

痢疾杆菌多糖蛋白复合物菌苗的制备及人群免疫的初步研究

山东省淄博市防疫站
博山区卫生防疫站
山东省生物制品研究所
山东铝厂职工医院

山东省卫生防疫站
张店区卫生防疫站
博山陶瓷厂职工医院
解放军54813部队卫生队

细菌性痢疾(菌痢)的发病率很高，且危害严重。自从Shiga氏(1898)分离出痢疾的病原体(痢菌)以来，在菌痢的特异性免疫方法上有不少报告^[1,3,4,7]，但均由于菌型多或不易免疫而停顿。六十年代Watkins、Formal和Me¹等认为免疫与接种途径有关，经猴的免疫实验证明血清抗体很高，但不能抵抗经口感染痢菌的攻击，而实际上实现对抗痢菌的是肠道粪抗体。近年来，Me¹等^[6,11]报告福氏2_a依赖链霉素(Sd)减毒活菌苗，在试验地区免疫人群，对型保护率达80%以上。国内以引进的福氏2a Sd株制备活菌苗多次现场实践，由于服用方法繁琐，效果尚有局限性；但又不能排除返祖的可能性^[4]。因而使推广应用受到一定限制。Armando等^[7]报告菌痢的免疫作用主要是局部抗体分泌性IgA和细胞免疫，而近来报告^[7]则突出了分泌性IgA抗体的作用，因而提示菌痢的免疫尚需进行更深入的研究。鉴于肺炎和脑膜炎球菌多糖菌苗的启示，我们根据肠道致病菌的生物特性对痢菌多糖-蛋白复合物菌苗(PSPCDV)的提取和免疫方法进行了实验研究。现将菌苗的制备方法及两年来现场人群免疫的效果报告如下：

材料和方法

一、实验材料

1. 菌种：选用当地流行的优势菌株福氏1a、1b、2a、2b、4:-（或志贺氏Ⅱ型）及宋内氏六个菌型。

2. 培养基：肉汤培基，普通营养琼脂培基及SS培基。

3. PSPCDV的制备：

①分别挑选六个菌型各3~5个典型菌落，接种于肉汤培基增菌管内，置37°C 18小时，然后划线接种于普通营养琼脂培基斜面，置37°C孵育18小时，用无菌肉汤或无菌生理盐水(NS)洗下斜面的菌苔，分别转种于500毫升肉汤瓶，置37°C孵育18小时，各取2毫升肉汤培养液倾入含有普通营养琼脂的克氏瓶内，以使肉汤菌液全部平铺于培基的平面为宜，置37°C孵育18小时；

②用无菌蒸馏水分别洗下菌苔，放入灭菌的容器内，于-25°C冻结2小时后，取出融化，如此反复冻融3~4次，取裂解液涂片，以革兰氏染色镜检无完整的菌体；

③裂解液加入无水乙醇至80%（V/V1:5）混匀作10分钟待有沉淀形成后，移至离心管，以4,000转/分，离心30分钟，收集沉淀物置37°C挥发残留乙醇至干燥。上清保留过夜，再收集沉淀合并即为多糖-蛋白复合物，保存备用。

4. 菌苗片剂制备：取六个菌型提取的多糖-蛋白复合物等量（每个菌型20毫克）混合后，以120毫克加入1号佐剂压成0.3克重的片剂即为痢疾杆菌多糖-蛋白复合物菌苗。

二、免疫原活性测定：选取免疫前间接血凝(PHA)阴性的2~2.5公斤健康家兔7只。取PSPCDV 5毫克以NS 2毫升助溶，无菌操

作做耳静脉免疫。第一、二次各5毫克，第三次10毫克。每次间隔7天。待末次免疫后7天取血分离血清，以PHA试验检测效价。

1. 敏化红细胞的方法：称取PSPCDV 1.5毫克置试管内，加入无菌NS 2毫升溶解后，每管加入洗涤的10%醛化压积人O型红细胞（常规制备）0.4毫升，混匀，置37°C水浴敏化1小时（期间摇动2~3次），取出以10倍量的无菌NS洗涤3~4次，最后以无菌NS配成1%的敏化红细胞悬液，置4°C冰箱备用。

2. PHA试验[8]：被测血清置56°C水浴灭活30分钟并以人O型红细胞吸收处理。血清稀释，免前自1:10开始；免后自1:50开始。各型血清按微量法取0.025毫升，分别置“V”型反应板（亦可用“U”型反应板作全量法）用稀释棒做递倍稀释，最后一孔不加血清，只加0.025毫升NS做为对照，每孔加入致敏的红细胞0.025毫升。混匀，置37°C，90分钟观察并依常规判读结果。终点滴度以“++”为阳性（表1、2）。

表1 PSPCDV家兔超免疫抗体效价

菌株	免疫前(1:)			免疫后(1:)							
	20	40	80	100	200	400	800	1600	3200	6400	12800
福氏1a	++	+	-	++++	++++	++++	++++	+++	+++	++	
福氏1b	++	++	-	++++	++++	++++	++++	+++	+++	-	
福氏2a	++	+	-	++++	++++	++++	+++	+++	+++	++	++
福氏2b	++	++	-	++++	++++	++++	+++	+++	+++	++	++
福氏4:-	++	-	-	+++	+++	+++	+++	+++	++	++	-
志贺氏II ^①	++	-	-	++++	++++	++++	+++	+++	++	++	-
宋内氏	-	-	-	+++	+++	++	++	++	-	-	-
多价 ^②	-	-	-	++++	+++	+++	+++	++	++	-	

注：①1980年用过的菌型；②多价免疫血清与福氏2b菌凝集的结果，各型对照组均为（-）。

表2 PSPCDV抗原交叉凝集反应

血清	抗原(1:)					
	福氏1a	福氏1b	福氏2a	福氏2b	福氏4:-	宋内氏
福氏1a	12,800	2,048	256	256	256	8
福氏1b	2,048	6,400	128	128	32	16
福氏2a	128	256	12,800	512	64	8
福氏2b	512	512	512	12,800	64	-
福氏4:-	64	32	16	16	6,400	32
宋内氏	128	64	32	64	64	1,600

3. 粪抗体测定(PHA)：同血清学方法，仅标本加入一倍无菌NS后，混匀56°C水浴30分钟。

4. 痢菌毒菌对免疫家兔结肠的粘附^[10]和PSPCDV对成年小白鼠的毒力试验。以PSPCDV 40毫克口服免疫2~2.5公斤的家兔，五天一次，免疫4次，末次免疫后5天，与正常家兔同时取出结肠，制成标本，依程序以10⁸个福氏1a毒菌做肠片粘附试验计算粘附指数。

用16~18克重的成年小白鼠54只，分为9组，每组6只，另设对照组6只，按剂量对数法，将PSPCDV以注射用水溶解，取10.9毫克做腹腔注射，48~72小时后以LD₅₀观察其毒力。

5. PSPCDV组分分析：由中国科学院有机化学研究所、生物化学研究所和上海农业科学院畜牧兽医研究所帮助分析。

三、人群免疫观察方法：为了考核PSPCDV的免疫效果，连续两年对实验地区人群以随机配对对照，采用双盲法进行实验观察。服苗方法为饭后2小时口服免疫。每次1片，间隔5天，全程三次，总量360毫克。凡实验对象编号末位数字为奇数者服PSPCDV；偶数者服用同型安慰剂（淀粉片）。

观察对象应无慢性菌痢史，对实验地区不加任何防疫措施，服苗人群在菌痢流行季节前免疫完毕。服苗后观察至11月。对发病的患者

进行细菌分离培养，按菌痢诊断标准进行诊断^[3]；并逐一进行流行病学个案调查。对非全程免疫及免疫后不足半个月的不统计。

结 果

一、实验地区志贺氏菌属的分布频率：两个实验地区1977~1980和1981年分离的痢菌，福氏菌分别为81.55%和75.49%（表3）。

以两个地区的福氏痢疾杆菌分型鉴定结果

表3 痢疾志贺氏菌属分布频率

地 区	分 离 菌 株	志贺氏菌属 (%)				
		福 氏	志 贺 氏 II 型	鲍 氏	宋 内 氏	未 定 型
博陶 (1977—80)	607	81.55	9.88	2.80	5.44	0.33
山铝(1981)	102	75.49	1.96	12.75	9.80	—
合 计	709	80.68	8.75	4.23	6.06	0.28

分析，以1a、1b、2a、2b和4:-为优势菌，各为87.67%及94.81%（表4）。

表4 福氏痢疾杆菌分型

	各 菌 型 (%)											
	1a	1b	2a	2b	3a	3b	3c	4a	4 :-	6	X 变 种	Y 变 种
博 陶 (1977—80)	11.11	35.15	24.85	9.59	4.24	0.40	0.60	1.01	6.67	2.63	1.82	2.02
山 铝 (1981)	24.68	28.57	18.18	12.99	—	—	—	—	10.39	—	1.29	3.90
合 计	12.94	24.27	23.95	9.97	3.67	0.35	0.52	0.87	7.17	2.27	1.75	2.27

二、流行病学效果：

1. 保护率：两地1980年及1981年共观察4,057人，其中免疫组2,030人，发病14人（7月4例，8月7例，9月1例，10月1例），发病率为0.69%；对照组2,027人，发病112人（7月36例，8月47例，9月22例，10月7例），发病率为5.53%，保护率为87.53%（ $df=1 \chi^2=78.82 P<0.001$ ）（表5）。

表5 PSPCDV免疫效果

年 度	免 疫 组			对 照 组		
	人 数	发 病 数	发 病 率 %	人 数	发 病 数	发 病 率 %
1980	653	2	0.31	658	15	2.28 86.40
1981	1,377	12	0.87	1,369	97	7.08 87.72
总 计	2,030	14	0.69	2,027	112	5.53 87.52

两组相比 1980, $df=1, \chi^2=9.97, P<0.01, U_{95}=87.52 \pm 4.42$
1981, $df=1, \chi^2=69.54, P<0.001$ 。

全部菌痢患者均进行细菌分离培养，结果只在对照组分离出10株（福氏1b1株，1a1株2a1株，2b1株，X和Y变种各1株，鲍氏和宋内氏各2株）。

表3 痢疾志贺氏菌属分布频率

地 区	分 离 菌 株	志贺氏菌属 (%)				
		福 氏	志 贺 氏 II 型	鲍 氏	宋 内 氏	未 定 型
博陶 (1977—80)	607	81.55	9.88	2.80	5.44	0.33
山铝(1981)	102	75.49	1.96	12.75	9.80	—
合 计	709	80.68	8.75	4.23	6.06	0.28

分析，以1a、1b、2a、2b和4:-为优势菌，各为87.67%及94.81%（表4）。

1981年免疫组慢痢38例（2.76%），对照组39例（2.85%）（ $df=1 \chi^2=0.02 P>0.05$ ）。免疫组的慢痢分离出细菌4株（福氏1a、1b、4:-和鲍氏1型），在因素控制上无差异。

2. 追踪两年的流行病学效果：至1981年11月访问1980年免疫的博陶辅助车间免疫组95人，发病2人（2.1%）；对照组93人，发病10人（10.75%），第二年的保护率为80.47%（ $df=1 \chi^2=5.88 P<0.01$ ）。

三、粪抗体的检测：PHA检测32份标本，按双份标本处理方法，全程免疫后5天，粪抗体滴度未见有意义的上升反而略低，而在半月后，则显示各型对应的粪抗体滴度水平呈明显的升高，GMT自1:14.0504~1:22.6280， ΣX GMT免前滴度为1:7.0934，全程免疫后5天为1:4.8067，20天为1:16.8626，滴度整数20天较5天几乎为4倍上升（表6）。

四、PSPCDV的化学分析：各型多糖-蛋白复合物每毫克含多糖为4.55~9.95%，粗蛋白为65.04~67.42%，总氨基酸（毫微克分子）为174.103~219.977，一般均含有17种氨基酸，含磷为1.13~1.46%，钙为0.35~0.72%。

表 6 PSPCDV 免疫 32 例粪抗体测定

抗原型别	GMT (1 :)		
	免 前	全程免疫后	
	5 天	20 天	
福氏 1a	6.7273	5.5358	15.3222
福氏 1b	6.5332	4.6551	16.7328
福氏 2a	7.4968	4.0877	14.9936
福氏 2b	7.1790	4.7570	17.4486
福氏 4 :-	6.0368	4.2687	14.0504
宋内氏	8.5373	5.5357	22.6280
ΣX	7.0934	4.8067	16.8626

表 7 PSPCDV 生物化学组分分析

提 取 物	志 贺 氏 菌 属						PSPCDV
	1a	1b	2a	2b	4:-	宋内	
含糖量(%)	7.39	8.48	9.95	9.65	8.15	4.55	
葡萄糖	+	+	+	+	+	+	卅
半乳糖	卅	卅	卅	卅	卅	卅	卅
鼠李糖	-	卅	卅	卅	-	-	廿
木糖	-	卅	十	廿	廿	-	廿
粗蛋白(%)	65.04	66.55	66.38	67.03	67.35	67.42	未作
脂(%)	-	-	-	-	-	-	"
氮(%)	10.61-10.59	9.73-9.95	8.61-9.49	9.34-9.49	未作	12.82-12.59	"
磷(%)	1.46	1.23	1.37	1.13	1.26	1.26	"
钙(%)	0.72	0.54	0.58	0.44	0.44	0.35	"
氨(nm)	18.748	17.388	19.987	18.857	19.747	20.450	22.920
氨基酸(nm)	190.735	174.103	219.977	190.053	192.793	208.661	207.337

• 6型混合气相色谱法。

讨 论

菌痢的肠道内特异性免疫的研究，是当前菌痢预防工作的一项重要课题。从目前国内的资料来看，对于病原学和免疫方法的研究进展较快。但亚单位菌苗多是在实验室阶段[4, 9]。各学者从不同角度试图解决菌痢预防用的特异性菌苗。本文选用当地优势菌株，采用化学的方法制备了痢菌多糖-蛋白复合物菌苗，做了动物毒力试验和人群口服肠道免疫的效果观察，初步认为该菌苗不仅口服简便，无不良副反应，且具有良好的免疫原性。通过实验动物的观察，血清抗体效价水平显著地升高，口服免疫的家兔毒菌粘附指数明显的减低，尤其是在

无脂类。本PSPCDV的多糖以己糖(葡萄糖、半乳糖)为主，其次为戊糖(鼠李糖、木糖)(表 7)。

五、毒菌粘附及菌苗的毒力测定：免疫的家兔以福氏1a毒菌粘附指数为0.0012%，正常家兔为0.0087%。小白鼠的毒力试验LD₅₀为100毫克/公斤。

六、人群服苗的反应：服苗后观察12小时，所有饭后2小时口服者，无不良反应；而空腹服时，于服后2小时内有少数人出现恶心、呕吐。个别人在当日仅有轻微腹泻。

服苗人群中做了粪抗体的测定。文献记述，局部粪抗体的效价在1:16~1:32时，即可对抗痢菌的感染。本文菌苗口服免疫人群后特异性粪抗体有显著的差异，GMT达1:14~1:22，从而提示菌苗具有良好的免疫效果。

PSPCDV为一种半抗原与蛋白等载体相结合的且具有良好的免疫原性的菌苗，化学组分分析指出，其O-重复单位(O-repeat unit)或称O-特异性侧键，以葡萄糖、半乳糖为主，尚有戊糖(鼠李糖、木糖)，含量在8%以上，粗蛋白65.04~67.47%，氮为8.51~12.82%，且有17种氨基酸，磷为1.13~1.46%，钙为0.35~0.72%。文献记述[6]，化学基团的空间排列，数目是决定抗原特异性的重要因素，蛋

白质抗原的各种多肽决定簇(结合的化学基团)其末端氨基酸排列不同,表现出不同的种属特异性。本菌苗的化学组分表明,其氨基酸的分布,数量和O-特异性侧链大致是相近的,从而支持本菌苗具有交叉免疫的理论根据。从本菌苗免疫原性测定的交叉凝集的结果可以证实。

对接受免疫的人群以随机配对对照,分为免疫组与对照组,并采用双盲法进行实验观察,其保护率为87.52%,而国外^[1]南斯拉夫1965~1966年对儿童观察服苗(Sd)的2,082人,发病109例(5.35%),其中同型病人4例。对照组2,821人,发病111例(3.93%),其中同型46例,对型保护率为91%,但未能降低发病率。国内同类的Sd株减毒活菌苗,综合报导其各型保护率最高为39.1%,有的仅17.98%。

本菌苗经两年重复实验获得的预防效果是一致的,95%的可信限为83.10~91.94%。根据肠道的特点,从免疫的持久性来设想,适当增加免疫次数或许可能收到较好的免疫效果。一般认为接触抗原次数多,有助于肠道粘膜局部淋巴组织表面的M细胞摄取抗原,激活产生IgA的浆细胞(包括其记忆细胞)^[4,5],从本菌苗免疫家兔后毒菌结肠粘附试验的结果推论,肠道粘膜集合淋巴结与抗原接触后,增强了免疫应答,肠道为痢疾感染时,原发与继发应答的特征合为一种过程。分泌型IgA抗体通过直接地作用于细菌使其制动,凝集或阻止细菌粘附于肠粘膜上;而延长其保护力,可能是依靠迅速活化粘膜IgA系统中的免疫记忆细胞的作用^[4,5]。本文粪抗体水平免前GMT为

1:7,个别最高的达1:256,因此,人群尽管暴露于痢疾污染的因素,却不可能均发病,说明正常人群中是有抵抗痢疾能力的。这种能力可能来自亚临床感染,尤其是菌痢患者90%具有粪抗体^[6],从流行病学上分析一年以后再感染者很少,这些都为本菌苗口服免疫提供了理论依据^[6]。

本文两年的流行病学效果观察是有意义的,我们认为痢疾的有效化抗原的方向,可以引伸到其他肠道致病菌菌苗的研究,它将比从事于活菌苗的研究前途更为广阔。

摘要

本研究为选用当地志贺氏菌属的优势菌型(福氏1a、1b、2a、2b、4:-和宋内氏)六个菌株,用物理和化学的方法提取的一种多糖-蛋白复合物菌苗。以1号佐剂制成菌苗片(每型20毫克。生物化学分析以己糖(葡萄糖和半乳糖为主),尚有戊糖(鼠李糖、木糖)等,含17种氨基酸。免疫原活性测定证实免疫原性良好并有明显地型间交叉效价。口服免疫三次,每次1片,间隔五天,总量360毫克,免疫后20天粪抗体效价较免前上升2~4倍。经两年两地人群重复实验,以随机配对对照,双盲法观察,免疫组2,030人,发病14人(0.69%),对照组2,027人,发病112人(5.53%),保护率为87.5%。且无副反应。

(本研究承谢少文、郭可大、陈正仁、林飞卿、张振宜、魏承毓、仲崇祐、荆永志、王洁民、李在连、崔正言、王家英、檀树棻、李遂初等专家教授及傅周卿、吕炳俊、惠柏林等主管技师、讲师给以指导和帮助,特此致谢)

参考文献

1. 郭可大等译:秦氏细菌学,538~550,中华医学会出版,1951。
2. 林飞卿等:免疫学与血清学,37~52,上海科技出版社,1959。
3. 耿贯一等:流行病学(中),95~100,人卫,1980。
4. Bull WHO, 57(5):719, 1979.
5. 刘汉明:国外医学,流行病学传染病学分册,(4):145, 1979。
6. 上海第二医学院:医用微生物学,86~87,187~191,人卫,1979。
7. Armando C et al: J Infec Dis, 129(4):439, 1974.
8. Young VM et al: Am J Pub Hlth, 50:1866, 1960.
9. Subbtina Yu L et al: Abstract Hygiene, 55(5):467, 1980.
10. Bhattacharjee JW et al: Bull WHO, 57(1):123, 1979.
11. 陈正仁:北京医学, (2):105, 1980。