· 检验仪器与试剂评价 ·

# 参照 CLSI EP 方案评价唾液酸检测试剂性能

沃燕波,邹继华,黄幸雷,张桂春 (浙江宁波美康生物科技股份有限公司,浙江宁波 315100)

摘 要:目的 参照 CLSI EP 方案对自主研发的唾液酸(SA)试剂分析性能进行评价,了解其是否满足临床需求。方法 参照文件测定试剂空白吸光度及变化率、检测限、分析灵敏度、精密度、准确度、线性范围、干扰试验和稳定性等技术指标。结果 试剂空白吸光度大于 1.0,吸光度变化率小于 0.002,检测限为 0.15 mg/dL,分析灵敏度大于 0.08,高、低值血清批内变异系数分别为 0.28%和 0.42%,批间变异系数分别为 1.03%和 0.93%,准确度测定相对偏差小于 2%,方法比对实验结果 Y=0.928 1X-5.094 4, $r^2=0.997$  7;线性范围为  $0\sim250.0$  mg/dL,1.71 mmol/L 结合胆红素,1.31 1.31

关键词:CLSI EP 方案; 唾液酸; 分析性能评价

**DOI:** 10. 3969/j. issn. 1673-4130, 2013, 10, 046

文献标识码:A

文章编号:1673-4130(2013)10-1295-03

唾液酸(sialic acid,SA)是九碳糖神经氨酸衍生物的总称,是细胞膜上糖蛋白和糖脂的重要成分,存在于各种组织细胞膜上,参与细胞表面多种生理功能。SA 在细胞恶性转化时起着特殊的作用,其含量与恶性肿瘤细胞增殖、转移、浸润、细胞粘附性降低、肿瘤抗原性及逃避宿主细胞免疫监视等密切相关,是一种广泛有效的肿瘤标志物[1]。研究者依照临床和实验室标准协会(CLSI)制订的评价方案对自主研发的 SA 试剂在分析性能方面进行了评价,旨在为临床检测应用提供数据参考。

## 1 材料与方法

1.1 材料 日立 7180 全自动生化分析仪购于日本日立公司; 岛津 2450 分光光度计购于日本岛津公司;游离胆红素及结合 胆红素购于百灵威科技有限公司(批号分别为 LK50L19 和 JH10-4286);血红蛋白购于上海瑞齐生物科技有限公司(批 号:20101203);中/长链脂肪乳注射液(C6-C24)购于华瑞制药 有限公司(批号:80DH066)。SA 测定试剂盒及标准、质控购于 日本和光公司。

# 1.2 实验方法

- 1.2.1 检测原理 神经氨酸苷酶断裂结合 SA 的糖苷键,生成游离的 N-乙酰神经氨酸;N-乙酰神经氨酸在神经氨酸醛缩酶的作用下生成 N-乙酰甘露糖胺和丙酮酸;丙酮酸与 NADH 在乳酸脱氢酶的作用下生成乳酸和 NAD+,NADH 在 340 nm 有特异度吸收,通过检测 NADH 的减少量来检测样本中的 SA
- 1. 2. 2 测试参数 采用速率法,反应温度为 37 °C,光径为 1. 0 cm,检测主波长 340 nm,副波长 405 nm,样品(校准管以校准品做样品)加 R1 混匀,孵育 3~5 min 后加入 R2 混匀,反应 90 s 后,监测 90 s 吸光度变化,其中样本用量 8  $\mu$ L,试剂 1 用量 240  $\mu$ L,试剂 2 用量 80  $\mu$ L,根据仪器使用说明及分析参数编制检测程序。
- 1.2.3 性能评价测定方案 有关试剂空白吸光度及变化率、检测限、分析灵敏度、精密度、准确度、线性范围、干扰试验和稳定性等评价指标参照相关 EP 文件及国内外惯用方法进行。空白吸光度及变化率:在波长 340 nm(光径 1.0 cm)处检测,以蒸馏水为样本,重复测定 2 次。检测限:以蒸馏水为样本,用试剂重复测定 20 次。分析灵敏度:以 60 mg/dL 标本为样品,用试剂测定,记录在试剂规定参数下产生的吸光度改变,换算为吸光度变化率。精密度按 EP-5A 文件评价[2]:取高值和低值

的患者混合血清各1份,测定20次,计算批内精密度。取上述 高、低值混合血清各自分装成20份,并于-20℃避光冰冻保 存。每天取高、低值混合血清各1份,完全溶解后测定,计算批 间精密度。准确度试验按 CLSI EP-9A 文件评价[3]:相对偏差 以高、中、低三个浓度水平样本对试剂进行测试,重复测定3 次;方法学比对实验采用40例临床样品对试剂进行测试,并将 结果与日本和光试剂进行数据统计分析,计算其相关系数和回 归方程。线性评价按 EP-6A 文件评价[4]:取 SA 高、低值血清 标本各一份。将高值和低值血清分别按不同比例混合稀释成 不同浓度梯度的样本,并将这些样本随机排列进行测定,各个 浓度重复测定5次,取其均值为测定值,与预期值做线性对比。 干扰实验按照 CLSI EP-7A 文件评价[5]:分别测定加入干扰物 的高、低值混合血清。试剂热稳定性通过将试剂置于37℃水 浴,分别于水浴前及水浴 1、4、7 d 后对高、低浓度的 SA 标本进 行测定;试剂开口稳定性实验通过将试剂定标后,开口放置于 生化分析仪的试剂仓,分别在开口 0、3、5、7、14、21、30 d,选用 高、低浓度的 SA 标本进行不定标检测,比较开口前后的检测 结果偏差。

1.3 统计学处理 数据统计和存储应用 SPSS 10.0 软件,相 关性分析作曲线拟合(Curve Estimation),回归方程应用线性 回归分析。

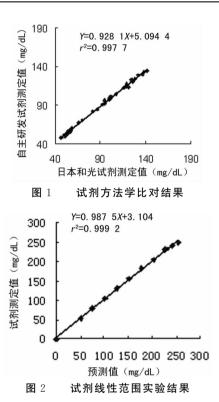
# 2 结 果

- 2.1 试剂空白吸光度及吸光度变化率 试剂空白吸光度分别为 1.34 和 1.33,大于 1.0,符合试剂设计要求;试剂空白吸光变化率分别为 0.001 8 和 0.001 7,小于 0.02,符合试剂设计要求。
- 2.2 检测限 结果显示最低检测限为 0.15 mg/dL。
- **2.3** 分析灵敏度 60 mg/dL 样本吸光度变化率为 0.087,大于 0.01,符合试剂设计要求。
- **2.4** 精密度 结果显示,该试剂对高、低值血清的批内变异系数分别为 0.28%和 0.42%,批间变异系数分别为 1.03%和 0.93%。
- 2.5 准确度 测定低、中、高浓度质控品,相对偏差小于 2%,满足临床要求(误差小于或等于 $\pm 10\%$ ),结果见表 1。测定临床标本 40 例,将测定结果与日本和光试剂测定结果进行相关回归分析,结果见图 1,计算出相关方程和相关系数为 Y=0.928~1X-5.094~4和  $r^2=0.997~7$ 。
- 2.6 线性范围测定 结果如图 2 所示,相关方程及相关系数

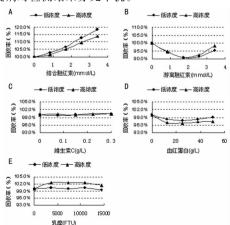
分别为 Y= 0.987 5X +3.104 和  $r^2$ =0.999 2(浓度范围0~250.0 mg/dL)。

表 1 准确度(相对偏差)实验结果

项目	低浓度标本	中浓度标本	高浓度标本		
靶值(mg/dL)	54.5	106.75	159.0		
平均值	54.8	108.8	159.7		
相对偏差	0.6%	1.9%	0.4%		



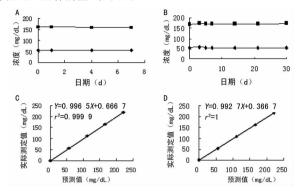
2.7 干扰实验 以相对偏差大于或等于 10%作为有明显干扰的评判指标,结果显示,1.71 mmol/L 结合胆红素,3.42 mmol/L 非结合胆红素,0.3 g/L 维生素 C,50 g/L 血红蛋白浓度,14 500 FTU 乳糜对高、低值浓度 SA 样本检测结果均无干扰,见图 3;常规剂量的肝素锂、肝素钠、K2-EDTA、氟化钠/草酸钾抗凝剂对检测结果亦无干扰。



A:试剂抗结合胆红素干扰结果;B:试剂抗游离胆红素干扰结果;C:试剂抗维生素 C干扰结果;D:试剂抗血红蛋白干扰结果;E:试剂抗乳糜干扰结果。

图 3 试剂抗干扰结果

**2.8** 稳定性观察 试剂经 7 d 热破坏(37 C)和试剂瓶开口( $2\sim8 C$ )30 d 后,高、低值标本和线性实验测定结果与热破坏前相比无显著偏差,结果见图 4。



A:试剂7d热破坏结果;B:试剂开瓶30d检测结果;C:试剂7d热破坏后线性;D:试剂开瓶30d后线性。

图 4 试剂稳定性观察结果

# 3 讨 论

随着对 SA 研究的不断深入,其临床检测价值已经逐渐得到认可和重视[1.6-7]。相比某些特异度的肿瘤标志物[8],如AFP、CEA、CA125、CA50,仅应用于诊断某种特定的恶性肿瘤,SA 作为肿瘤的一种非特异度标志物,其特点在于可适用于多种恶性肿瘤的诊断,被广泛应用于肝癌、肺癌、胃癌、恶性血液病、头颈鳞状细胞癌等的诊断及鉴别诊断中,也被用作常见恶性肿瘤分期的参考指标及病例治疗效果的评价指标[9]。SA 也适用于大批人群健康筛查,以便对肿瘤患者做到早期发现、诊断和治疗;还可作为肿瘤疗效观察指标,监测肿瘤的消长,估计预后[10]。

目前 SA 的检测方法很多,如 HPLC、酶法、化学比色法(常见的有硫代巴比妥酸法、间苯二酚法)<sup>[7]</sup>。其中 HPLC 方法具有灵敏度高、特异度好的优点,但仪器昂贵且不适合临床批量样本检测。化学比色法虽然价格较低,但特异度低,操作复杂繁琐,需要高温萃取,不适合自动化分析,并且其试剂成分具有一定的腐蚀性和人体危害性。酶法具有高特异度,操作简单快捷、准确安全、可自动化分析等优点,本研究参考 CLSI EP系列文件<sup>[2-5]</sup>,对自主研发的酶法 SA 试剂进行分析性能的系统评价,结果表明自主研发的 SA 试剂空白吸光度大于 1.0,吸光度变化率小于 0.002,检测限为 0.15 mg/dL,分析灵敏度大于 0.08,高、低值血清批内变异系数分别为 0.28%和 0.42%,批间变异系数分别为 1.03%和 0.93%,准确度测定相对偏差小于 2%,线性范围为 0~250.0 mg/dL,抗干扰能力较强,与日本和光试剂在分析性能上差异无统计学意义,与其比对实验结果 r²=0.997 7,可实现对其的替代应用于临床实验室。

#### 参考文献

- [1] Varki A. Sialic acids in human health and disease[J]. Trends Mol Med,2008,14(8);351-360.
- [2] NCCLS. Evaluation of precision performance of clinical chemistry devices; Approved Guideline [S]. EP5-A2. 1999, 19(2); 1-49.
- [3] NCCLS. Evaluation of the linearity of quantitative analytical methods: A Statistical Approach; Approved Guideline [S]. EP6-A. 2003, 23(16): 1-46.
- [4] NCCLS. Method comparison and bias estimation using patient samples: Approved Guideline [S]. EP9-A2. 2002, 22(19):1-52.
- [5] NCCLS. Interference Testing in Clinical Chemistry: Approved

Guideline[S]. EP7-A2. 2002, 25(27):1-107.

- [6] Schauer R. Sialic acids as regulators of molecular and cellular interactions[J]. Curr Opin Struct Biol, 2009, 19(5):507-514.
- [7] Kohler JJ. Aniline; a catalyst for sialic acid detection[J]. Chembiochem, 2009, 10(13): 2147-2150.
- [8] Bekci TT, Senol T, Maden E. The efficacy of serum carcinoembryonic antigen (CEA), cancer antigen 125 (CA125), carbohydrate antigen 19-9 (CA19-9), carbohydrate antigen 15-3 (CA15-3), alpha-fetoprotein (AFP) and human chorionic gonadotropin (hCG)
- levels in determining the malignancy of solitary pulmonary nodules[1]. J Int Med Res. 2009. 37(2): 438-445.
- [9] 张嘉宁,汪淑晶. 唾液酸生物学与人类健康和疾病[J]. 生命科学, 2011,23(7):678-684.
- [10] 刘沛,王舒,李变荣. 血清唾液酸在恶性肿瘤诊断中的临床应用 [J]. 检验医学与临床,2012,9(6):687-688.

(收稿日期:2013-01-18)

# · 检验仪器与试剂评价 ·

# HIV 酶免试剂在献血标本中检测效果评价

黄秀琳,李 维,程 颖,尹 丹,刘 东,杨 虎,秦伟斐,韩继姝 (重庆市血液中心检验科,重庆 400015)

摘 要:目的 评价 HIV 酶免试剂在献血标本中的检测效果,从而为检测试剂的选择和献血员屏蔽策略的制定提供依据。 方法 统计该中心抗-HIV 复检项目试剂转国产前 3 个月(2010 年 11 月至 2011 年 1 月)和后 3 个月(2011 年 11 月至 2012 年 1 月)再检率、反应重复率和不合格相对重合率并做配对 t 检验分析及 2012 年 2 月酶免全项目的再检率和反应重复率。结果 复检抗-HIV 试剂转国产后稳定性明显下降,再检率由 0.20%提高至 0.44%,反应重复率由 76.3%降至 51.4%,不合格相对重合率由 47.5%降至 19.6%(P<0.05)。 2012 年 2 月再检标本结果显示初检单试剂阳性率低于复检试剂,初检试剂的再检率明显低于复检试剂。初检试剂稳定性整体好于复检试剂。结论 再检率和反应重复率可以反映检测系统(包括检测试剂)的稳定性,尽量选用稳定性高的检测试剂;酶免检测结果的影响因素极多,用"只要出现一次抗-HIV 检测结果呈反应性就判不合格的标准规程"是不合理的。

关键词:酶联免疫检测; 再检率; 实验室技术和方法

**DOI:** 10. 3969/j. issn. 1673-4130, 2013, 10, 047

文献标识码:A

文章编号:1673-4130(2013)10-1297-02

2011年5月复检试剂 HBsAg 和抗-HIV 两项目转国内生产后,先出现了 HBsAg 项目单试剂强阳性且再检标本明显增多,再检双孔复试结果差异极大(表现为首次检测强阳性,再检双孔阴性或一孔强阳一孔阴性)的情况。随后还发现 HIV 项目再检标本也明显增多且双孔复试结果重复率明显下降,因上层领导对艾滋初筛结果判读规则的理解不同,当然也是为血液安全考虑,多年来本中心 HIV 项目只要出现 1 次阳性(十)或灰区(?)(0.8≪S/CO<1),该袋血报废且对献血员进行永久屏蔽,禁止其终生献血。为了了解本实验室酶免检测系统及试剂的稳定性,从而为检测试剂的选择和献血员屏蔽策略的制定提供依据,对 HIV 进口试剂转国产前 3 个月(2010年11月至2011年1月)和后 3 个月(2011年1月)再检标本结果及 2012年2月酶免全项目的再检标本结果进行统计分析,现报道如下。

## 1 材料与方法

1.1 标本来源 HIV 进口试剂项目转国产前、后 3 个月再检标本结果及 2012 年 2 月酶免全项目的再检标本结果。酶免项目灰区(?)设为 0.8≪S/CO<1,再检标本为:抗-HIV 单/双试剂检测首次 S/CO≥0.8 标本和 HBsAg,抗-HCV 及抗-TP 单

试剂检测首次 S/CO≥0.8 的标本。

- 1.2 仪器与试剂 初、复检分别采用 TecanRSP200 和 TecanRSP150 全自动加样器加样,再检标本采用移液器(经校准合格)手工加样,后处理全部采用 FAME24/20 和 FAME24/30 全自动后处理系统;本中心常规检测试剂。
- 1.3 方法 再检率=再检标本数/检测标本数 $\times$ 100%;反应重复率=再检结果呈(+或?)标本数/再检标本数 $\times$ 100%;不合格相对重合率=双试剂呈(+或?)标本数/该试剂不合格标本数 $\times$ 100%。
- 1.4 统计学处理 采用 Microsoft Excel2003 进行统计分析。

#### 2 结 果

- **2.1** HIV 进口试剂转国产前后 3 个月及酶免全项目再检标本结果比较 见表  $1\sim2$ 。
- 2.2 2012年2月酶免再检统计中结果异常情况 HIV 双试剂检测不合格的标本7例,占反应重复率的12.3%,5例双试剂检测均呈强阳性,2例双试剂检测结果有差异,见表3;10例标本HBsAg复检试剂首次检测呈强阳或较强阳性的标本,该试剂双孔复试均为阴性,见表4。

表 1 HIV 进口试剂转国产前后 3 个月再检标本结果比较(%)

转国产前			转国产后						
检测时间	n	再检率	反应重复率	不合格相对重合率	检测时间	n	再检率	反应重复率	不合格相对重合率
2010年11月	9 897	0.20*	70.0*	40.0*	2011年11月	9 176	0.54	52.0	14.0
2010年12月	9 445	0.22*	85.7*	61.9 *	2011年12月	9 238	0.32	50.0	30.0
2011年1月	10 482	0.17*	72.2*	38.9*	2012年1年	6 171	0.44	51.9	18.5
合计	29 824	0.20*	76.3*	47.5 *	合计	24 585	0.44	51.4	19.6

<sup>\*:</sup>P<0.05,与转国产后比较。