 液、配制的含溴吡斯的明的粪便提取液样品、粪便 孵育体系样品。结果表明,血浆及粪便提取液中杂 质不干扰样品的测定,血浆中溴吡斯的明的保留时 间为0.84 min(图1),粪便样品色谱图和血浆样品基 本一致(图略)。标准曲线溶液处理后分析,以溴吡 斯的明峰面积对质量浓度进行线性回归,血浆样品 及粪便样品标准曲线分别为 Y=0.027 X-0.039 2(r= 0.999 2), Y=0.024 3 X+0.001 8(r=0.998 4)。 溴吡 斯的明质量浓度在1.0~1 280.0 ng·mL<sup>-1</sup>内线性关 系良好。分别配制标准血浆溶液或粪便溶液,质量 浓度为2.0、40.0、1100.0 ng·mL<sup>-1</sup>,处理后分析得回 收率均大于97.0%。日内、日间精密度的RSD均小 于4.0%。以质量浓度为1 100.0 ng·mL<sup>-1</sup>的样品对稳 定性进行考察,分别于配制后24h、3次反复冻融、 4℃下保存1个月后其RSD均小于5.6%,可用于生 物样品分析。

# 3.2 急进高原后肠道菌群的改变

16S rRNA分析平原空白组和高原空白组大鼠 肠道微生物群的变化。Venn图反映多样品共有及 各自特有的OTU数目,能够直观地显示各组菌群的 数量(图2-A)。结果表明,两组之间的菌群组成不 同,平原空白组大鼠的菌群更丰富。热图是数据的 图形表示形式,根据每个样品中每种物种的相对丰 度进行分析,如图2-B所示,两组间肠道菌群组成存 在差异。这部分实验结果表明高原环境会导致大 鼠肠道菌群发生变化。

#### 3.3 肠道菌群代谢溴吡斯的明

溴吡斯的明与大鼠粪便提取液孵育 12、24 h 后,通过LC-MS/MS法测量剩余量的溴吡斯的明。 如图3所示,0h时,平原空白组和高原空白组大鼠 粪便孵育液中剩余的溴吡斯的明的量均为



A-平原空白组血浆样品;B-平原空白组血浆样品+对照品;C-平原给药组给药后6h血浆样品;D-高原给药组给药后6h血浆样品 A-Plasma sample of blank group at low altitude; B-Plasma sample of blank group at low altitude spiked with standard pyridostigmine bromide; C-Rat plasma sample of 6 h after administration at low altitude; D-Rat plasma sample of 6 h after administration at high altitude

图1 溴吡斯的明色谱图

Fig. 1 The chromatograms of pyridostigmine bromide



A-Venn diagram were shared OTU across different groups; B-Lg-scaled percentage heat map of species level

图 2 16S rRNA 分析结果



652.50 ngmL<sup>-1</sup>,孵育12h后,平原空白组和高原空白组 溴吡斯的明的剩余量分别为548.10、600.30 ngmL<sup>-1</sup>,孵 育24h后,平原空白组和高原空白组溴吡斯的明的 剩余量分别为430.65、495.90 ng·mL<sup>-1</sup>,孵育后溴吡 斯的明的量减少,表明粪便微生物会代谢溴吡斯的 明。与平原空白组相比,随着孵育时间的延长,高 原空白组溴吡斯的明的量下降缓慢(24h后平原空 白组和高原空白组分别减少了34.0%和24.0%),说 明急进高原后,肠道菌群对溴吡斯的明代谢减慢。 这一结果表明,肠道微生物群参与溴吡斯的明吸收 前的代谢,且在高原缺氧条件下,肠道微生物群对 其代谢减慢。

# 3.4 平均血药浓度-时间曲线

大鼠单剂量 ig 给予溴吡斯的明片后,取不同时间点血浆样品,LC-MS/MS 法测定血药浓度,根据每组血药浓度均值绘制药-时曲线(图4)。





#### $(x\pm s, n=6)$

Fig. 3 Remaining amount of pyridostigmine bromide af-

ter incubation 12 h and 24 h by rat feces  $(x\pm s, n=6)$ 





#### 3.5 药动学参数分析

采用 DAS 2.0 软件对两组血药浓度值进行分析,发现急进高原后溴吡斯的明药时曲线下面积(AUC<sub>0~</sub>,)比在平原时增加了 57.60%,清除率(CL)降低了 35.94%(P<0.05),药动学参数结果见表1。表明高原缺氧环境会增加溴吡斯的明的体内吸收,同时减慢其在体内的消除过程。

#### 4 讨论

肠道微生物群作为机体重要的微生态系统,不 仅在维持宿主生理功能方面发挥重要作用,与免疫 性疾病、代谢性疾病、肿瘤等的发生发展密切关联, 同时也在药物和异生素的代谢中作用显著,且对于 药物生物利用度及治疗效果具有重要意义<sup>[15-16]</sup>。本 实验中,溴吡斯的明与粪便悬浮液共同孵育结果表 表1 溴吡斯的明平原给药组和高原给药组药动学参数

比较(x±s,n=6)

Table 1 Pharmacokinetic parameters of pyridostigmine

bromide at low altitude and high altitude  $(x \pm s, n=6)$ 

参数	单位	平原给药组	高原给药组
$AUC_{0\sim t}$	$\mu g {\cdot} L^{-1} {\cdot} h$	$1\ 233.954{\pm}194.081$	1 944.674±381.043*
$AUC_{0\sim\infty}$	$\mu g{\cdot}L^{-1}{\cdot}h$	$1\ 241.528{\pm}195.016$	$1 \ 962.471 {\pm} 388.931^*$
$MRT_{0\sim t}$	h	$2.288 \pm 0.294$	$3.882 \pm 0.492$
$MRT_{0\sim\infty}$	h	$2.473 \pm 0.303$	4.267±0.55
$t_{1/2}$	h	$5.288 \pm 0.646$	3.497±1.356
$t_{\rm max}$	h	$0.938 {\pm} 0.125$	$1.25 \pm 0.289$
CL	$L \cdot h^{-1}$	8.366±1.276	$5.359{\pm}1.092^*$
$C_{\max}$	$\mu g {\cdot} L^{-1}$	564.375±136.749	533.875±103.551

#### 与平原给药组比较:\*P<0.05

 $^*P < 0.05$  vs administration group at low altitude

明肠道微生物群在溴吡斯的明的生物转化过程中 发挥重要作用,导致其吸收前发生代谢,影响其吸 收入血的量,这可能是其生物利用度低的一个重要 的影响因素,最终影响该药物的疗效。

比较溴吡斯的明平原组和急进高原组药动学 实验结果发现:急进高原后其AUC增加明显,提高 了母体药物的血浆水平,生物利用度增加。16S rRNA检测结果显示急进高原后肠道菌群的组成和 数量均发生变化,急进高原后明显减少。这无疑会 影响经肠道菌群代谢的溴吡斯的明的吸收前代谢。 孵育实验进一步证明急进高原后肠道菌群对其代 谢减慢。因此,急进高原后大鼠血浆中溴吡斯的明 浓度的升高可能是胃肠道中微生物被抑制的结果, 其药动学的改变与肠道菌群的变化关系密切。

溴吡斯的明的药动学特征比较明确,口服后生 物利用度仅为11%~20%。血浆中的胆碱酯酶可以 水解溴吡斯的明,部分经肝脏代谢,主要以原药及 代谢物经尿排泄[8]。由此看来,胆碱酯酶及肝脏对 其代谢固然重要,但是口服进入肠道后,吸收前肠 道菌群对其代谢直接影响生物利用度,影响其治疗 效果。而急进高原后,肠道菌群数量的减少导致其 吸收前代谢减慢,以致吸收入血的量增加,使其药 动学特征发生变化,提示急进高原后溴吡斯的明的 生物利用度会增加,可能会增加其疗效,应该重视 这一现象。在药物代谢研究中,大多比较重视代谢 酶及转运体对药物代谢的影响,虽然肝酶系统是代 谢的主要系统,转运体在药物体内过程中作用显 著,但对于口服药物来说,肠道微生物的作用同样 不容忽视。有文献报道抗生素减少大鼠体内肠道 菌群后,氨氯地平、洛伐他汀、阿司匹林等的药动学 特征会发生变化,影响其生物利用度及治疗效 果<sup>[13-14,17-20]</sup>。本研究也证明肠道微生物群对药物生 物利用度会产生影响,随后影响药物治疗效果。本 研究结果提示,肠道微生物群对药物的代谢不容忽 视,这可能是影响药物疗效的另一重要因素,值得 研究者深入探讨。

利益冲突 所有作者均声明不存在利益冲突 参考文献

- Koppel N, Maini Rekdal V, Balskus E P. Chemical transformation of xenobiotics by the human gut microbiota [J]. Science, 2017, 356(6344): eaag2770.
- [2] Delzenne N M, Bindels L B. Contribution of gut microbiota-host cooperation to drug efficacy [J]. Nat Rev Gastroenterol Hepatol, 2018, 15(2):69-70.
- [3] Javdan B, Lopez J G, Chankhamjon P, et al. Personalized mapping of drug metabolism by the human gut microbiome [J]. Cell, 2020, 181(7): 1661-1679.
- [4] Jia W, Xie G X. Probiotics, bile acids and gastrointestinal carcinogenesis [J]. Nat Rev Gastroenterol Hepatol, 2018, 15(4): 205.
- [5] 张娟红, 王 荣, 王立娟, 等. 急进高原对甲氧氯普胺蛋白结合率及药代动力学参数的影响 [J]. 兰州大学学报: 医学版, 2017, 43(3): 13-17.

Zhang J H, Wang R, Wang L J, et al. Effect of "acute exposure to high altitude" on the protein binding and pharmacokinetics of metoclopramide [J]. J Lanzhou Univ: Med Sci, 2017, 43(3): 13-17.

- [6] Luo B F, Wang R, Li W B, et al. Pharmacokinetic changes of norfloxacin based on expression of MRP2 after acute exposure to high altitude at 4 300 m [J]. Biomed Pharmacother, 2017, 89: 1078-1085.
- [7] 张娟红, 王 荣, 谢 华, 等. 急进高原对普萘洛尔和美托 洛尔在大鼠体内药代动力学的影响 [J]. 南方医科大学 学报, 2014, 34(11): 1616-1620.
  Zhang J H, Wang R, Xie H, et al. Effect of acute exposure to high altitude on pharmacokinetics of

propranolol and metoprolol in rats [J]. J South Med Univ, 2014, 34(11): 1616-1620.
[8] Schreglmann S R, Büchele F, Sommerauer M, et al. Pyridostigmine bromide versus fludrocortisone in the

- treatment of orthostatic hypotension in Parkinson's disease-a randomized controlled trial [J]. Eur J Neurol, 2017, 24(4): 545-551.
  [9] 王 红, 谭群友, 张 梨, 等. 溴吡斯的明在大鼠离体肠的吸收
- [9] 土 红, 革研及, 张 采, 等. 褒吨别的明社入砥离体励的吸收 动力学 [J]. 中国新药与临床杂志, 2012, 31(6): 317-321.

Wang H, Tan Q Y, Zhang L, et al. Intestinal absorption kinetics of pyridostigmine bromide in rat intestine *in vitro* [J]. Chin J New Drugs Clin Remedies, 2012, 31(6): 317-321.

- [10] Tan Q Y, Jiang R, Xu M L, et al. Nanosized sustainedrelease pyridostigmine bromide microcapsules: Process optimization and evaluation of characteristics [J]. Int J Nanomed, 2013, 8: 737-745.
- [11] Nutter T J, Cooper B Y. Persistent modification of Nav1.9 following chronic exposure to insecticides and pyridostigmine bromide [J]. Toxicol Appl Pharmacol, 2014, 277(3): 298-309.
- [12] Leser T D, Lindecrona R H, Jensen T K, et al. Changes in bacterial community structure in the colon of pigs fed different experimental diets and after infection with *Brachyspira hyodysenteriae* [J]. Appl Environ Microbiol, 2000, 66(8): 3290-3296.
- [13] Kim D H. Gut microbiota-mediated drug-antibiotic interactions [J]. Drug Metab Dispos, 2015, 43(10): 1581-1589.
- [14] Yoo H H, Kim I S, Yoo D H, et al. Effects of orally administered antibiotics on the bioavailability of amlodipine: Gut microbiota-mediated drug interaction [J]. J Hypertens, 2016, 34(1): 156-162.
- [15] Carmody R N, Turnbaugh P J. Host-microbial interactions in the metabolism of therapeutic and dietderived xenobiotics [J]. J Clin Invest, 2014, 124(10): 4173-4181.
- [16] Wu D, Yang J J, Yang F, et al. Analysis of alkaline and neutral volatile metabolites in feces by gas chromatography-tandem mass spectrometry [J]. Chin J Anal Chem, 2017, 45(6): 837-843.
- [17] Kim I S, Yoo D H, Jung I H, et al. Reduced metabolic activity of gut microbiota by antibiotics can potentiate the antithrombotic effect of aspirin [J]. Biochem Pharmacol, 2016, 122: 72-79.
- [18] Zhang J H, Zhang J M, Wang R. Gut microbiota modulates drug pharmacokinetics [J]. Drug Metab Rev, 2018, 50(3): 357-368.
- [19] Zhang J H, Sun Y M, Wang R, et al. Gut microbiotamediated drug-drug interaction between amoxicillin and aspirin [J]. Sci Rep, 2019, 9(1): 16194.
- [20] Zhang J H, Chen Y Y, Sun Y M, et al. Plateau hypoxia attenuates the metabolic activity of intestinal flora to enhance the bioavailability of nifedipine [J]. Drug Deliv, 2018, 25(1): 1175-1181.

[责任编辑 刘东博]