

US3 基因检测在新生儿晚期黄疸巨细胞病毒感染诊断中的应用

胡洪波^{1a} 陈坤² 彭巧英^{1b} 郭虹^{1a}

1. 湖北省妇幼保健院 a. 检验科; b. 新生儿科 (武汉 430070); 2. 武汉市第九医院检验科 (武汉 430080)

摘要: 目的 探讨 US3 基因检测在新生儿晚期黄疸巨细胞病毒(human cytomegalovirus , HCMV)感染诊断中的应用。

方法 应用巢式 PCR 法检测 2012 年 1 月–2012 年 12 月在新生儿科就诊的新生儿晚期黄疸标本 US3 基因，并通过与 HCMV-IgM、HCMV-DNA 荧光定量 PCR、HCMV-pp65 抗原检测结果做比较，分析 US3 基因检测在诊断新生儿晚期黄疸 HCMV 感染的符合程度。**结果** ① 145 例新生儿晚期黄疸血清 HCMV-IgM 检测阳性 1 例，HCMV 荧光定量 PCR 检测阳性 24 例，HCMV-pp65 抗原阳性 25 例，US3 基因扩增阳性 24 例；② US3 基因检测与 HCMV-DNA 荧光定量 PCR 两种检测方法结果差异无统计学意义 ($P = 1.000$)，一致率为 97.2%， κ 值为 0.900；US3 基因检测与 HCMV-pp65 抗原检测两种检测方法结果差异无统计学意义 ($P = 1.000$)，一致率为 95.2%， κ 值为 0.828；③ US3 基因检测用于诊断新生儿晚期黄疸 HCMV 感染的灵敏度为 85.2%，特异度为 99.2%，Youden 指数为 84.4；阳性预测值和阴性预测值分别为 0.958 和 0.967；④ US3 基因检测用于诊断新生儿晚期黄疸 HCMV 活动性感染的灵敏度为 84.0%，特异度为 97.5%，Youden 指数为 81.5；阳性预测值和阴性预测值分别为 0.875 和 0.967。**结论** US3 基因检测适用于临床新生儿晚期黄疸 HCMV 感染的诊断。

关键词: 巨细胞病毒；US3 基因；新生儿；黄疸

Application of US3 gene in detection of human cytomegalovirus infection collected from late jaundice infants

HU Hong-bo, Chen Kun, PENG Qiao-ying, GUO Hong

1a. Department of Clinical Laboratory; 1b. Department of Neonatology, Hubei Maternal and Child Health Hospital, Wuhan 430070, China; 2. The Ninth Hospital of Wuhan, Wuhan 430080, China

Abstract: Objective To explore the application of US3 gene in detection of human cytomegalovirus infection collected from late jaundice infants. Methods Nested PCR was performed to amplify the US3 gene region of clinical strains collected from late jaundice infants. By comparing with the results of serum HCMV-IgM, HCMV-DNA PCR and HCMV-pp65 antigenemia assay, the coincidence degree of the results in detection of human cytomegalovirus strains collected from late jaundice infants was analyzed. Results ① 145 specimens of late jaundice infants were detected, the positive specimens detected by serum HCMV-IgM were 1, detected by PCR HCMV-DNA and HCMV-pp65 were 24 and 25 respectively. By comparison, the positive specimens detected by the US3 HCMV-DNA were 24. ② There was no significant difference in detection of HCMV infection between US3 gene and PCR HCMV-DNA ($P = 1.000$). The consistent rate of US3 gene and HCMV-DNA PCR was 97.2% and the value of Kappa was 0.900; There was no significant difference in detection of HCMV infection between US3 gene and HCMV-pp65 ($P = 1.000$). The consistent rate of US3 gene and HCMV-pp65 was 95.2% and the value of Kappa was 0.828; ③ The sensitivity of US3 gene in detection of HCMV strains collected from late jaundice infants was 85.2%, the specificity was 99.2%, Youden index was 84.4, PVP and PVN were 0.958 and 0.967 respectively. ④ The sensitivity of US3 gene in detection of HCMV strains collected from late jaundice infants was 84.0%, the specificity was 97.5%, Youden index was 81.5, PVP and PVN were 0.875 and 0.967 respectively. Conclusions For optimal sensitivity and specificity of the diagnostic method, the parallel use of primers from the US3 gene is recommended.

Keywords: human cytomegalovirus; US3 gene; infant; jaundice

人巨细胞病毒(human cytomegalovirus, HCMV) 属疱疹病毒科 β 亚科, 为双链 DNA 病毒, 临床表现多样, 是新生儿感染的重要病原之一。在我国, HCMV 感染的新生儿中以黄疸就诊的患儿居多, 黄疸持续时间从数天到数月不等^[1,2]。早期诊断、及时治疗对新生儿黄疸预后至关重要。HCMV 基因组全长约 240kb, 含有 200 多个开放读码框, 由长独特序列 (UL) 和短独特序列 (US) 2 个片段组成, 两个片段被一对方向倒置的重复序列夹在中间。HCMV US3 蛋白感染早期即有表达, 在内质网中与 HLA-I 类分子 α 链结合, 阻止和下调特异性 CD8 $^+$ CTL 的正常免疫效应。本研究应用巢式 PCR 法检测就诊新生儿晚期黄疸标本 US3 基因, 并通过与血清 IgM 型抗体、HCMV-DNA 荧光定量 PCR 和 HCMV-pp65 抗原

作者简介：胡洪波（1977-），男，博士，副主任技师，主要从事免疫学检验，Email: dingguang666@hotmail.com。

通讯作者：郭虹（1965-），女，副主任技师，主要从事免疫学检验，Email: lan.1206@163.com。

检测结果做比较，分析 US3 基因检测在诊断新生儿晚期黄疸 HCMV 感染及活动性感染的符合程度。

1 对象和方法

1.1 研究对象 2012 年 1 月–2012 年 12 月在新生儿科就诊的新生儿晚期黄疸 145 例，符合以下条件者纳入研究对象：日龄 ≥ 1 周，以黄疸持续不退和/或退而复现为主诉。所有患儿行宫内感染（TORCH）、肝功能、肝炎病毒、血常规、血型、C 反应蛋白、肝胆 B 超检测；对高间胆红素血症者，排除血型不合溶血后，光疗效果不佳者再做溶血性贫血（网织红细胞、高铁血红蛋白还原试验、红细胞形态检查、红细胞脆性试验等），血清 HCMV-IgM、HCMV-DNA 荧光定量 PCR 和 HCMV-pp65 抗原检测。HCMV 感染诊断标准参照第三版《实用新生儿学》^[3]。

1.2 试剂与仪器 采用秀鹏生物技术开发有限公司 HCMV-pp65 抗原血症免疫荧光检测试剂盒检测人外周血白细胞 pp65 抗原；采用康润生物制品开发有限公司 HCMV 检测试剂盒检测 HCMV-IgM；使用美国 BIO-RAD ICycler Iq 型基因扩增仪对标本进行 DNA 定量检测。采用中山大学达安基因股份有限公司 PCR 荧光检测 HCMV 试剂盒检测 HCMV-DNA。

1.3 方法

1.3.1 血清 HCMV-IgM 检测 酶联免疫吸附试验（ELISA）检测血清中 HCMV-IgM 抗体，严格按照试剂盒说明书要求进行操作， $ISR \geq 1.10$ 判定为 HCMV-IgM 抗体水平显著。

1.3.2 HCMV-DNA 荧光定量 PCR 检测 取患儿静脉血 1ml 于 1.5ml 的无菌离心管，4℃静置过夜。吸取上层血清至另一无菌离心管。取 50 μl 血清加 50 μl DNA 提取液打匀。100℃保温 10 分钟。12000rpm 离心 5 分钟，取上清液

3.5 μl 做 PCR 扩增。HCMV-DNA 拷贝数 $\geq 5 \times 10^2$ 判定为阳性。

1.3.3 HCMV-pp65 抗原检测 取患儿静脉抗凝血 3ml，溶血素溶解红细胞，取 2×10^5 个细胞制片。荧光显微镜下观察结果。以 2×10^5 个多形核白细胞中 pp65 抗原阳性细胞 ≥ 3 个判定为阳性。

1.3.4 US3 基因检测 采用巢式聚合酶链反应扩增 HCMV US3 基因，引物设计和反应条件参照文献^[4]，外侧引物 P1：5'-TGAGCAGCCATAGCACCAAGAGTCC-3'，P2：5'-CAGTCCACACGCTACTTCTCAGCG-3'；内侧引物 P3：5'-CCCGCGGCCTGGGTGTTAGAGTCCG-3'，P4：5'-GCACTGCTGCAGCCAGACCGGAGCG-3'。初次扩增反应条件：预变性 94℃ 12min，变性 94℃ 30s，退火 60℃ 30s，延伸 72℃ 90s，50 循环，再延伸 94℃ 7min；再次扩增反应条件：预变性 94℃ 12min，变性 94℃ 30s，退火 65℃ 30s，延伸 72℃ 90s，40 循环，再延伸 94℃ 7min。扩增产物 561bp。1.5% 琼脂糖凝胶电泳、溴化乙锭染色，紫外检测仪下观察扩增结果。

1.4 统计学分析 用 SPSS16.0 统计软件，配对计数资料采用 χ^2 检验和 κ 系数检验； $\kappa \geq 0.7$ 表示吻合度较强； $0.7 > \kappa \geq 0.4$ 表示吻合度一般； $\kappa < 0.4$ 表示吻合度较弱， $P < 0.05$ 为差异有统计学意义。

2 结果

2.1 新生儿晚期黄疸荧光定量 PCR 检测、HCMV-pp65 抗原及 US3 基因扩增结果 145 例新生儿晚期黄疸血清 HCMV-IgM 检测阳性 1 例，HCMV 荧光定量 PCR 检测阳性 24 例，HCMV-pp65 抗原阳性 25 例，US3 基因扩增阳性 24 例。荧光定量 PCR 检测、HCMV-pp65 抗原及 US3 基因扩增结果见表 1。

表 1 28 例阳性患儿 HCMV-DNA 荧光定量 PCR 检测、HCMV-pp65 抗原及 US3 基因扩增结果

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15	16	17	18	19	20	21	22	23	24	25	26	27	28
IgM	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	
PCR	+	+	+	+	+	+	+	+	+	-	-	+	+	-	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	
pp65	+	+	+	-	+	+	+	+	+	-	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	-	+	+	+	+	
US3	+	+	+	+	+	+	+	+	+	-	+	+	+	+	+	+	-	+	+	+	+	-	+	+	-	+	+	

2.2 US3 基因检测与 HCMV-DNA 荧光定量 PCR 检测结果的比较 US3 基因检测与 HCMV-DNA 荧光定量 PCR 两种检测方法结果差异无统计学意义 ($P = 1.000$)，一致率为 97.2%， κ 值为 0.900，US3 基因检测与 HCMV-DNA 荧光定量 PCR 检测结果参见表 2。

表 2 US3 基因检测与 HCMV-DNA 荧光定量 PCR 检测结果的比较

HCMV-DNA (+)	HCMV-DNA (-)	合计
--------------	--------------	----

US3(+)	22	2	24
US3(-)	2	119	121
合计	24	121	145

2.3 US3 基因检测与 HCMV-pp65 抗原检测结果的比较 US3 基因检测与 HCMV-pp65 抗原检测两种检测方法结果差异无统计学意义 ($P = 1.000$)，一致率为 95.2%， κ 值为 0.828。US3 基因检测与 HCMV-pp65 抗原检测结果的比较 US3 基因检测与 HCMV-pp65 抗原检测结果参见表 3。

表 3 US3 基因检测与 HCMV-pp65 抗原检测结果的比较

	HCMV-pp65 (+)	HCMV-pp65 (-)	合计
US3(+)	21	3	24
US3(-)	4	117	121
合计	25	1	145

2.4 US3 基因检测与新生儿晚期黄疸 HCMV 感染的比较 US3 基因检测用于诊断新生儿晚期黄疸 HCMV 感染的灵敏度为 85.2%，特异度为 99.2%，Youden 指数为 84.4；阳性预测值和阴性预测值分别为 0.958 和 0.967。US3 基因检测与新生儿晚期黄疸 HCMV 感染的结果比较参见表 4。

表 4 US3 基因检测与新生儿晚期黄疸 HCMV 感染的比较

	HCMV 感染(+)	HCMV 感染(-)	合计
US3(+)	23	1	24
US3(-)	4	117	121
合计	27	118	145

2.5 US3 基因检测与新生儿晚期黄疸 HCMV 活动性感染的比较 US3 基因检测用于诊断新生儿晚期黄疸 HCMV 活动性感染的灵敏度为 84.0%，特异度为 97.5%，Youden 指数为 81.5；阳性预测值和阴性预测值分别为 0.875 和 0.967。US3 基因检测与新生儿晚期黄疸 HCMV 活动性感染的结果比较参见表 5。

表 5 US3 基因检测与新生儿晚期黄疸 HCMV 活动性感染的比较

指标	HCMV 活动性感染(+)	HCMV 活动性感染(-)	合计
US3(+)	21	3	24
US3(-)	4	117	121
合计	25	120	145

3 讨论

本研究中 145 例新生儿晚期黄疸血清 HCMV-IgM 检测阳性仅 1 例，用于诊断 HCMV 感染的灵敏度为 3.7%，与相关文献报道一致^[5]，我们认为血清 HCMV-IgM 检测不适用于新生儿 HCMV 感染的检测。原因可能有：(1) 新生儿免疫系统发育不完善，感染 HCMV 后没有形成 IgM 应答；(2) 围产期感染 HCMV，血清抗体一般在感染后 2–3 周后才产生，在症状早期抗体无法检测到；(3) 部分患儿病毒负荷量相对较低。

HCMV-DNA 的转录和翻译受基因调控，具有严格的时相性，可分为即刻早期、早期和晚期基因，HCMV 在感染宿主 1 小时后即刻早期基因即开始表达，其他基因的表达在即刻早期蛋白的作用下启动。US3 是 HCMV 表达的一种立即早期糖蛋白，通过检测 US3 基因来确定 HCMV 的存在，是 HCMV 感染的有力证据^[6]。我们的前期研究证实该基因片段相对保守^[7]，巢式 PCR 法的应用也提高了该片段检测的特异性。结果显示，US3 基因检测与 HCMV-DNA 荧光定量 PCR 检测结果一致率为

97.2% ($\kappa=0.900$)，表现出良好的一致性。pp65基因作为早、晚期抗原在感染周期的早、晚期均有表达，是活动性HCMV感染时外周血白细胞中的主要抗原，多形核白细胞中的HCMV-pp65抗原血症已被公认为活动性感染的重要标志。US3基因检测与HCMV-pp65抗原检测一致率为95.2% ($\kappa=0.828$)，同样表现出较高的一致性。

临幊上将从外周血白细胞中查得 HCMV 抗原，如 IEA、EA 或 pp65 等，任何一项抗原检测阳性时，即可诊断 HCMV 活动性感染。而检测到 HCMV-DNA 特异片段，只能表明 HCMV 感染，不能区分活动性或潜伏性感染。因此，本研究将 HCMV-DNA 荧光定量 PCR 和 HCMV-pp65 抗原两者作为参考系，比较 US3 基因检测在诊断新生儿晚期黄疸 HCMV 感染以及 HCMV 活动性感染的符合程度。二者 Youden 指数分别为 84.4 和 81.5，提示 US3 基因检测无论是在新生儿晚期黄疸 HCMV 感染或是活动性感染的诊断中都有较高的诊断价值。需要说明的是症状性感染的 HCMV 检出率要显著高于无症状感染的检出率^[8]，本研究中所有受检患儿均为晚期黄疸患儿，症状明显，且排除部分病毒感染、溶血性贫血等其它可能导致黄疸症状的疾病，这也提高了 US3 基因检测 HCMV 的检出率及临床诊断的符合程度。

参考文献

1. 柳文菊，黄娥，谢良才. 新生儿黄疸尿液与母乳人巨细胞病毒-DNA 配对检测结果分析[J]. 中华医院感染学杂志, 2012, 22 (23) : 5206-5207.
2. 刘成程，钱东萌，王斌，等. 利用 ELISA 与荧光定量 PCR 技术筛查新生儿巨细胞病毒感染水平及探讨与肝脏损害的相关性[J]. 现代生物医学进展, 2013, 13 (7) : 1249-1252.
3. 金汉珍，黄德珉，官希吉. 实用新生儿学[M]. 第 3 版. 北京：人民卫生出版社，2003: 319-324.
4. Garrigue I, Corte MF, Magnin N, et al. Variability of UL18, UL40, UL111a and US3 immunomodulatory genes among human cytomegalovirus clinical isolates from renal transplant recipients [J]. J Clin Virol, 2007, 40(2):120-128.
5. Neirukh T, Qaisi A, Saleh N, et al. Seroprevalence of Cytomegalovirus among pregnant women and hospitalized children in Palestine [J]. BMC Infect Dis. 2013,13(1):528.
6. Hesse J, Ameres S, Besold K, et al. Suppression of CD8+ T-cell recognition in the immediate-early phase of human cytomegalovirus infection [J]. J Gen Virol, 2013, 94(Pt 2):376-386.
7. 胡洪波，黄汉菊，彭巧英，等. 人巨细胞病毒临床株 US3 基因 HLA-A*0201 限制性 CTL 表位预测[J]. 实用预防医学，2010, 17 (12) , 2374-2376.
8. Albanna EA, El-Latif RS, Sharaf HA, et al. Diagnosis of congenital cytomegalovirus infection in high risk neonates [J].Mediterr J Hematol Infect Dis, 2013, 5(1).