检验医学 2010年 2月第 25卷第 2期 Laboratory Medicine February 2010 Vol 25 No2 ° 146°

中图分类号: R318, 06

组织配型在心脏移植中的应用研究进展

贾克刚¹ 综述, 刘晓程² 审校

(1. 泰达国际心血管病医院检验科,天津 300457; 2. 泰达国际心血管病医院心外科,天津 300457)

关键词: 群体反应性抗体: 人类白细胞抗原: 淋巴毒试验

随着移植免疫学研究的深入,在临床器官移

植中,人们对供、受者的组织配型越来越重视。除

了 ABO血型相同或相配,受体血清淋巴细胞毒试

验<10%外,人类白细胞抗原(human leukocyte

antigen, HIA), 即人类主要组织相容性抗原是介 导移植物排斥反应的主要抗原。群体反应性抗体

(pane] reaction antibody PRA)代表血液循环中抗 HIA抗体, 反映患者对 HIA抗原致敏性程度, 是

影响排斥反应发生和移植物存活的重要因素。随

着组织配型与心脏移植关系研究的不断深入,其 在心脏移植中的价值日益受到重视。

文章编号: 1673-8640(2010)02-0146-04

一、HIA配型与心脏移植

1. HIA分型方法 HIA分型方法包括血清 学分型、细胞学分型、抗原单克隆抗体分型和

DNA分型技术 4种。血清学分型借助补体依赖

的淋巴细胞毒试验或微量淋巴细胞毒试验技术。 是 HLA- 獎抗原分型的主要方法。细胞学分型

因细胞来源困难及操作繁琐,已逐渐被淘汰。但 是随着对 HLA研究的深入和对组织分型技术要

求的不断提高,显示出血清学方法也存在一些本 身难以克服的缺陷,为解决血清学分型技术中问 题,80年代末,Terasak等着手研制单克隆抗体代

替标准抗血清。 1992年,HIA单克隆抗体配型板 试剂正式投入生产,大大改变了 HIA配型试剂的 质量。 DNA分型技术原理是利用体外基因扩增

技术——聚合酶链反应技术 (PCR), 鉴定编码抗 原的基因特异性来确定 HIA抗原,具有可靠、灵 敏、精确和自动化等优点,近年来在研究和应用方

HIA系统具有高度多态性, 按传统的 HIA 6抗原

面发展较快,有取代其他方法的趋势[1]。

2 HIA配型策略 目前使用 HIA-A B DR 6抗原配型标准和氨基酸残基配型标准。由于

文献标识码. A

配型标准,在无关供者中找到无错配供者十分困

难。美国加州大学洛杉矶分校提出了氨基酸残基 配型或称交叉反应组配型。此配型大幅度的提高

供受者相配的几率。对高敏的移植患者[22], HIA配型仪利用氨基酸残基相配, 为患者接受

HLA错配的供体提供了有用的工具。 3. HLA配型的临床意义 移植物的存活率,

在一定程度上取决于供受者之间 HIA抗原相配 的程度。 HIA配型对心脏移植的影响, 以 HIA-

DR抗原作用最大。有学者研究[3] 113例成人和 31 例接受心脏移植的儿童患者, 发现有 HLA抗 体存在, 特别是针对供者特异性抗体, 测定供受者

活。 HLA抗体的存在和移植物失功有关, 建议心 脏移植供受体要做 HIA配型。国外单中心的研 究[11] 240例心脏移植患者,发现没有 HIA错配、 1点、2点错配生存率分别为 90%、79%、68 1%,

率有明显影响,HLA-DR匹配将提高长期存活率。 但是, 德国一心脏研究中心研究人员 [4] 观察

从 1989年至 2005年接受原位心脏移植的 923例 供受者 HIA配型情况。利用单因素和多因素分析

HIA配型和长期生存的关系。 平均随访期为 6.1 ± 4.3 年(范围 0~15年),依据不同错配情况, 随访的 207位死亡患者中, 1, 2, 5年和 10年的生 存率分别为 88.7%、86.2%、78.4%和63.9%。他 们的研究证明了 HLA配型不是心脏移植受者一

HIA- 类和 I 类抗原是和急性排斥反应出现密切

相关,易形成移植后冠状动脉疾病、降低移植物存

其中还发现 HLA-DR配型对心脏移植术后生存

个独立的长期生存危险因子。国内也有学者研究 发现[3]心脏移植的组织配型在有效的免疫抑制 剂治疗下,HLA配型结果不影响移植物的早期存

活。但这并非表明心脏移植时 HLA配型不重要。

HIA配型中因供心耐受冷缺血的时间短,远

距离调配困难,HIA配型方法耗时较长;有时 HIA配型在术后才完成。但也可根据所了解的 供受者间的 HIA配型程度,调整心内膜活检,免 疫抑制剂治疗方案,降低机会感染和恶性肿瘤的 发生率。 HIA配型的时机选择有赖于开发出快 速的 HLA配型技术,在冷缺血时间内完成配型, 建立完善的器官网络,提高相配几率。 二、PRA检测在心脏移植中的应用 1. PRA检测的方法 PRA检测方法分为 3 类: 补体依赖的细胞毒法、酶联免疫吸附法 (ELISA)和流式细胞仪法,目前比较常用的是 ELISA常用初筛试剂是 GT公司 HIA抗体确定 试剂盒,只能确定有无抗体:另一类是 one lambda 公司的血清学 HLA分型 1240板,可定出 PRA阳 性所针对的 HIA抗原。有文献报道^[6],ELISA测 定 PRA结果和流式细胞交叉配型试验(FCXM) 结果有显著的一致性 (89.7%,P<0 001)。补体 依赖的细胞毒法利用淋巴细胞膜表面具有 HIA 抗原,当 HIA特异性抗体与淋巴细胞膜上相应的 HIA抗原结合,激活补体,在补体的作用下,改变 了细胞膜的通透性,细胞膜破损,染料可以进入, 通过着色细胞死亡的数目来判断抗原抗体反应的 强度,以百分比的形式表示结果。 ELISA测定是 将纯化的 HIA抗原按照相应的分布包被在泰萨 奇板上。如果待测血清中存在 HLA抗体,相应孔 将发生抗原抗体反应: 而 FCXM原理是使用三色 光定量 T B淋巴细胞上抗原与抗供者的 ISG抗 体反应来测 HLA抗体^[7]。 2 PRA升高的原因和机制 许多原因导致 PRA水平升高, 反复输血, 尤其输未去除白细胞 的血液。多次妊娠,胎儿所带的来自父亲的 HIA 抗原可使母体致敏:有移植史及有排斥反应者能 引起高滴度的抗 HIA抗体:植入同种异体瓣膜或 补体能诱导机体产生抗 HLA抗体^[8~10]。有些患

者 PRA升高无明显原因,可能是由于感染引起的

非特异性反应,如丙型肝炎病毒和巨细胞病毒感

的不同水平对心脏移植患者有不同的影响。国外

移植受者体内有无 HLA抗体的重要试验。

3. PRA检测的临床意义 PRA是检测心脏

染等。

性排斥反应的危险。一般认为主要是 HIA抗体 [^{13]}。因 [^{M]}大多数为自 身抗体,对移植物不造成损害。 大部分学者认为 非近期内输过血,否则 [8/15超急性排斥反应无 关。系统地了解术前受者 PRA水平, 可有效地筛 选出高敏患者,帮助临床医生选择移植供者和决 定心脏移植的手术时机,有助于降低超急性排斥 反应的发生,提高移植物的存活率。 三、ABO血型与心脏移植 1. ABO血型的配型策略 ABO血型必须相 同或相容,以防止超急性排斥反应。所谓相容或 配合, 在预防宿主抗移植物反应的情况下, 是指供 者无受者没有的抗原,但可缺少受者具有的某些 抗原。故安全组合除了血型相同者外,还包括 〇 型移植物给予非(型的受者或 A型、B型移植物 给予 AB型受者 [14]。由于器官供者的短缺, 血型 的相容原则,用于心脏移植可缩短受者移植前的 等待时间,降低死亡率。国外学者研究发现[15]许 多心力衰竭晚期的婴儿,进行 ABO非匹配的心脏 移植没有超急性排斥反应。同时他们报道了 2个 月 〇型心脏肿瘤的受者,接受供体为 A型的 19 d 婴儿的心脏移植成功的病例。 2 血型配型的临床意义 供受者间 ABO血 型不合,可造成血管吻合后数分钟至术后 24 内 的超急性排斥反应。 ABO血型抗原与受者血清

中的预存抗体结合,激活补体,导致血小板、中性

粒细胞聚集,并使凝血系统激活,最终导致严重的

况。第一组受者 6 481 例 PRA为 0%占 79.4%;

第二组受者 930例 PRA为 1% ~10%占 11. 4%; 第三组受者 309例 PRA为 11% ~25%占 3. 8%;

第 4组 440例 PRA> 25%。利用 Kaplan Mers 方

法发现 4组生存率显著不同,COX回归发现部分

危险模式,提示了 PRA增高是一个显著的死亡预

示因子(P < 0.001)。在多因素分析中发现二、

三、四组和第一组比较 (PRA 0%), 只有第四组

(PRA>25%)有极高的死亡率。在心脏移植后 1

年内的排斥反应随着 PRA的增高而增高。我们

认为 PRA> 25% 的心脏移植受者有特别高的排

排斥反应,加速血管排斥反应、急性排斥反应和慢

在心脏移植中,PRA水平升高能增加超急性

PRA

斥危险[12]。

检验医学 2010年 2月第 25卷第 2期 Laboratory Medicine, February 2010, Vol 25 No.2. ° 148°

伦多中心的大量系列数据,说明这项技术还不能 被所有的中心采用。如上所述英国的心脏移植受

响,发现血型 () B患者等待移植的时间较长。这 种差异至少是由于一部分血型 〇的心脏被用于

非 (型血人群。为了处理这一不平衡,英国的心

胸移植物咨询组改变了既定的协定。因此,为非

紧急患者 O型供体的提供,现在限制血型 O和 B

为^[17], 尽管新生儿和婴儿的 ABO非匹配的心脏

儿科 ABO非匹配心脏移植的多中心研究认

的受者。

移植,降低了等待列表上的死亡率。 但是依据多 者的选择标准,已不同于应用在美国和加拿大的 标准。但是我们认为受体术前同源凝集素移除 后,其他中心重复使用多伦多中心实现的心脏移 植,结果优异。同样 Daebrit等[18]研究显示对于 新生儿和婴儿 ABO非匹配的心脏移植有长期良 好的预后,是能降低等待表上死亡率的安全方式。 1例血型为 ①型的患者在意外地接受了供者 血型为 B型的心脏,移植近 5年后应用免疫组织 学的单克隆抗体技术,监测移植心脏的血管内皮 细胞表达的 ABO血型抗原,发现血型抗原逐步从 B型转变为 O型, 患者由于移植物血管病变而死 亡[19]。其原因、机制和过程目前仍不十分清楚, 而对免疫耐受的婴儿进行 ABO血型不合的心脏 移植后,移植物血管内皮细胞的抗原没有发生任 何变化^[19]。 Rh(D)血型目前也有阴性受者接受 Rh(D)阳性供体的报道^[20],认为无输血史 Rh阴 性受者可以接受 Rh阳性供心移植。 Rh(D)血 型抗原位红细胞表面,心脏组织中不存在,但存在 于心脏血管中。从理论上讲,无输血史的 Rh阴 性患者体内无抗 Rh阳性抗原的抗体,若 Rh阳性

供心血管中的积血冲洗充分,应是可行的。

1. 受体血清淋巴细胞毒试验方法

学包括美国国立卫生研究院的标准微量淋巴细

胞毒试验 (standard m icrolym phocytotox icity test

Standard NH), 抗人球蛋白微量淋巴细胞毒试验

(antihuman globulin microlymphocytotoxicity test AHG)和 FCXM。 FCXM是比标准微量淋巴细胞

毒试验和 AHG更敏感的方法。然而,FCXM只检

四、受体血清淋巴细胞毒试验

2 淋巴细胞毒试验检测的临床意义 移植 前如果受者血清中存在抗供者淋巴细胞的抗体, 移植后 80%发生超急性排斥反应或加速性排斥

的抗体)。

工作。

不需繁琐的步骤[21]。

反应,因此必须用供者的淋巴细胞与梯度稀释的 受者血清作淋巴细胞毒交叉配合试验, 以检测受 者体内抗供者淋巴细胞的细胞毒性抗体。可分别 用 T B淋巴细胞进行。如果受者血清中检查出 针对供者「淋巴细胞抗体,是肾移植的禁忌。但 如果受者血清内存在 B淋巴细胞抗体, 无论是冷

抗体还是温抗体,对移植物的存活均无明显的不

良影响。在检测抗供者抗体,FCXM比补体依赖

性淋巴细胞毒试验更灵敏,且能同时检测 T淋巴

细胞的 ISM型抗体 (抗 HIA- 类抗原的抗体 和

B林巴细胞的 ISM型抗体 (HLA-) 类和 I类抗原

体依赖性淋巴毒试验的影响,发现外周血淋巴细

胞、分离的 T B淋巴细胞以及脾细胞与包含

HIA- 类和 I类抗体的血清反应, 交叉配型结果

为外周而淋巴细胞阳性率 42%, 脾细胞阳性率

72%, 分离的 B淋巴细胞阳性率为 81%; 而与包

A mo li等[22]研究供者不同细胞类型时对补

含 HLA- I类的抗体血清反应, 外周血淋巴细胞 反应阳性率 1%,脾细胞反应的阳性率 30%,分离 的 B淋巴细胞反应的阳性率为 31%。总之,血清 与脾细胞、分离的 B淋巴细胞供体细胞配对时, 鉴定大约提高 30%的阳性率。外周血淋巴细胞 作为供者的靶细胞的补体依赖性淋巴毒试验,增 加了假阴性的结果。 综上所述,HIA配型、PRA和淋巴细胞毒试 验检测在心脏移植中的重要作用,已逐步得到公 认。实现心脏移植前的 HIA配型、术前、术后 PRA的检测对进一步提高心脏移植受者的长期 存活率和生活质量有重要意义。建立快速、准确

参考文献

[1] 谭建明,周永昌,唐孝达.组织配型技术与临床应 用[M. 北京: 人民卫生出版社, 2002, 275-363

[2] Goodman R.S. Taylor C.J. O'Rourke CM. et al. Utility

的 HLA检测方法, 是心脏移植实验室需要发展的

测 T B淋巴细胞的 图V型抗体。AHG能检测抗

[17]

[18]

[19]

339-343

Laboratory Medicine, February 2010, Vol 25, No.2.

Stasmy P Lavingia B Fixler DE et al Antibodies [3] against donor human leukocyte antigens and the outcome of cardiae allografts in adults and children

kidney transplantation J. Transplantation 2006 81

检验医学 2010年 2月第 25卷第 2期

(9): 1331-1336

[4]

[5]

[6]

[7]

[8]

[13]

[J. Transplantation, 2007 84(6): 738-745 Tenderich G. Zittermann A. Prohaska W., et al No evidence for an improvement of long term survival by HIA matching in heart transplant recipients J. Transplant Proc. 2007 39(5): 1575-1579.

王晓武, 蔡振杰, 胡军, 等. 心脏移植的组织配型 与早期存活分析[].中华器官移植杂志,2003 24(6): 364-366 Yang CW, Oh E J Lee SB et al Detection of donor specific anti-HIA class I and II anti-bodies using antibody monitoring system []. Transplant Proc 2006 38(9): 2803-2806 Bishay EŞ Cook DJ Starling RÇ et al The clinical

significance of flow cytometry crossmatching in heart transplantation J. Eur J of Card othorac Surg 2000 17(4): 362-369. Lopez-Cepero M. Sanders C.E. Buggs J. et al. Sensitiza tion of renal transplant candidates by cryopreserved cadaveric venous or arterial allografts []]. Transplantation, 2002 73(5): 817-819 Shaddy RE Fuller TC Anderson JB et al Mycophenolic mofetil reduces the HIA antibody response of children to valved allograft implantation. J. Ann Thorac Surg 2004 77(5): 1734-1739. HooperDK Hawkins JA FullerTC et al. Panel reactive antibodies late after allograft implantation in children J. Ann Thorac Surg 2005 79 (2): 641-

Ksczmarek J Deutsch MA Rohrer ME et al HIA-DR matching improves survival after heart transplantation is it time to change allocation policies J. J Heart Lung Transplant 2006 25

[9] [10] [11]

吕世静, 刘若英, 蒋黎华. 临床免疫学检验[M]. 北 [14] 京: 中国医药科技出版社, 2004, 425-430 Gambino A. Torregrossa G. Cozzi E. et al. ABO-[15] incompatible heart transplantation crossing the

[J. Circulation 1998 98(8): 786-793

class || ant gens arem a pr risk factors for high-grade

cellular rejection in recipients of heart transplantation

immuno pgical barrier J. J Cardiovasc Med 2008 9(8): 854-857 Hussey JC Parames war J Banner NR et al Influence [16] of blood group on mortality and waiting time before heart transplantation in the united kingdom implications for equity of access J. J Heart Lung

Transplant 2007 26(1): 30-33 Roche SL Burch M O'Sullivan J et al Multicenter experience of ABO incompatible pediatric cardiac transplantation J. Am J Transplant 2008, 8(1). 208-215 Daebritz SH Schmœckel M Mair H et al Blood type in compatible cardiac transplantation in young infants J. Eur J Cardiothorac Surg 2007 31(3).

成 ○型 1例 []. 国外医学输血及血液学分册, 2005 28(4): 378 刘宇航, 周更须, 张闻辉, 等. 原位心脏移植治疗终 [20] 末期心肌病七例[]. 天津医药, 2008, 36(3): 176-Buabut B Chiewsi P Patanapanyasat K et al Cross. [21] matching technique facilitating kidney transplantation

Koestner SC Kappeler A Schaffner T 等. ABO血

型不合的心脏移植后移植物组织血型由 B型转变

[J. J Med Assoc Thai 1997, 80 (Suppl 1): S55-S61. AmoldML Ensminger M Doxadis II et al Effect [22] of donor cell type on complement-dependent cytotoxicity crossmatch outcome immunized against HIA classII antigens J. Exp Clin Transplant 2008 6(1): 1-6

(本文编辑: 范基农)

Duquesnoy RJ Clinical use julness of HIAMatchmaker in [23] HIA epitopematching for organ transplantation J. Curr Opin Immuno, 2008 20(5): 594-601.

(9): 1057-1062 Nwakama IJJ W illiams JA W ess ES et al Influence of [12] pretransplant panel reactive antibody on outcomes in 8 160 heart transplant recipients in recent era J. Ann Thorac Surg 2007, 84(5): 1556-1562 (收稿日期: 2008-11-21) Itescu Ş TungTÇ Burke EM et al Preformed LEG