



Biomédica

ISSN: 0120-4157

biomedica@ins.gov.co

Instituto Nacional de Salud
Colombia

Escobar-Pérez, Javier Antonio; Castro, Betsy Esperanza; Márquez-Ortiz, Ricaurte Alejandro; Gaines, Sebastián; Chavarro, Bibiana; Moreno, Jaime; Leal, Aura Lucía; Vanegas, Natasha
Aislamientos de *Staphylococcus aureus* sensibles a meticilina relacionados genéticamente con el clon USA300, ¿origen de los aislamientos SARM de genotipo comunitario en Colombia?

Biomédica, vol. 34, núm. 1, abril, 2014, pp. 124-136

Instituto Nacional de Salud

Bogotá, Colombia

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=84330489015>

- ▶ Cómo citar el artículo
- ▶ Número completo
- ▶ Más información del artículo
- ▶ Página de la revista en redalyc.org

redalyc.org

Sistema de Información Científica

Red de Revistas Científicas de América Latina, el Caribe, España y Portugal
Proyecto académico sin fines de lucro, desarrollado bajo la iniciativa de acceso abierto

ARTÍCULO ORIGINAL

Aislamientos de *Staphylococcus aureus* sensibles a meticilina relacionados genéticamente con el clon USA300, ¿origen de los aislamientos SARM de genotipo comunitario en Colombia?

Javier Antonio Escobar-Pérez¹, Betsy Esperanza Castro¹, Ricaurte Alejandro Márquez-Ortiz¹, Sebastián Gaines¹, Bibiana Chavarro¹, Jaime Moreno², Aura Lucía Leal³, Natasha Vanegas^{1,4}

¹ Laboratorio de Genética Molecular Bacteriana, Universidad El Bosque, Bogotá, D.C., Colombia

² Grupo de Microbiología, Dirección de Investigación en Salud Pública, Subdirección de Investigación Científica y Tecnológica, Instituto Nacional de Salud, Bogotá, D.C., Colombia

³ Grupo para el Control de la Resistencia Bacteriana en Bogotá, Universidad Nacional de Colombia, Bogotá, D.C., Colombia

⁴ I3 Institute, Faculty of Science, University of Technology Sydney, Sydney, Australia

Institución donde se realizó el estudio: Universidad El Bosque, Bogotá, D.C., Colombia.

Introducción. USA300 es un linaje genético que se encuentra en aislamientos de *Staphylococcus aureus* sensibles (SASM) y resistentes a meticilina (SARM). Actualmente, en Colombia las infecciones por SARM en hospitales y en la comunidad son causadas principalmente por un clon con genotipo comunitario (SARM-GC) relacionado genéticamente con el clon USA300. El origen de esta variante es aún desconocido.

Objetivo. Identificar y caracterizar aislamientos de *S. aureus* resistentes y sensibles a meticilina con el fin de aportar información para establecer un posible origen de los aislamientos SARM-GC en Colombia.

Materiales y métodos. Se realizó una caracterización de aislamientos SASM relacionados con el clon USA300 detectados a partir de un análisis de 184 aislamientos de *S. aureus* (90 SARM y 94 SASM) causantes de infecciones. La relación genética de los aislamientos se determinó por electroforesis en gel de campo pulsado (PFGE), tipificación de secuencias multilocus (MLST) y tipificación del gen de la proteína A (*spa*).

Resultados. De los 184 aislamientos, 27 (14,7 %) presentaron características moleculares y relación genética con el clon USA300, y de ellos, 18 fueron SARM y nueve fueron SASM. Todos los aislamientos SARM relacionados con este clon albergaban un casete estafilocócico cromosómico *mec* (*SCCmec*) IVc (3.1.2). En ningún aislamiento SASM se detectaron secuencias remanentes de *SCCmec* o una duplicación del sitio *attB* que evidenciaran la pérdida del casete.

Conclusión. El origen de los aislamientos SARM-GC en Colombia probablemente se encuentre en la diseminación de clones SASM relacionados con el clon USA300 que adquirieron el *SCCmec* IVc posteriormente.

Palabras clave: *Staphylococcus aureus* resistente a meticilina, infección, Colombia.

doi: <http://dx.doi.org/10.7705/biomedica.v34i0.1661>

Methicillin-sensitive *Staphylococcus aureus* isolates related to USA300 clone: Origin of community-genotype MRSA in Colombia?

Introduction: USA300 is a genetic lineage found both in methicillin-resistant (MRSA) and methicillin-sensitive *Staphylococcus aureus* (MSSA) isolates. In Colombia, hospital and community MRSA infections are caused by a USA300-related community genotype MRSA (CG-MRSA) clone. The genetic origin of this clone is unknown yet.

Objective: To identify and characterize methicillin-resistant (MRSA) and methicillin-sensitive *S. aureus* (MSSA) isolates in order to improve the information about the origin of the CG-MRSA isolates in Colombia.

Materials and methods: USA300-related MSSA isolates were detected and characterized from a study of 184 *S. aureus* isolates (90 MRSA and 94 MSSA) recovered from infections. The genetic

Contribución de los autores:

Javier Escobar, Natasha Vanegas, Aura Lucía Leal y Jaime Moreno: diseño de los experimentos.

Javier Escobar, Betsy Castro, Alejandro Márquez, Sebastián Gaines y Bibiana Chavarro: realización de los experimentos y análisis bioinformáticos.

Todos los autores participaron en el análisis de los datos.

relatedness of the isolates was established by means of pulsed field gel electrophoresis (PFGE), multilocus sequence typing (MLST) and protein A gene typification (*spa* typing).

Results: Among 184 isolates, 27 (14.7%) showed molecular characteristics and genetic relationship with the USA300 clone, of which 18 were MRSA and nine were MSSA. All USA300-related MRSA harbored *Staphylococcal cassette* chromosome *mec* (SCCmec) IVc (3.1.2). In the MSSA isolates, SCCmec remnants or *attB* duplicate sites were not detected.

Conclusions: In Colombia, the CG-MRSA isolates probably originated in the dissemination of an USA300-related MSSA clone which later acquired SCCmec IVc.

Key words: Methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*, infection, Colombia.

doi: <http://dx.doi.org/10.7705/biomedica.v34i0.1661>

Staphylococcus aureus es una bacteria Gram positiva, comensal y patógena de gran importancia clínica, ya que es responsable de una amplia gama de infecciones que incluyen desde infecciones leves de piel y tejidos blandos hasta otras graves como la neumonía, la endocarditis y el choque tóxico. Además, esta bacteria tiene la capacidad de adaptarse rápidamente a presiones selectivas del medio, así como de diseminarse y colonizar a su huésped debido a la amplia variedad de factores de virulencia que expresa (1).

Se denomina con el nombre de *Staphylococcus aureus* resistente a meticilina (SARM) a los aislamientos de *S. aureus* que han adquirido el gen *mecA* o *mecC*, los cuales codifican las proteínas de unión a penicilina 2a (PBP2a), confiriéndole al microorganismo resistencia a la mayoría de antibióticos betalactámicos. Estos genes son transportados por el casete estafilocócico cromosómico *mec* (*Staphylococcal Cassette Chromosome mec*, SCCmec), un elemento genético móvil que se inserta en un sitio específico del cromosoma bacteriano denominado *attB*, y está inmerso en un marco abierto de lectura (*Open Reading Frame*, ORF) altamente conservado denominado *orfX* (2). Por otro lado, los aislamientos que son sensibles a la oxacilina (la mayoría de antibióticos betalactámicos) son conocidos como *S. aureus* sensibles a meticilina (SASM). Aunque el primer aislamiento SARM fue detectado hace más de 50 años, aproximadamente la mitad de las infecciones hospitalarias por *S. aureus* son causadas por aislamientos SASM, lo cual sugiere que estos últimos, a pesar de no tener SCCmec, deben tener ventajas genéticas que favorecen su diseminación.

Correspondencia:

Javier Antonio Escobar-Pérez, Universidad El Bosque, Carrera 7B bis N° 132-11, Edificio Rectoría, segundo piso, Bogotá, D.C., Colombia
Teléfono: 523 4879, 633 1368, extensión: 179; fax: 625 2030
javiesco21@yahoo.com, labgenmolecular@unbosque.edu.co

Recibido: 05/06/13; aceptado: 22/11/13

El USA300 es un clon SARM detectado en el año 2000 en Estados Unidos que causa principalmente infecciones de piel y tejidos blandos y neumonías complicadas en personas de la comunidad (3). Actualmente, este clon se ha diseminado a varios continentes (4-7). El USA300 tiene las siguientes características moleculares: un tipo de secuencia 8 (ST8), tipo de *spa* t008, SCCmec IVa, grupo de *agr* 1, y posee los genes *lukS-PV/lukF-PV*, *sek*, *seq*, *bsaB* y *sak*, que codifican para la leucocidina Panton Valentine (PVL), la enterotoxina Q, la enterotoxina K, la bacteriocina y la estafilocinasa, respectivamente. En este clon, además, se identificó por primera vez el elemento móvil para el catabolismo de la arginina (*Arginine Catabolic Mobile Element*, ACME), el cual se ha propuesto como un elemento que aumenta la capacidad de la bacteria de sobrevivir en ambientes ácidos y en anaerobiosis (3).

En Colombia y en varios países de Suramérica se ha reportado la diseminación de aislamientos SARM asociados a la comunidad (SARM-AC), los cuales causan infecciones no solo en personas en la comunidad, sino también en pacientes hospitalizados (8-11). La mayoría de estos aislamientos presentan características moleculares similares al clon USA300 diseminado en Estados Unidos: la ST8 y los genes *lukS-PV/lukF-PV*, *seq*, *sek* y *bsa* (8-10). Sin embargo, estos aislamientos no poseen el elemento ACME, presentan un patrón de restricción genómico con la enzima *Sma*I diferente (cuatro bandas de diferencia) y un SCCmec diferente de IVc (8-10). El origen de esta variante del clon USA300 aún se desconoce.

Para entender la dinámica de poblaciones, el origen y la posible evolución de los aislamientos SARM-GC en Colombia, en este trabajo analizamos las características microbiológicas, genéticas y moleculares de aislamientos SASM relacionados con el clon USA300 recuperados durante el año 2007, poco después de los primeros reportes de SARM-GC en Colombia, ya que la primera infección

por este tipo de aislamientos en nuestro país se reportó en diciembre de 2006. Los resultados encontrados permiten sugerir que el posible origen de los aislamientos SARM-GC en Colombia se encuentra en la diseminación de un clon SASM relacionado con el clon USA300 que adquirió un SCCmec IVc (3.1.2).

Materiales y métodos

Aislamientos bacterianos

Se analizaron 184 aislamientos de *S. aureus* recolectados de manera prospectiva y secuencial a partir de infecciones invasivas de pacientes adultos (18 a 65 años) atendidos entre enero y diciembre de 2007 en un hospital de cuarto nivel de Bogotá, y que fueron almacenados en el Laboratorio de Genética Molecular Bacteriana de la Universidad El Bosque (se seleccionó un aislamiento por paciente).

Confirmación de especie y sensibilidad de los aislamientos a 11 tipos de antibióticos

La especie y la resistencia a meticilina de los aislamientos se confirmó por la amplificación de los genes *nuc* y *mecA* de acuerdo con las condiciones descritas previamente (12). La concentración inhibitoria mínima (CIM) de los aislamientos frente a oxacilina, gentamicina, vancomicina, ciprofloxacina, eritromicina, clindamicina, rifampicina, cloranfenicol, trimetroprim-sulfametoxazol, tetraciclina y linezolid se determinó por medio del método de dilución en

agar siguiendo los parámetros establecidos por el *Clinical and Laboratory Standards Institute*, 2013 (13). La cepa de *S. aureus* ATCC 29213 se utilizó como control.

Determinación del tipo SCCmec, el tipo de spa y el grupo de agr

El tipo y subtipo de SCCmec de los aislamientos SARM se estableció según lo reportado previamente (14,15). En los aislamientos con un SCCmec IVc o IVE el subtipo se confirmó por medio de la amplificación de fragmentos específicos de la región J3 utilizando los iniciadores GP183 a GP180 (cuadro 1) (12,16,17). Las condiciones de amplificación fueron las siguientes: 94 °C por cuatro minutos; 30 ciclos de 94 °C por 30 segundos, 48 °C por 30 segundos y 72 °C por un minuto, y una extensión final a 72 °C por siete minutos.

Para la amplificación diferencial de las regiones J3 de los subtipos IVc (IV.3.1.2) y IVa (IV.1.1.1) se utilizaron los iniciadores GP334 a GP339 en las siguientes condiciones: 94 °C por cinco minutos; 30 ciclos de 94 °C por un minuto, 47 °C por un minuto, 72 °C por 10 minutos, y una extensión final a 72 °C por 20 minutos.

Las cepas USA300 (IVa, IV.1.1.1), 81/108 (IVc, IV.3.1.1), AR543 (IVc, IV.3.1.2) y AS7654 (IVE, IV.3.1.4) se utilizaron como control y fueron proporcionadas por Keiichi Hiramatsu y Teruyo Ito de la Universidad de Jutendo, Japón.

Cuadro 1. Principales iniciadores utilizados para la caracterización de la región J3 del SCCmec IV.3.1.1 (IVc), IV.3.1.1 (IVc), IV.1.1.1 (IVa) y IV.3.1.4 (IVE)

Iniciador		Secuencia	Posición ^a	Tamaño (pb)	Especificaciones	Referencia
Código	Nombre					
GP183	J IVc F	CCATTGCAAATTCTTCC	14.713 - 14.230	483	Región J1 de IVc (IV.3.1.1), IVc (IV.3.1.2) y IVE (IV.3.1.4) (control interno)	(16)
GP184	J IVc R	ATAGATTCTACTGCAAGTCC				(16)
GP175	IVc-1 F	TCCCAACCCCTTATTGGA	3.567 - 3.967	400	Iniciador específico para la región J3 de IVc (IV.3.1.1)	Este estudio
GP176	IVc-1 R	CCATTCGTTGACTTTGCG				Este estudio
GP177	IVc-2 F	TCAATTTCGCTGTCTCCTG	4.395 - 4.718	325	Iniciador para la región J3 de IVc (IV.3.1.2) y IVa (IV.1.1.1)	Este estudio
GP178	IVc-2 R	ATGCTGCAAAACAAAGAGCA				Este estudio
GP179	IVE-4 F	CGCTGACTTAGAAGGGCAAG	5.910 - 6.160	251	Iniciador específico para la región J3 de IVE (IV.3.1.4)	Este estudio
GP180	IVE-4 R	CCGTAATTGCAGCATTGGA				Este estudio
GP334	<i>mec</i> Along	ATGAGCTATATGAGAACGGT	(-)46 - 5.092	5138	genes <i>mecA</i> y <i>orfX</i>	Este estudio
GP164	<i>orfX</i>	GGATCAAACGGCCTGCACA				(17)
GP171	<i>mecA-S</i>	ATTGCTGTTAATTTTGAGTTGAA	948 - 775	174	gen <i>mecA</i>	(12)
GP172	<i>mecA-AS</i>	CTTACAAGTGCTAATAATTCACCTGTT				(12)
GP338	NestedJ3-1	CAAGGATGTTACTGTAG	PV ^b	TV ^c	Iniciadores sentido para el gen <i>tsp</i> de la región J3 de IVc (IV.3.1.2) y IVa (IV.1.1.1)	Este estudio
GP339	NestedJ3-2	TTATATCGGCCATTGATGC				Este estudio

a. Teniendo como referencia el inicio de la región J3 del SCCmec, a excepción de los iniciadores GP183 y GP184, que tienen como referencia el inicio del SCCmec.

b. Posición variable

c. Tamaño variable

El tipo de *spa* se determinó utilizando las condiciones descritas por Harmsen, *et al.* (18), pero con los iniciadores GGATCAAACGGCCTGCACA y TAAACCAATTGATAGGGCC, y la clasificación se realizó de acuerdo con los criterios sugeridos por el Ridom SpaServer (<http://spaserver.ridom.de>). El grupo de *agr* se determinó según la metodología reportada por Gilot, *et al.* (19).

Determinación de la posible escisión del SCCmec

La posible escisión del SCCmec en los aislamientos SASM se determinó por medio de la búsqueda de fragmentos residuales de este casete utilizando el ensayo IDI-SARM (20) y por la amplificación y secuenciación del sitio *attB* y sus alrededores con los iniciadores y en las condiciones descritas previamente (17). Debido a la variabilidad genética encontrada después del marco *orfX*, con esta última metodología también se utilizaron los iniciadores TAAACCAATTGATAGGGCC y CCTCCCACAATTACCACCTC, localizados corriente abajo del sitio *attB*.

Detección de genes para factores de virulencia y ACME

Los genes *lukF-PV* y *lukS-PV*, *seq*, *sek*, *sem*, *seo*, *bsaB* y *sak* se detectaron por medio de PCR. Los aislamientos positivos para PVL se confirmaron por medio de la PCR descrita por Lina, *et al.* (21). La localización de los genes *seq* y *sek* dentro de la isla de capacidad patógena 5 fue confirmada por PCR utilizando un iniciador específico de *seq* o *sek* y el iniciador AYGGTGCAGTTATTCTG, localizado corriente arriba del sitio de inserción de esta isla en el genoma de *S. aureus*. La presencia de la isla de capacidad patógena 5 se confirmó por medio de la amplificación del gen *sausa300_0808* utilizando los iniciadores TAATCATGGCTCGCATTG y GCGTTATCTGGCTTGTC. El elemento ACME se determinó por medio de la amplificación de los genes *arcC* y *opp* utilizando las parejas de iniciadores específicos GGTTAAATTATGCCGGCGGA, AACTAGTGTCCATGAGTGAT y GCAAATCTGTA AATGGTCTGTT, GCTGACGTTGCACCTTTCA, respectivamente, diseñados en este estudio. Las cepas USA300-0114, N315 y Mu50 se utilizaron como control en estos ensayos.

Determinación de la relación genética

La relación genética de los aislamientos se determinó por medio de restricción genómica con la enzima *Sma*I y posterior separación por electroforesis en gel de campo pulsado (*Pulsed*

Field Gel Electrophoresis, PFGE) de acuerdo con las condiciones descritas por Chung, *et al.* (22). Los resultados de PFGE se analizaron utilizando el software GelCompar II™ (Biorad), con el coeficiente Dice y una tolerancia de 1,5 %. La interpretación de la relación genética de los pulsotipos encontrados se realizó de acuerdo con los criterios sugeridos por Tenover, *et al.* (23). El tipo de secuencia se estableció según la metodología descrita por Enright, *et al.*, (24) y el polimorfismo de los genes *arcC* y *gmk* de acuerdo con las condiciones reportadas previamente (25).

Resultados

Relación genética de los aislamientos

De los 184 aislamientos de *S. aureus* analizados, 90 (48,9 %) fueron SARM y 94 (51,1 %), SASM. En el cuadro 2 se presenta una comparación de las características encontradas en estos dos tipos de aislamientos.

Según el patrón de bandas obtenido por PFGE, de los 90 aislamientos SARM analizados, 68 (75,6 %) se relacionaron con el clon chileno (patrón F), 39 (43,3 %) de estos aislamientos con pulsotipos indistinguibles y 29 (32,2 %) aislamientos con pulsotipos estrechamente relacionados (<3 bandas de diferencia), 18 (20,0 %) aislamientos presentaron ocho pulsotipos diferentes que estuvieron relacionados con el clon USA300 (patrón U) (<6 bandas de diferencia), dos (2,2 %) aislamientos presentaron un pulsotipo indistinguible respecto al clon pediátrico (patrón D) y dos (2,2 %) aislamientos presentaron pulsotipos no relacionados con los clones chileno, pediátrico y USA300 (figura 1).

Entre los 94 aislamientos SASM se encontraron 70 pulsotipos diferentes y se organizaron en 21 grupos genómicos (figura 1). El 54,2 % de los aislamientos SASM (n=51) se clasificaron en cuatro grupos genómicos E, B, H y U con 21 (23,3 %), 11 (12,2 %), 10 (11,1 %) y nueve (10,0 %) aislamientos, respectivamente. Los nueve aislamientos que conforman el grupo U se relacionaron con el clon USA300 y solo se encontró un aislamiento SASM asociado con el clon chileno (F) (figura 1). Estos resultados muestran una mayor variabilidad genética de los aislamientos SASM comparada con el comportamiento 'clonal' de los aislamientos SARM como se ha reportado en otros estudios a nivel mundial (26-28).

Los 68 aislamientos SARM relacionados genéticamente con el clon chileno presentaron un SCCmec de tipo I, eran multirresistentes, con

Cuadro 2. Comparación de las principales características encontradas en todos los aislamientos y las encontradas en los aislamientos relacionados con el clon USA300. Los valores más altos se resaltan en negrilla.

Característica	Todos los aislamientos (n=184)		Aislamientos relacionados con USA300 (n=27)	
	SASM (n=94)	SARM (n=90)	SASM (n=9)	SARM (n=18)
Fuente				
Sangre	34 (36,1)	54 (60,0)	2 (22,2)	7 (38,9)
Secreción de herida quirúrgica	18 (19,2)	22 (24,4)	2 (22,2)	5 (27,8)
Secreción de piel y tejidos blandos	10 (10,6)	6 (6,6)	4 (44,4)	6 (33,3)
Orina	4 (4,2)	2 (2,2)	1 (11,1)	0 (0,0)
Líquido cefalorraquídeo	0 (0,0)	1 (1,1)	0 (0,0)	0 (0,0)
Secreciones broncoalveolares	9 (9,5)	0 (0,0)	0 (0,0)	0 (0,0)
Otros	19 (20,1)	5 (5,5)	0 (0,0)	0 (0,0)
Resistencia				
Ciprofloxacina	3 (3,2)	74 (82,2)	1 (11,1)	2 (11,1)
Clindamicina	2 (2,1)	71 (78,8)	1 (11,1)	2 (11,1)
Eritromicina	10 (10,6)	70 (77,7)	2 (22,2)	2 (11,1)
Gentamicina	1 (1,1)	45 (50,0)	0 (0,0)	0 (0,0)
Tetraciclina	9 (9,6)	13 (14,4)	0 (0,0)	9 (50,0)
Rifampicina	0 (0,0)	6 (6,7)	0 (0,0)	0 (0,0)
Cloranfenicol	0 (0,0)	5 (5,5)	0 (0,0)	1 (5,5)
Corresistencia				
Ninguno	74 (78,7)	0 (0,0)	6 (66,6)	0 (0,0)
1 antibiótico	16 (17,0)	6 (6,6)	2 (22,2)	6 (33,3)
2 antibióticos	2 (2,1)	10 (11,6)	1 (11,1)	9 (50,0)
3 antibióticos	2 (2,1)	3 (3,3)	0 (0,0)	2 (11,1)
4 antibióticos	0 (0,0)	22 (24,4)	0 (0,0)	1 (5,5)
5 antibióticos	0 (0,0)	43 (47,7)	0 (0,0)	0 (0,0)
>5 antibióticos	0 (0,0)	6 (6,6)	0 (0,0)	0 (0,0)
Factores de virulencia				
<i>seo, sem</i>	63 (67,0)	72 (80,0)	0 (0,0)	0 (0,0)
<i>bsaB</i>	19 (20,1)	18 (19,2)	9 (100)	18 (100)
<i>seq</i>	13 (13,8)	17 (18,8)	4 (44,4)	17 (94,4)
<i>sek</i>	13 (13,8)	16 (17,7)	4 (44,4)	16 (88,9)
<i>lukF-PV/lukS-PV (PVL)</i>	6 (6,4)	17 (18,8)	3 (33,3)	17 (94,4)

predominio de la resistencia múltiple a amino-glucósidos, fluoroquinolonas, macrólidos y linco-samidas, y contenían los genes *seo* y *sem*. Algunos estudios previos han asociado estas características moleculares al clon mencionado (29-31). Los dos aislamientos idénticos al clon pediátrico contenían un *SCCmec* de tipo IV y los dos aislamientos que presentaron los pulsotipos no relacionados tenían un *SCCmec* de tipo II; estos aislamientos contenían los genes *seo* y *sem* y fueron multirresistentes.

Fuente y perfil de sensibilidad de aislamientos relacionados con el clon USA300

La mayoría de los aislamientos SARM relacionados con USA300 (SARM-USA300) se recuperó de muestras de sangre (siete de 18 aislamientos), con un comportamiento similar al resto de aislamientos SARM (cuadro 2). Este resultado sugiere que en el año 2007 los aislamientos SARM-USA300 ya estaban causando infecciones en pacientes en Colombia, como fue informado previamente por nuestro grupo (10). Por el contrario, la mayoría de los aislamientos SASM relacionados con USA300 (SASM-USA300) se recuperaron de pacientes

con infecciones de piel y tejidos blandos (cuatro de nueve aislamientos) (cuadro 2). En términos de resistencia, la mayoría de los aislamientos SASM-USA300 no presentó resistencia a ninguno de los antibióticos evaluados (seis aislamientos), mientras que la mitad de los aislamientos SARM-USA300 presentó resistencia a dos antibióticos (seis aislamientos), predominando la resistencia a tetraciclina. Ninguno de los aislamientos SARM o SASM fue resistente a trimetroprim-sulfametoazol, linezolid ni vancomicina.

Establecimiento del *SCCmec* y análisis de la región J3 de los aislamientos SARM relacionados con USA300

De los 90 aislamientos SARM analizados, 18 (20,0 %) presentaron un *SCCmec* IVc y correspondieron a SARM-USA300. Actualmente, se han reportado dos secuencias diferentes de *SCCmec* IVc, denominadas IV.3.1.1 y IV.3.1.2 de acuerdo con la nomenclatura propuesta por el *International Working Group on the Staphylococcal Cassette Chromosome Elements* (IWG-SCC) (32), las cuales no pueden ser diferenciadas utilizando la metodología propuesta por Milheirico, *et al.* (16).

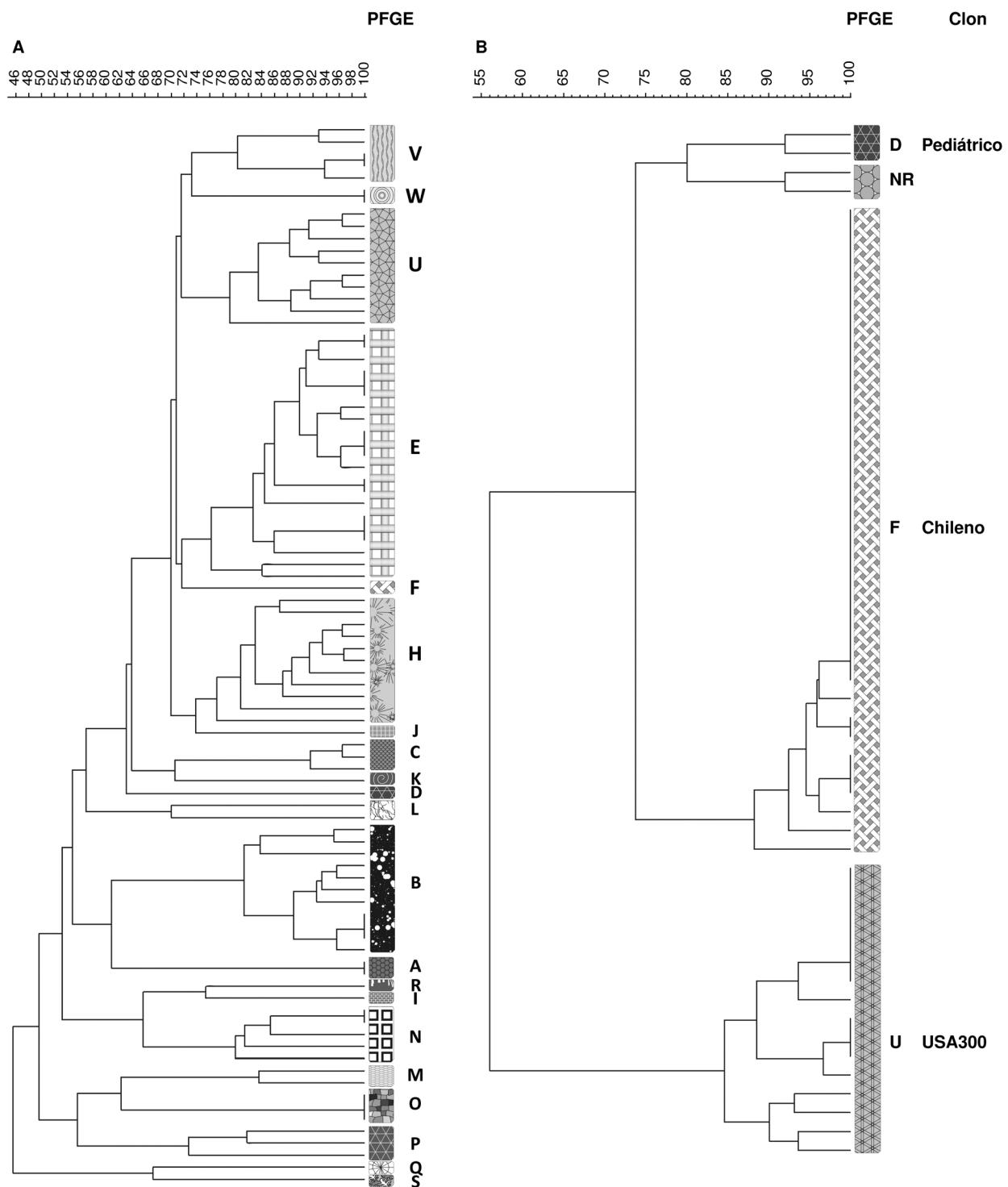


Figura 1. Dendrograma y subgrupos genéticos obtenidos de los aislamientos SASM y SARM analizados. Los subgrupos se conformaron con aislamientos con más de 80 % de relación genética con respecto a los pulsotipos de PFGE obtenidos. A. Aislamientos SASM. B. Aislamientos SARM. Las letras indican los diferentes subgrupos encontrados en los dos tipos de aislamientos. F: clon chileno; U: clon USA300; D: clon pediátrico; NR: no relacionado con estos tres clones

El determinar la secuencia a la cual corresponden los aislamientos SARM-USA300 es importante para establecer la relación epidemiológica con otros aislamientos, ya que se han reportado SARM con *SCCmec* IVc en otros países suramericanos, pero no se sabe si pertenecen al subgrupo IV.3.1.1 o al IV.3.1.2 (33). Un análisis detallado de la región J3 de estos dos tipos de *SCCmec* muestra cambios en su estructura genómica debidos a la inserción diferencial de secuencias o elementos genéticos móviles como el transposón Tn4001 en el *SCCmec* IV.3.1.1, o a la delección de fragmentos de ADN (figura 2A). Todos los aislamientos SARM con *SCCmec* IVc amplificaron únicamente el fragmento correspondiente al tipo de *SCCmec* IVc (IV.3.1.2) (no se presentan los resultados).

Un alineamiento de las secuencias de las regiones J3 del *SCCmec* IVc (IV.3.1.2) y IVa (IV.1.1.1) reportadas por el IWG-SCC (30) muestra un alto porcentaje de identidad (95 %) y tamaños muy similares, 5.392 pb y 4.937 pb, respectivamente. El *SCCmec* IVc (IV.3.1.2) tiene dos delecciones de 80 pb y 40 pb, en las posiciones 1.683 y 1.803, respectivamente, y una inserción de 604 pb en la posición 3.309 respecto al *SCCmec* IVa (IV.1.1.1).

En la figura 2A se muestra un esquema comparativo de la organización genómica de la región J3 de los tipos de *SCCmec* IVc (IV.3.1.1), IVc (IV.3.1.2), IVE (IV.3.1.4) y IVa, IV.1.1.1, la localización de los iniciadores utilizados para su tipificación y los diferentes productos de amplificación obtenidos para dos aislamientos SARM-USA300 colombianos y el clon USA300 al utilizar las diferentes combinaciones de iniciadores. Los iniciadores GP334 y GP177 amplificaron un producto de, aproximadamente, 4.300 pb y 4.700 pb en el clon USA300 y los aislamientos clínicos SARM, respectivamente (figura 2B, sección A).

En el clon USA300, los iniciadores GP338-GP177 y GP339-GP177, localizados alrededor de la inserción de 576 pb en el *SCCmec* IVc (IV.3.1.2), amplificaron dos productos de, aproximadamente, 1.600 pb y 2.200 pb, respectivamente. Estos productos fueron de menor tamaño comparado con los obtenidos para los dos aislamientos clínicos SARM de 2.200 pb y 2.800 pb (figura 1B, sección B y D). Para confirmar que las diferencias de tamaños de los productos de amplificación se debieron a la existencia de esta inserción en el *SCCmec* IVc (IV.3.1.2), se diseñó un iniciador específico en esta región (GP176) que al ser

utilizado con el iniciador GP177 amplificó un producto de, aproximadamente, 1.300 pb en los dos aislamientos clínicos SARM, pero no en el clon USA300 (figura 1B, sección E). Estos resultados confirman que el *SCCmec* IVc (IV.3.1.2) tiene una inserción de ADN de aproximadamente 600 pb.

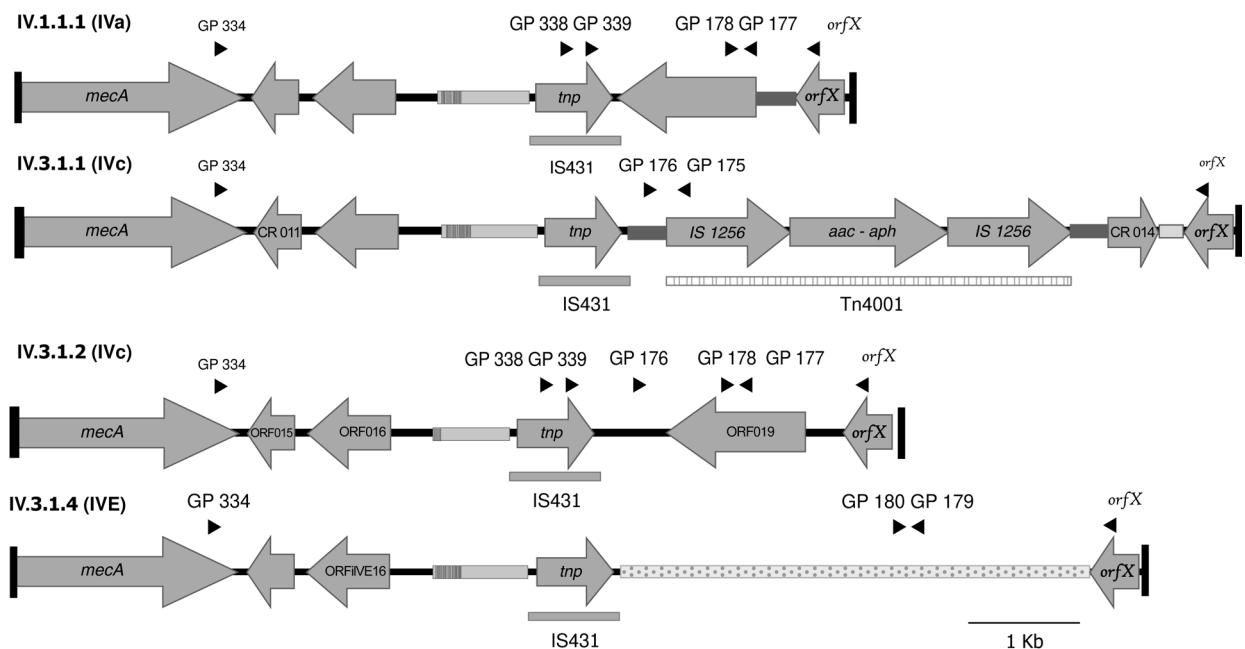
Finalmente, al emplearse los iniciadores GP178 y *orfX*, se obtuvo un producto de, aproximadamente, 1.150 pb tanto para el clon USA300 como para los aislamientos clínicos (figura 2, sección C), lo cual sugiere que los dos tipos de aislamientos tienen la misma región final del *SCCmec*. A partir de estos resultados se puede confirmar que los aislamientos SARM-GC diseminados en Colombia tienen un *SCCmec* tipo IVc (IV.3.1.2).

Caracterización molecular de los aislamientos relacionados con el clon USA300

Los aislamientos SASM-USA300 presentaron una mayor variabilidad genética que los aislamientos SARM-USA300, ya que se encontraron siete pulsotipos (figura 3). Aunque los genes *seo* y *sem* se encontraron con mucha frecuencia en los aislamientos SARM y SASM, estos no se detectaron en los aislamientos sensibles y resistentes a meticilina relacionados con el clon USA300 (cuadro 2). Estos genes generalmente se encuentran contenidos en el grupo de enterotoxinas *egc*, el cual a su vez es trasportado frecuentemente en la isla genómica β tipo I (34). Por el contrario, el gen *bsaB* se detectó en todos los aislamientos relacionados con el clon USA300; este gen también es transportado en la isla genómica β , pero en la de tipo II, que es el mismo tipo encontrado en el clon USA300 (3). Los genes *seq* y *sek* se detectaron en 17 (18,8 %) y 16 (17,7 %) aislamientos SARM y todos correspondían a SARM-USA300. Con respecto a los SASM, los genes *seq* y *sek* se encontraron en 13 (13,8 %) aislamientos, pero solo cuatro de estos aislamientos fueron relacionados con el clon USA300 (cuadro 2). Los análisis de PCR (Materiales y métodos) demostraron que estos dos genes son transportados en la isla de capacidad patógena 5 en los aislamientos SARM y SASM. Los genes *lukF-PV/lukS-PV* fueron detectados en 17 (94,4 %) aislamientos SARM-USA300 y en tres (33,3 %) aislamientos SASM-USA300 (figura 3).

Todos los aislamientos SARM-USA300 y SASM-USA300 pertenecían al grupo de *agr* I y tenían las variaciones de nucleótidos en los genes *arcC* y *gmk* presentes en la ST8 (CC8). Tres aislamientos SARM-USA300 y cinco SASM-USA300, representativos de los principales pulsotipos

A.



B.

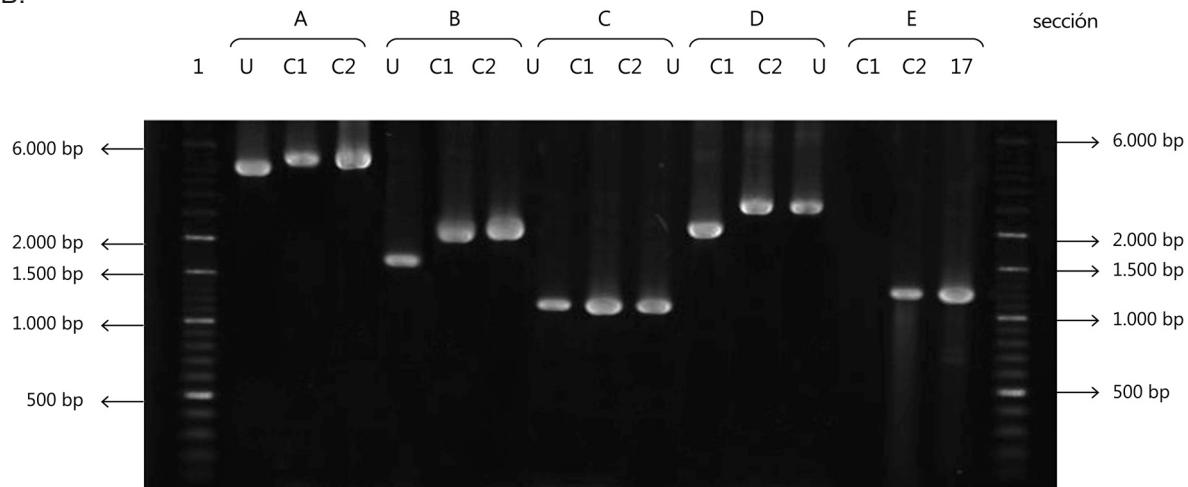


Figura 2. A. Esquema de la organización genética de las regiones J3 reportadas para los tipos de SCCmec IVc (IV.3.1.1), IVc (IV.3.1.2), IVE (IV.3.1.4) y IVa (IV.1.1.1). Los triángulos negros representan la localización de los iniciadores utilizados para su identificación y diferenciación. B. Fragmentos de ADN amplificados de la región J3 de los tipos de SCCmec IVc (IV.3.1.2) y IVa (IV.1.1.1) por medio de PCR utilizando las diferentes combinaciones de los iniciadores diseñados (cuadro 1).

Cariles 1 y 17: marcadores de peso molecular de 500 pb (Fermentas®). U: clon USA300, C1: aislamiento clínico MRSA 1 (Col 503), C2: aislamiento clínico MRSA 2 (Col 65). Sección A: iniciadores GP334 y GP177, fragmentos esperados para U = 4308 pb y para C1 y C2 = 4.764 pb. Sección B: iniciadores GP338 y GP177, fragmentos esperados para U = 1.658 pb y para C1 y C2 = 2.234 pb. Sección C: iniciadores GP178 y orfX, fragmentos esperados para U = 1.154 pb y para C1 y C2 = 1.154 pb. Sección D: iniciadores GP339 y orfX, fragmentos esperados para U = 2.252 pb y para C1 y C2 = 2.828 pb. Sección E: iniciadores GP176 y GP177, fragmentos esperados para U = ninguno y para C1 y C2 = 1.314 pb

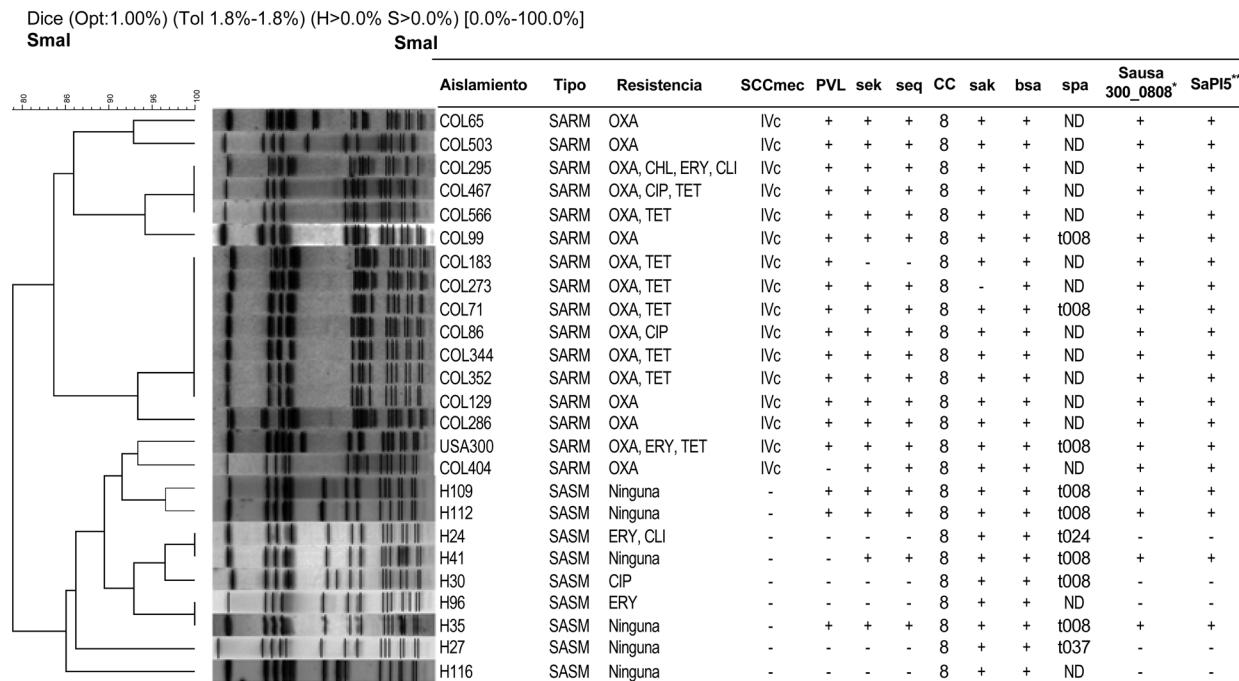


Figura 3. Relación genética y características microbiológicas y moleculares de los aislamientos SASM y SARM. El dendrograma muestra la relación genética de los aislamientos con respecto al clon USA300-0114.

SARM: *S. aureus* resistente a meticilina; SASM: *S. aureus* sensible a meticilina

Resistencia antimicrobiana: OXA: oxacilina, CHL: cloranfenicol, ERY: eritromicina, CLI: clindamicina, CIP: ciprofloxacina, TET: tetraciclina

Presencia de genes que codifican diferentes factores de virulencia: PVL: leucocidina Panton Valentine; sek, enterotoxina K; seq, enterotoxina Q. CC: complejo 'clonal'. sak: estafilocinasa. bsa: bacteriocina; spa: tipo de proteína A. SaPI5: isla de capacidad patógena 5; ND: no determinado.

* Gen específico de SaPI5, ** SaPI5: isla de capacidad patógena 5

encontrados en cada grupo, presentaron el tipo de *spa* t008, idéntico al encontrado en el clon USA300. Además, dos aislamientos SASM-USA300 poseían el tipo de *spa* t024 (relacionado con el t008 del USA300). Se seleccionaron dos aislamientos para MLST que presentaron un tipo de secuencia 8 (ST8). En ninguno de estos aislamientos se encontró ACME.

Determinación del posible origen de los aislamientos SASM

Una posible explicación para la circulación de aislamientos SASM-USA300 en el 2007 puede ser que los aislamientos SARM-USA300 hayan perdido su SCCmec. Varios estudios han reportado que el SCCmec puede escindirse completa o parcialmente, dejando residuos de ADN después del marco *orfX* y una duplicación del sitio *attB* (35,36). Para determinar la posible escisión del SCCmec en estos aislamientos, se analizó la variabilidad genética del sitio *attB* y sus alrededores por medio de dos metodologías, IDI-SARM (20) y secuenciación. Los nueve aislamientos SASM-USA300 no contenían residuos de algún tipo de

SCCmec y mostraron un solo sitio *attB*, lo cual sugiere que estos aislamientos posiblemente no han adquirido un SCCmec. Además, los resultados de la secuenciación también permitieron establecer no sólo que el sitio *attB* estaba intacto, sino que las regiones aledañas eran idénticas a las reportadas para las cepas USA300, NCTC8325, COL y N315.

Discusión

El interés por determinar las características genéticas, epidemiológicas y moleculares de los aislamientos SASM se ha incrementado en la última década debido a que el comportamiento genético de poblaciones de los aislamientos SASM tiene un fuerte impacto en la genética de poblaciones de los aislamientos SARM, y hoy ha cobrado mayor importancia frente al cambio epidemiológico mundial que estamos observando en *S. aureus* con la diseminación y recambio 'clonal' de los aislamientos SARM-GC, los cuales han surgido probablemente por la adquisición del SCCmec por parte de aislamientos SASM que circulaban en la comunidad.

Ahora, el número de cepas SARM-GC se ha incrementado debido a dos factores: una expansión 'clonal' de los linajes SARM-GC y la conversión a SARM-GC de otros linajes SASM-GC que circulan en la comunidad por la adquisición del *SCCmec* (17). Sin embargo, epidemiológicamente se ha observado que solo unos pocos linajes genéticos SASM tienen la capacidad de adquirir el *SCCmec*, lo cual ha sido confirmado por experimentos *in vitro* (17,37). Por esto es importante caracterizar frecuentemente los aislamientos SASM para contar con más herramientas predictivas de los eventuales cambios genéticos de poblaciones que puedan ocurrir en los aislamientos SARM y, así, emitir recomendaciones tempranas para la vigilancia, el tratamiento y la contención de las infecciones causadas por este microorganismo.

En nuestro estudio, 48,9 % de las infecciones se debía a aislamientos SARM, lo cual representa un porcentaje alto comparado con la mayoría de países latinoamericanos (38). Los perfiles de sensibilidad presentaron un comportamiento diferente en los dos tipos de aislamientos, ya que más de 80,0 % de los SARM fue multirresistente (resistencia a tres o más antibióticos) mientras que los SASM presentaron una menor resistencia a antibióticos no betalactámicos (78,7 %); esto se debe a que 80,0 % de los aislamientos SARM presentaba características genéticas y moleculares relacionadas con el clon chileno, el cual es multirresistente (a oxacilina, gentamicina, eritromicina, ciprofloxacina y clindamicina) y ha sido asociado a infecciones hospitalarias en Colombia y Suramérica desde hace varios años (29,30,39).

Los análisis de PFGE demostraron una menor variabilidad genética de los aislamientos SARM respecto a los SASM, como lo han reportado otros autores a nivel mundial (24,26,28,40-42). El análisis de la región J3 de los aislamientos SARM-USA300 nos permitió confirmar que tienen un *SCCmec* IVc o, como debe reportarse, *SCCmec* IV.3.1.2.

Otros autores han reportado la identificación de otras variantes del clon USA300: en Dinamarca, Larsen, *et al.*, identificaron un aislamiento SARM con un pulsotipo de PFGE idéntico a USA300, pero sin los genes *lukS-PV/lukF-PV*, y con un tipo de *spa* t024 y ACME insertado corriente arriba del *SCCmec* (6,43). El origen genético y evolutivo de estas variantes aún se desconoce.

Se pueden plantear tres hipótesis para explicar la diseminación de la variante USA300 en Colombia: una, por la diseminación de un aislamiento SARM

relacionado con el clon USA300-IV.1.1.1, el cual perdió su *SCCmec* IV.1.1.1 y adquirió un *SCCmec* IV.3.1.2, pero aunque esta situación puede darse, no existe ninguna evidencia experimental que la sustente. La segunda posibilidad es la diseminación desde Norteamérica de un aislamiento relacionado con el clon USA300, pero con un *SCCmec* IV.3.1.2. A pesar de que no existen muchos reportes sobre esto, en el 2007, Goering, *et al.*, reportaron un aislamiento USA300 con este *SCCmec* (44), aunque no se definió exactamente si era IV.3.1.1 o IV.3.1.2. Finalmente, la tercera posibilidad es la diseminación de aislamientos SASM con un componente genético similar al clon USA300, pero que adquirieron un *SCCmec* diferente en nuestro país.

Nuestros resultados respaldan con mayor fuerza esta última hipótesis, pues se detectaron nueve aislamientos SASM causantes de infecciones invasivas con pulsotipos relacionados con el clon USA300 (>84 % de similitud), con tipos de *spa* idénticos (t008) o relacionados (t024), con factores genéticos transportados en elementos genéticos móviles identificados en este clon como los genes *sek* y *seq* de la isla de capacidad patógena 5, así como el gen *bsaB* de la isla genómica β y los genes *lukS-PV/lukF-PV* del profago 2. El análisis del sitio *attB* no mostró duplicación de secuencias, lo cual sugiere que estos SASM-USA300 encontrados en Colombia no provinieron de aislamientos SARM-USA300 que hubieran perdido su *SCCmec*.

Noto, *et al.*, analizaron la secuencia del sitio *attB* y sus regiones aledañas en 42 aislamientos SASM de diferentes linajes genéticos y encontraron una amplia variabilidad genética en las secuencias que rodean este sitio, pero, además, encontraron que los aislamientos que tenían la misma secuencia presente en los aislamientos SARM USA300, NCTC8325, COL y N315 tenían mayor capacidad de insertar el *SCCmec* por integración específica al sitio (17).

Ahora bien, el análisis de las regiones aledañas a este sitio *attB* mostró que los aislamientos SASM-USA300 identificados en este estudio tenían las mismas secuencias de los aislamientos SARM. Estos resultados sugieren que los aislamientos SASM-USA300 tienen la capacidad de insertar el *SCCmec*, por lo cual podrían ser un reservorio de nuevos aislamientos SARM. Además, existen varios reportes sobre la diseminación de aislamientos SASM relacionados con el clon USA300 en Estados Unidos. Mishaan, *et al.*, reportaron que entre el 2000 y el 2002, 25 % de las infecciones por SASM

en niños fueron ocasionadas por aislamientos relacionados con el clon USA300 (27). Highlander, *et al.*, secuenciaron y publicaron el genoma de un aislamiento SASM USA300, el cual, además de la ausencia del *SCCmec*, presentaba pocas variaciones genéticas con respecto a los clones SARM USA300 FPR3757 y USA300-HOU (28).

La hipótesis que se plantea con base en nuestros resultados es que el posible origen de la variante SARM-USA300 en nuestra región fue la diseminación de aislamientos SASM relacionados genéticamente con el clon USA300, los cuales adquirieron el *SCCmec* IV.3.1.2 por un evento genético posterior. Por otro lado, el surgimiento de estos aislamientos SASM relacionados con USA300 y con potencial para integrar el *SCCmec* genera preocupación, ya que dichos aislamientos también son patógenos y pueden continuar diseminándose y adquirir diferentes tipos de casete *SCCmec*, aumentando así la expansión ‘clonal’ de aislamientos SARM-GC y, por tanto, las infecciones en la comunidad, en donde aún no existe una vigilancia activa en nuestro país.

La diseminación de aislamientos SASM-USA300 y su probable capacidad de adquirir *SCCmec* puede estar contribuyendo al aumento de la frecuencia de infecciones causadas por el clon SARM-USA300, reportado en nuestro país en el 2006 y que ya es causante de aproximadamente 94 y 60 % de las infecciones en población pediátrica y de adultos, respectivamente (8,10,45,46; Álvarez M, Escobar J, Márquez A, Castro B, Mujica S, Leal A, Bonilla C, et al. Clonal replacement with MRSA *Staphylococcus aureus* USA300-related clone among infected children in Colombia [Abstract C2-074]. 51st Interscience Conference on Antimicrobial Agents and Chemotherapy; 2011; Chicago: September 17 to 20, 2011: American Society for Microbiology).

Es necesario seguir el estudio de este fenómeno y profundizar en el posible origen de nuestros aislamientos SARM para llevar a cabo la vigilancia epidemiológica y los estudios clínicos no solo de los SARM sino de los SASM, pues en muchas ocasiones se subestiman debido a que su tratamiento antibiótico es mucho más fácil y efectivo, pero podrían ser el reservorio de aislamientos más patógenos y virulentos como se ha descrito con relación al USA300.

Agradecimientos

A Liliana Isabel Barrero, David Guío, Nicolás Hernández y Santiago Correa por su valioso apoyo

en la realización de este trabajo y al Hospital Universitario Mayor Méderi (antiguamente Hospital San Pedro Claver) por el envío de las muestras.

Conflictos de intereses

Los autores manifiestan no tener conflicto de intereses que ocasionen algún sesgo en el manejo e interpretación de la información proporcionada en este estudio.

Financiación

Este trabajo fue financiado por el Departamento Administrativo de Ciencia, Tecnología e Innovación-Colciencias, mediante el proyecto “Estandarización de una herramienta molecular para la diferenciación entre aislamientos de *Staphylococcus aureus* resistentes a meticilina adquiridos en comunidad (SARM-AC) y adquiridos en el hospital (SARM-AH)”, código 1308-49326155, y por la División de Investigaciones de la Universidad El Bosque.

Referencias

1. Gordon RJ, Lowy FD. Pathogenesis of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* infection. Clin Infect Dis. 2008;46(Suppl.5):S350-9. <http://dx.doi.org/10.1086/533591>
2. Deurenberg RH, Stobberingh EE. The evolution of *Staphylococcus aureus*. Infect Genet Evol. 2008;8:747-63. <http://dx.doi.org/10.1016/j.meegid.2008.07.007>
3. Diep BA, Gill SR, Chang RF, Phan TH, Chen JH, Davidson MG, et al. Complete genome sequence of USA300, an epidemic clone of community-acquired methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*. Lancet. 2006;367:731-9. [http://dx.doi.org/10.1016/S0140-6736\(06\)68231-7](http://dx.doi.org/10.1016/S0140-6736(06)68231-7)
4. Tenover FC, Goering RV. Methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* strain USA300: Origin and epidemiology. J Antimicrob Chemother. 2009;64:441-6. <http://dx.doi.org/10.1093/jac/dkp241>
5. Pan ES, Diep BA, Carleton HA, Charlebois ED, Sensabaugh GF, Haller BL, et al. Increasing prevalence of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* infection in California jails. Clin Infect Dis. 2003;37:1384-8. <http://dx.doi.org/10.1086/379019>
6. Larsen A, Stegger M, Goering R, Sørum M, Skov R. Emergence and dissemination of the methicillin resistant *Staphylococcus aureus* USA300 clone in Denmark (2000-2005). Euro Surveill. 2007;12:22-24.
7. Tietz A, Frei R, Widmer AF. Transatlantic spread of the USA300 clone of MRSA. N Engl J Med. 2005;353:532-3.
8. Álvarez-Olmos MI, Enríquez SP, Pérez-Roth E, Méndez-Álvarez S, Escobar J, Vanegas N, et al. Pediatric cases from Colombia caused by a Panton-Valentine Leukocidin-positive community-acquired methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* ST8-SCCmecIVc clone. Pediatr Infect Dis J. 2009;28:935. <http://dx.doi.org/10.1056/NEJM200508043530522>
9. Reyes J, Rincón S, Díaz L, Panesso D, Contreras GA, Zurita J, et al. Dissemination of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* USA300 sequence type 8 lineage in

- Latin America. Clin Infect Dis. 2009;49:1861-7. <http://dx.doi.org/10.1086/648426>
10. Álvarez CA, Yomayusa N, Leal AL, Moreno J, Méndez-Álvarez S, Ibáñez M, et al. Nosocomial infections caused by community-associated methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* in Colombia. Am J Infect Control. 2010;38:315-8. <http://dx.doi.org/10.1016/j.ajic.2009.05.013>
 11. Jiménez JN, Ocampo AM, Vanegas JM, Rodríguez EA, Mediavilla JR, Chen L, et al. CC8 MRSA strains harboring SCCmec type IVc are predominant in Colombian hospitals. PLoS One. 2012;7:e38576. <http://dx.doi.org/10.1371/journal.pone.0038576>
 12. Martineau F, Picard FJ, Lansac N, Menard C, Roy PH, Ouellette M, et al. Correlation between the resistance genotype determined by multiplex PCR assays and the antibiotic susceptibility patterns of *Staphylococcus aureus* and *Staphylococcus epidermidis*. Antimicrob Agents Chemother. 2000;44:231-8. <http://dx.doi.org/10.1128/AAC.44.2.231-238.2000>
 13. Clinical and Laboratory Standards Institute. Performance Standards for Antimicrobial Susceptibility Testing; Twenty-second Informational Supplement: CLSI document M100-S23. Wayne, PA: Clinical and Laboratory Standard Institute; 2013.
 14. Oliveira DC, de Lencastre H. Multiplex PCR strategy for rapid identification of structural types and variants of the mec element in methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*. Antimicrob Agents Chemother. 2002;46:2155-61. <http://dx.doi.org/10.1128/AAC.46.7.2155-2161.2002>
 15. Milheirico C, Oliveira DC, de Lencastre H. Multiplex PCR strategy for subtyping the staphylococcal cassette chromosome meC type IV in methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*: 'SCCmec IV multiplex'. J Antimicrob Chemother. 2007;60:42-8. <http://dx.doi.org/10.1093/jac/dkm112>
 16. Milheirico C, Oliveira DC, de Lencastre H. Update to the multiplex PCR strategy for assignment of meC element types in *Staphylococcus aureus*. Antimicrob Agents Chemother. 2007;51:3374-7. <http://dx.doi.org/10.1128/AAC.00275-07>
 17. Noto MJ, Kreiswirth BN, Monk AB, Archer GL. Gene acquisition at the insertion site for SCCmec, the genomic island conferring methicillin resistance in *Staphylococcus aureus*. J Bacteriol. 2008;190:1276-83. <http://dx.doi.org/10.1128/JB.01128-07>
 18. Harmsen D, Claus H, Witte W, Rothganger J, Turnwald D, Vogel U. Typing of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* in a university hospital setting by using novel software for spa repeat determination and database management. J Clin Microbiol. 2003;41:5442-8. <http://dx.doi.org/10.1128/JCM.41.12.5442-5448.2003>
 19. Gilot P, Lina G, Cochard T, Poutrel B. Analysis of the genetic variability of genes encoding the RNA III-activating components Agr and TRAP in a population of *Staphylococcus aureus* strains isolated from cows with mastitis. J Clin Microbiol. 2002;40:4060-7. <http://dx.doi.org/10.1128/JCM.40.11.4060-4067.2002>
 20. Huletsky A, Giroux R, Rossbach V, Gagnon M, Vaillancourt M, Bernier M, et al. New real-time PCR assay for rapid detection of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* directly from specimens containing a mixture of staphylococci. J Clin Microbiol. 2004;42:1875-84. <http://dx.doi.org/10.1128/JCM.42.5.1875-1884.2004>
 21. Lina G, Piemont Y, Godail-Gamot F, Bes M, Peter MO, Gauduchon V, et al. Involvement of Panton-Valentine leukocidin-producing *Staphylococcus aureus* in primary skin infections and pneumonia. Clin Infect Dis. 1999;29:1128-32. <http://dx.doi.org/10.1086/313461>
 22. Chung M, de Lencastre H, Matthews P, Tomasz A, Adamsson I, Aires de Sousa M, et al. Molecular typing of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* by pulsed-field gel electrophoresis: Comparison of results obtained in a multilaboratory effort using identical protocols and MRSA strains. Microb Drug Resist. 2000;6:189-98. <http://dx.doi.org/10.1089/mdr.2000.6.189>
 23. Tenover FC, Arbeit RD, Goering RV, Mickelsen PA, Murray BE, Persing DH, et al. Interpreting chromosomal DNA restriction patterns produced by pulsed-field gel electrophoresis: Criteria for bacterial strain typing. J Clin Microbiol. 1995;33:2233-9.
 24. Enright MC, Day NP, Davies CE, Peacock SJ, Spratt BG. Multilocus sequence typing for characterization of methicillin-resistant and methicillin-susceptible clones of *Staphylococcus aureus*. J Clin Microbiol. 2000;38:1008-15.
 25. Escobar JA, Gómez IT, Murillo MJ, Castro BE, Chavarro B, Márquez RA, et al. Design of two molecular methodologies for the rapid identification of Colombian community-acquired methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* isolates. Biomedica. 2012;32:214-23. <http://dx.doi.org/10.7705/biomedica.v32i2.645>
 26. David MZ, Boyle-Vavra S, Zychowski DL, Daum RS. Methicillin-susceptible *Staphylococcus aureus* as a predominantly healthcare-associated pathogen: A possible reversal of roles? PLoS One. 2011;6:e18217. <http://dx.doi.org/10.1371/journal.pone.0018217>
 27. Mishaan AM, Mason EO Jr., Martínez-Aguilar G, Hammerman W, Propst JJ, Lupski JR, et al. Emergence of a predominant clone of community-acquired *Staphylococcus aureus* among children in Houston, Texas. Pediatr Infect Dis J. 2005;24:201-6.
 28. Highlander SK, Hulten KG, Qin X, Jiang H, Yerrapragada S, Mason EO Jr., et al. Subtle genetic changes enhance virulence of methicillin resistant and sensitive *Staphylococcus aureus*. BMC Microbiol. 2007;7:99. <http://dx.doi.org/10.1186/1471-2180-7-99>
 29. Rodríguez-Noriega E, Seas C, Guzmán-Blanco M, Mejía C, Álvarez C, Bavestrello L, et al. Evolution of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* clones in Latin America. Int J Infect Dis. 2010;14:e560-6. <http://dx.doi.org/10.1016/j.ijid.2009.08.018>
 30. Mayor L, Ortellado J, Menacho C, Lird G, Courtier C, Gardon C, et al. Molecular characterization of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* isolates collected in Asuncion, Paraguay. J Clin Microbiol. 2007;45:2298-300. <http://dx.doi.org/10.1128/JCM.00040-07>
 31. Becker AP, Santos O, Castrucci FM, Dias C, D'Azevedo PA. First report of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* Cordobes/Chilean clone involved in nosocomial infections in Brazil. Epidemiol Infect. 2012;140:1372-5. <http://dx.doi.org/10.1017/S095026881100210X>
 32. IWG-SCC. Classification of staphylococcal cassette chromosome meC (SCCmec): Guidelines for reporting novel SCCmec elements. Antimicrob Agents Chemother. 2009;53:4961-7. <http://dx.doi.org/10.1128/AAC.00579-09>

33. Ma XX, Galiana A, Pedreira W, Mowszowicz M, Christoffersen I, Machiavello S, et al. Community-acquired methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*, Uruguay. Emerg Infect Dis. 2005;11:973-6. <http://dx.doi.org/10.3201/eid1106.041059>
34. Argudin MA, Mendoza MC, Rodicio MR. Food poisoning and *Staphylococcus aureus* enterotoxins. Toxins (Basel). 2010;2:1751-73. <http://dx.doi.org/10.3390/toxins2071751>.
35. Donnio PY, Oliveira DC, Faria NA, Wilhelm N, Le Coustumer A, de Lencastre H. Partial excision of the chromosomal cassette containing the methicillin resistance determinant results in methicillin-susceptible *Staphylococcus aureus*. J Clin Microbiol. 2005;43:4191-3. <http://dx.doi.org/10.1128/JCM.43.8.4191-4193.2005>
36. Donnio PY, Louvet L, Preney L, Nicolas D, Avril JL, Desbordes L. Nine-year surveillance of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* in a hospital suggests instability of mecA DNA region in an epidemic strain. J Clin Microbiol. 2002;40:1048-52. <http://dx.doi.org/10.1128/JCM.40.3.1048-1052.2002>
37. Enright MC, Robinson DA, Randle G, Feil EJ, Grundmann H, Spratt BG. The evolutionary history of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA). Proc Natl Acad Sci USA. 2002;99:7687-92. <http://dx.doi.org/10.1073/pnas.122108599>
38. Guzmán-Blanco M, Mejía C, Isturiz R, Álvarez C, Bavestrello L, Gotuzzo E, et al. Epidemiology of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA) in Latin America. Int J Antimicrob Agents. 2009;34:304-8. <http://dx.doi.org/10.1016/j.ijantimicag.2009.06.005>
39. Cruz C, Moreno J, Renzoni A, Hidalgo M, Reyes J, Schrenzel J, et al. Tracking methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* clones in Colombian hospitals over 7 years (1996-2003): Emergence of a new dominant clone. Int J Antimicrob Agents. 2005;26:457-62. <http://dx.doi.org/10.1016/j.ijantimicag.2005.08.013>
40. Chambers HF, Deleo FR. Waves of resistance: *Staphylococcus aureus* in the antibiotic era. Nat Rev Microbiol. 2009;7:629-41. <http://dx.doi.org/10.1038/nrmicro2200>.
41. Branger C, Gardye C, Galdbart JO, Deschamps C, Lambert N. Genetic relationship between methicillin-sensitive and methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* strains from France and from international sources: Delineation of genomic groups. J Clin Microbiol. 2003;41:2946-51. <http://dx.doi.org/10.1128/JCM.41.7.2946-2951.2003>
42. Strommenger B, Kettlitz C, Weniger T, Harmsen D, Friedrich AW, Witte W. Assignment of *Staphylococcus* isolates to groups by spa typing, Smal macrorestriction analysis, and multilocus sequence typing. J Clin Microbiol. 2006;44:2533-40. <http://dx.doi.org/10.1128/JCM.00420-06>
43. Bartels MD, Hansen LH, Boye K, Sorensen SJ, Westh H. An unexpected location of the arginine catabolic mobile element (ACME) in a USA300-related MRSA strain. PLoS One. 2011;6:e16193. <http://dx.doi.org/10.1371/journal.pone.0016193>
44. Goering RV, McDougal LK, Fosheim GE, Bonnstetter KK, Wolter DJ, Tenover FC. Epidemiologic distribution of the arginine catabolic mobile element among selected methicillin-resistant and methicillin-susceptible *Staphylococcus aureus* isolates. J Clin Microbiol. 2007;45:1981-4. <http://dx.doi.org/10.1128/JCM.00273-07>
45. Escobar JA, Márquez-Ortiz RA, Álvarez-Olmos MI, Leal AL, Castro BE, Vanegas N. Detection of a new community genotype methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* clone that is unrelated to the USA300 clone and that causes pediatric infections in Colombia. J Clin Microbiol. 2013;51:661-4. <http://dx.doi.org/10.1128/JCM.01299-12>
46. Olarte NM, Valderrama IA, Reyes KR, Garzón MI, Escobar JA, Castro BE, et al. Methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* colonization in a Colombian hospital intensive care unit: Phenotypic and molecular characterization. Biomédica. 2010;30:353-61. <http://dx.doi.org/10.7705/biomedica.v30i3.269>