•基础研究 BASIC RESEARCH•

急性肝坏死小鼠血脑屏障通透性的改变

吕 飒, 宋红丽, 王静艳, 刘 沛

吕飒,宋红丽,王静艳,刘沛,中国医科大学附属第二医院感染科 辽宁省沈阳市 110004
吕飒,女,1972-12-04生,辽宁省沈阳市人,汉族,讲师.1999年中国医科 大学硕士,博士研究生在读,主要从事重型肝炎并发症的研究.
卫生部临床重点项目,No.97100252
项目负责人:刘沛,110004,辽宁省沈阳市,中国医科大学附属第二医院感 染科.syliupei2003@yahoo.com.cn
电话:024-83956981 传真:024-83956451
收稿日期:2004-02-27 接受日期:2004-03-16

Blood brain barrier permeability in acute liver necrosis of mice

Sa Lu, Hong-Li Song, Jing-Yan Wang, Pei Liu

Sa Lu, Hong-Li Song, Jing-Yan Wang, Pei Liu, Department of Infectious Diseases, The Second Affiliated Hospital of China Medical University, Shenyang 110004, Liaoning Province, China

Supported by the Research Funds of the Ministry of Public Health of the People's Republic of China, No. 97100252

Correspondence to: Pei Liu, Department of Infectious Diseases, The Second Affiliated Hospital of China Medical University, 36 Sanhao Street, Shenyang 110004, Liaoning Province, China. syliupei2003@yahoo.com.cn Received: 2004-02-27 Accepted: 2004-03-16

Abstract

AIM: To study the permeability of the blood brain barrier (BBB) in a mouse model of acute liver necrosis.

METHODS: Male Balb/c mice were divided into 4 groups. In one group, mice were intraperitoneal of lipopolysaccharide (LPS, 10 μ g/kg) with D-galactosamine (GalN, 800 mg/kg) to induce acute liver necrosis. Other groups were controls. Serum levels of alanine transaminase (ALT) were determined and the liver tissues were fixed for histopathological analysis. The permeability of BBB in mice was investigated with Evans blue (EB).

RESULTS: The serum levels of ALT were increased mildly in mice, which were administration of LPS or GalN alone. And no animals died. But the levels of ALT began to increase at 6 hours ($41.89\pm14.57 \mu at/L$), and reached a maximal level at 12 hours ($170.30\pm16.13 \mu at/L$) after injection with both LPS and GalN. Mice began to die at 6 hours, and at 9 hours after injection, the rate of lethality reached an extremely high level of 66.6%. The liver became massive or submassive necrosis. The concentration of EB in brain was significantly increased in ALF models compared with other groups.

CONCLUSION: The permeability of BBB is increased in acute liver necrosis model. It may be the mechanism of the brain edema.

Lu S, Song HL, Wang JY, Liu P. Blood brain barrier permeability in acute liver necrosis of mice. Shijie Huaren Xiaohua Zazhi 2004;12(6): 1346-1348

摘要

目的: 探讨急性肝坏死动物血脑屏障通透性异常改变.

方法: 将280只 δ Balb/c 小鼠分为4组,应用内毒素(LPS, 10 μg/kg)和 D- 氨基半乳糖(GalN, 800 mg/kg)联合 ip, 建立急性肝坏死小鼠模型. 并检测血清 ALT,观察肝脏组 织病理学变化,利用伊文思蓝研究小鼠血脑屏障通透性的 改变情况.

结果: 单独应用 LPS 或 GalN 仅使血清 ALT 轻度升高,动物无死亡. 而联合应用后ALT则从6 h开始明显升高(41.89 ± 14.57 μkat/L),到 12h 达高峰(170.30 ± 16.13 μkat/L),较其他各组均有显著性差异(P <0.01).动物从 6 h 开始死亡,9 h 达高峰,总死亡率达 66.6%. 肝脏 HE 染色可见大块或亚大块出血性坏死,而其他组仅见单个或灶状肝细胞坏死,部分细胞脂肪变性.并且脑组织EB含量在各时间点均较其他组明显升高.

结论:在急性肝坏死动物中存在血脑屏障通透性异常增加的 改变,可能是引起脑水肿发生的重要机制.

吕飒, 宋红丽, 王静艳, 刘沛. 急性肝坏死小鼠血脑屏障通透性的改变. 世界 华人消化杂志 2004;12(6):1346-1348 http://www.wjgnet.com/1009-3079/12/1346.asp

0 引言

急性肝衰竭(acute liver failure, ALF)的死亡率很高, 其中50-80%的患者死于脑水肿引起的颅高压⁽¹⁾. 脑水肿 包括细胞毒性和血管源性脑水肿,后者以血脑屏障 (blood-brain barrier, BBB)通透性的改变为主要原因. 我们应用伊文思蓝(Evens blue, EB)体内注射后检测急 性肝坏死动物脑组织中含量,观察其血脑屏障通透性 改变.

1 材料和方法

1.1 材料 6 Balb/c 小鼠 280 只, 6-8 周龄, 体质量 18-22 g, 由中国医科大学动物中心提供. D- 氨基半乳 糖(D- galactosamine, GalN)由北京药物研究所提供, LPS (E.coli O127:B8)购自 Sigma 公司, 伊文思蓝(EB)购自 Fluka 公司, 甲酰胺为分析纯. 小鼠随机分为 4 组. 1 组 (生理盐水对照组)50 只, 2 组(LPS 对照组)50 只, 3 组 (GalN 对照组)50 只, 4 组(肝坏死组: GalN+LPS)130 只. 各 组分 5 个时间点(2, 6, 9, 12, 24 h), 每个时间点 10 只小鼠. GalN 800 mg/kg, LPS 10 μg/kg,均为 ip, 生理盐水为相同体积 ip, 20 g/L EB (2 mg/kg)于处死动 物前2h尾静脉注射.每时间点动物中5只检测EB含量, 另5只留血及肝脏组织标本待检.

1.2 方法 血脑屏障通透性的检测首先建立标准曲线. 取 EB10 mg 溶于 100 mL 生理盐水中, 取 0.1 mL 加入 1.9 mL 甲酰胺中,混匀作为第1管,从中取0.1 mL加入1.9 mL 甲酰胺中混匀作为第2管,再从中取1mL加入1mL 甲酰胺中混匀作为第3管,以此类推共做6管,其浓度 分别为5 mg/L, 0.25 mg/L, 0.125 mg/L, 0.0 625 mg/L, 0.0 313 mg/L, 0.0 156 mg/L, 37 ℃水浴 48 h, 于紫 外分光光度仪上(波长632 nm)进行比色, 蒸馏水作空白 对照,制作出标准曲线.动物注射 EB 2 h 后,迅速断 头.为清除血液中染料,向左心室灌注生理盐水,直 至右心室流出透明液体为止. 取脑称重, 加入3 mL 甲 酰胺, 37 ℃水浴 48 h, 1 500 r/min 离心, 取上清于 波长 632 nm 进行比色, 根据标准曲线计算出 EB 含量, 结果以 ng/g 表示. 每组各时间点另5只小鼠, 摘眼球取 血, 分离血清, 立即行血清谷丙转氨酶(ALT)测定. 将 处死的小鼠肝脏迅速置于 40 g/L 甲醛中固定,石蜡包 埋, HE 染色, 观察肝脏病理形态变化.

统计学处理 ALT, EB 含量均以 mean±SD 表示, 使用 SPSS10.0 进行方差分析比较.

2 结果

第4组小鼠联合注射后,逐渐出现懒动,摄水和觅食动作减少,皮毛松散,最后行动减慢,甚至抽搐,并于注射后6h开始死亡(18/120),到9h达高峰(72/120), 12h以后存活下来的小鼠没有再死亡者,总死亡率可达 66.6%(80/120).而其他3组无动物死亡.因此各实验指标 的测定均截止至12h为止.

2.1 肝脏组织病理形态学 第1组小鼠肝组织呈现清楚 的肝小叶结构,肝小叶以中央静脉为轴,肝索呈放射状 排列, 肝细胞完整, 肝血窦清晰(图1A). 第2组肝脏 仅有轻度肝细胞水肿,或脂肪变性,无明显肝细胞坏死 (图 1B). 第 3 组于 9 h 可见有单个肝细胞坏死(图 1C). 第 4 组 2 h 时也无明显变化,但随时间的延长,逐渐出 现点状坏死或灶状坏死,6h时有桥接坏死.到9h时 病变最重,表现为肉眼可见肝脏体积明显增大,呈酱紫 颜色,HE 染色呈肝细胞大块或亚大块坏死,肝小叶结 构紊乱,肝索消失,肝血窦或间质内出血较重(图 1D). 2.2 血清 ALT 变化 第2组小鼠 ALT 在各个时间点无明显 变化, 第3组 ALT 仅于 9h 有轻度升高(1.84 ± 0.04 μkat/L). 第4组小鼠ALT于6h开始明显升高(41.89 ± 14.57 µkat/L), 9h达(103.94 ± 15.21 µkat/L),于12h达高峰(170.30 ± 16.13 μkat/L). 各时间点较其他各组均有显著性差异 (P < 0.01,图2).

2.3 脑组织 EB 含量 第 4 组小鼠于注射 2 h 后, EB 含量开始明显增高,各时间点较其他对照组均有显著性

差异,组内各时间点之间无显著性差异(P >0.05,表1).



图 1 小鼠肝脏病理 HE 染色. A: 第 1 组: 肝小叶结构清楚, 肝细胞完整, 肝血窦清晰×100; B: 第 2 组: 肝细胞脂肪变性, 轻度肝细胞水肿×400; C: 第 3 组: 单个肝细胞坏死, 局部炎性细胞浸润×400; D: 第 4 组: 肝细 胞大块或亚大块坏死×100.



图 2 各组小鼠不同时间血清 ALT 水平.

表1 急性肝坏死小鼠脑组织 EB 含量(ng/g,mean±SD)

分组	2 h	6 h	9 h	12 h
1 (盐水对照)	624±227	582±217	594±284	612±325
2 (LPS 对照)	1 168±350	1 063±259	1 312±125	931±317
3 (GalN 对照)	1 252±136	1 113±208	870±276	1 198±203
4 (肝坏死)	2 144±207 ^{bde}	2 064±328 ^{bde}	2 271±284 ^{bdf}	1 862±206 ^{bce}

°P <0.05, °P< 0.01vs 1组, °P <0.05, °P <0.01 vs 2组, °P <0.05, 'P <0.01 vs 3组.

3 讨论

脑水肿是 ALF 的严重并发症和致死原因之一^[1-3], 许多 研究证实细胞毒性和血管源性脑水肿机制都参与了 ALF时脑水肿的形成^[4-5]. BBB是中枢神经系统中重要的 解剖结构,他可限制血液循环中某些物质进入,从而维 持中枢神经系统内环境的稳定[6-7]. 我们应用LPS和GalN 联合注射建立急性肝坏死动物模型^[8-10],研究 BBB 异 常改变. 通过生化检测谷丙转氨酶(ALT),发现 6 h ALT 出现明显升高,于12h可达170.30±16.13 μkat/L, 较对照组有显著性差异(P < 0.01). 组织学检查: 6 h出现桥 接样坏死,9h出现出血性大片肝坏死,其病理改变类 似重型肝炎. 而单独使用LPS或GalN仅引起ALT轻度升 高, HE染色仅见轻度的肝细胞损伤. 这是由于肝细胞在 遭受损伤因子的刺激时可产生保护性蛋白,GalN可特异 性消耗尿嘧啶核苷,影响肝细胞核酸代谢,从而抑制保 护性蛋白的合成、增加肝细胞对LPS的敏感性、二者联 合应用造成了已致敏的肝细胞发生大片坏死.

我们利用伊文思蓝(EB)与血清白蛋白有高度亲和 力,只有 BBB 破坏后,才能通过受损的 BBB 进入脑组 织的特点,测定急性肝坏死的小鼠脑组织中 EB 的含 量,以反映 BBB 开放的程度^[11-12].结果在急性肝坏死组 的小鼠脑组织 EB 含量从 2 h 开始明显升高,较对照组 有显著性差异,表明在实验性急性肝坏死动物模型中 确实存在 BBB 通透性增高.但是,在出现脑组织 EB 含 量明显增加的 2 h,急性肝坏死组的小鼠肝脏内未发现 大片肝细胞坏死,说明在实验动物发生大片肝细胞坏 死前已存在 BBB 通透性增高,提示引起肝坏死发生的 某些因子可能参与 BBB 通透性增高.

BBB 通透性的改变主要是通过内皮细胞的损伤,紧 密连接的开放,小泡转运的增强,星形胶质细胞的肿 胀来实现的[13-18]. ALF 时机体发生 BBB 损伤是由多种因 素共同作用的结果.目前ALF时BBB改变的机制仍不清 楚,其中内毒素和细胞因子与 BBB 通透性的关系是现 在的研究热点.由于肝脏重度损伤,造成(1)肠道内毒素 产生和吸收增多;(2)门体循环短路,使血中内毒素逃避 肝 Kupffer 细胞的吞噬与清除,使内毒素血症加重; (3) 肝细胞大量坏死, 肝 Kupffer 细胞也严重受损, 使其吞 噬能力受抑制,导致对内毒素的清除能力下降,因此 ALF 时常伴有内毒素血症^[19]. 内毒素诱发肝硬化大鼠发 生肝性脑病时 BBB 超微结构有明显改变^[20]. 我们 LPS 单 独注射组动物未发现 BBB 通透性增高现象,提示在我 们建立的肝坏死动物模型中存在着 LPS 诱生的第二因 子参与BBB通透性增高的形成. 有研究报告LPS可以刺 激 TNF- α 生成^[21-22],而 TNF- α 可以使 BBB 通透性增 加. 临床研究也证实重症肝炎患者血中 TNF- α 明显增 高. 因此, TNF-α可能是急性肝坏死发生 BBB 通透性 异常增高的重要因子.

ALF 时机体各系统的变化是复杂的,进一步引起 BBB 的破坏甚至是脑水肿的机制更是复杂的,其中血 氨水平的变化,缺氧以及各种免疫递质的作用,还有 待今后更进一步深入研究.

4 参考文献

- 1 Mukherjee KK, Chhabra R, Khosla VK. Raised intracranial pressure in hepatic encephalopathy. *Indian J Gastroenterol* 2003;22(Suppl 2):S62-65
- 2 Faybik P, Hetz H, Krenn CG, Baker A, Germann P, Berlakovich G, Steininger R, Steltzer H. Liver support in fulminant liver failure after hemorrhagic shock. *Wien Klin Wochenschr* 2003; 115:595-598
- 3 Gill RQ, Sterling RK. Acute liver failure. *J Clin Gastroenterol* 2001;33:191-198
- 4 Inamasu J, Nakamura Y, Yamamoto S, Sakamoto N, Saito R, Horiguchi T, Ichikizaki K. Prolonged unilateral vasodilatation and brain edema in fulminant hepaticfailure, associated with symptomatic seizure. *Clin Neurol Neurosurg* 2002;104:157-160
- 5 Blei AT. Pathophysiology of brain edema in fulminant hepatic failure, revisited. *Metab Brain Dis* 2001;16:85-94
- 6 Zheng W, Aschner M, Ghersi-Egea JF. Brain barrier systems: a new frontier in metal neurotoxicological research. *Toxicol Appl Pharmacol* 2003;192:1-11
- 7 Chaudhuri JD. Blood brain barrier and infection. *Med Sci Monit* 2000;6:1213-1222
- 8 Nakama T, Hirono S, Moriuchi A, Hasuike S, Nagata K, Hori T, Ido A, Hayashi K,Tsubouchi H. Etoposide prevents apoptosis in mouse liver withD-galactosamine/lipopolysaccharide-induced fulminant hepatic failure resultingin reduction of lethality. *Hepatology* 2001;33:1441-1450
- 9 Inoue T, Horiai H, Aoki C, Kawamura I, Ota M, Mizuhara H, Tomoi M, Mutoh S. Insulin-like growth factor-I prevents lethal acute liver failure induced byD-galactosamine and lipopolysaccharide in rats. *In Vivo* 2003;17:293-299
- 10 Santos FA, Silva RM, Tome AR, Rao VS, Pompeu MM, Teixeira MJ, De Freitas LA, De Souza VL. 1,8-cineole protects against liver failure in an in-vivo murine model of endotoxemic shock. *J Pharm Pharmacol* 2001;53:505-511
- 11 Ovadia H, Abramsky O, Feldman S, Weidenfeld J. Evaluation of the effect of stress on the blood-brain barrier: critical role of the brain perfusion time. *Brain Res* 2001;905:21-25
- 12 Kaya M, Kalayci R, Kucuk M, Arican N, Elmas I, Kudat H, Korkut F.Effect of losartan on the blood-brain barrier permeability in diabetichypertensive rats. *Life Sci* 2003;73:3235-3244
- 13 Fischer S, Wobben M, Marti HH, Renz D, Schaper W. Hypoxia-induced hyperpermeability in brain microvessel endothelial cellsinvolves VEGF-mediated changes in the expression of zonula occludens-1. *Microvasc Res* 2002;63:70-80
- 14 Krizbai IA, Deli MA. Signalling pathways regulating the tight junction permeability in theblood-brain barrier. *Cell Mol Biol* (Noisy-le-grand) 2003;49:23-31
- 15 Abbott NJ. Astrocyte-endothelial interactions and blood-brain barrier permeability. *J Anat* 2002;200:629-638
- 16 Fischer S, Wobben M, Kleinstuck J, Renz D, Schaper W. Effect of astroglial cells on hypoxia-induced permeability in PBMEC cells. Am J Physiol Cell Physiol 2000;279:C935-44
- 17 Li YQ, Chen P, Haimovitz-Friedman A, Reilly RM, Wong CS. Endothelial apoptosis initiates acute blood-brain barrier disruption afterionizing radiation. *Cancer Res* 2003;63:5950-5956
- 18 Stewart PA. Endothelial vesicles in the blood-brain barrier: are they related topermeability? *Cell Mol Neurobiol* 2000;20:149-163
- 19 Han DW. Intestinal endotoxemia as a pathogenetic mechanism in liver failure. *World J Gastroenterol* 2002;8:961-965
- 20 李夏青,韩德五.内毒素诱发肝性脑病大鼠脑超微结构观察.解 剖学杂志 2000;23:439-440
- 21 Yarovinsky TO, Powers LS, Butler NS, Bradford MA, Monick MM, Hunninghake GW. Adenoviral infection decreases mortality from lipopolysaccharide-induced liver failure via induction of TNF-alpha tolerance. *J Immunol* 2003;171:2453-2460
- 22 Dominguez Fernandez E, Flohe S, Siemers F, Nau M, Schade FU. Endotoxin tolerance in rats: influence on LPS-induced changes in excretory liverfunction. *Inflamm Res* 2002;51:500-505