



UNIVERSIDAD NACIONAL DE SAN LUIS FACULTAD DE QUÍMICA, BIOQUÍMICA Y FARMACIA

ESPECIALIZACIÓN EN BACTERIOLOGÍA CLÍNICA

TRABAJO FINAL

# AGENTES ETIOLÓGICOS RESPONSABLES DE CONJUNTIVITIS BACTERIANA EN NEONATOS EN UN HOSPITAL NEUQUINO DE COMPLEJIDAD VI

Realizado por la Lic. en Bioquímica R. Esther Chavarría, bajo la dirección de la Dra. María Laura Vaca Ruiz

Trabajo realizado en el Hospital Dr. Horacio Heller (Nivel VI de complejidad hospitalaria)



#### Hospital Dr. Horacio Heller



• Aprox. 1400 nacimientos por año



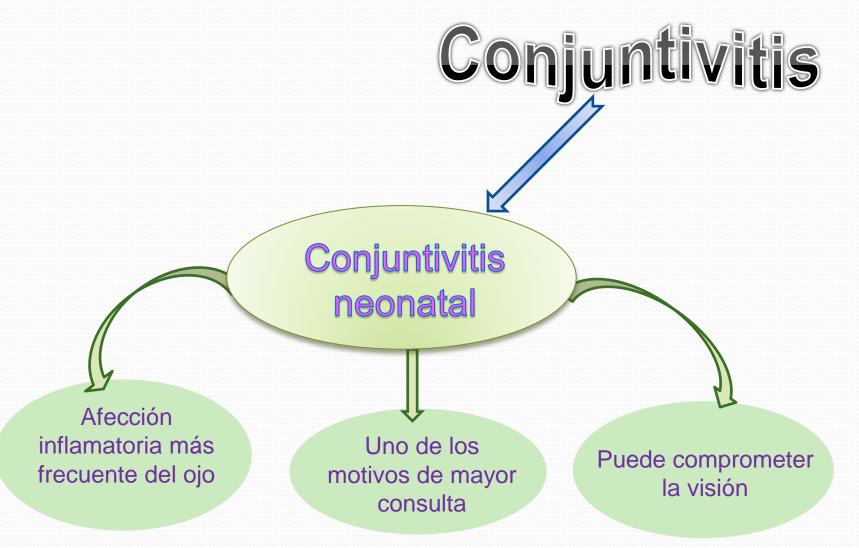


73% parto vaginal



 100% neonatos se le administra eritromicina tópica (0,5%)

## INTRODUCCIÓN



## Conjuntivitis neonatal

Inflamación/
infección de la
conjuntiva
desarrollada en
el 1º mes de vida

¿Por qué s? en neonatos?

Factores predisponentes

infecciosas:

Bacteriana 70-80%

### Conjuntivitis neonatal bacteriana



#### **Gérmenes comunes**

Estafilococos Estreptococos Moraxella catarrhalis Haemophylus influenzae Enterobacterias y BNNF



Diagnóstico por cultivo convencional:

agar Thayer Martin y agar chocolate



Neisseria gonorrhoeae





Chlamydia trachomatis



Diagnóstico por inmunofluorescencia directa (IFD)

### Conjuntivitis neonatal bacteriana

Curar la infección ocular

Decolonizar el tracto respiratorio

Prevenir la neumonitis en los primeros meses de vida

Acortar la duración de los síntomas

Finalidad del tratamiento

## **OBJETIVOS**

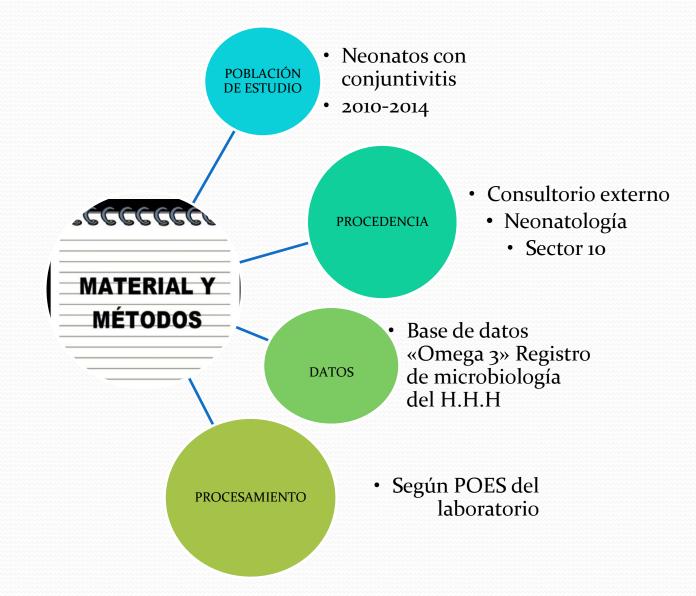
#### **OBJETIVO GENERAL**

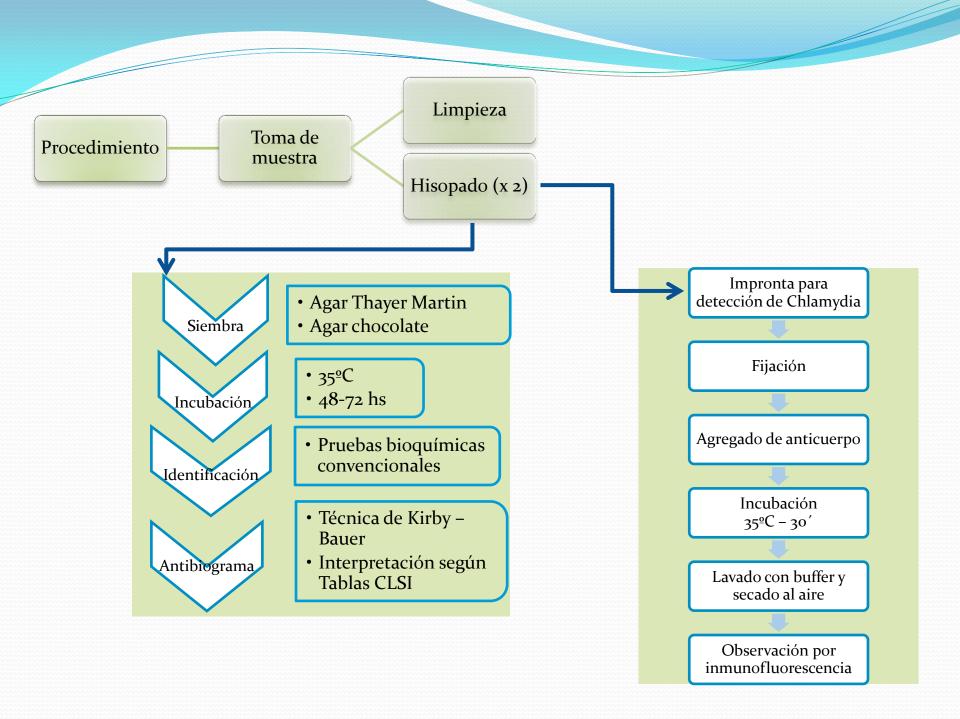
Conocer la etiología de los agentes responsables de la conjuntivitis bacteriana en neonatos en el H.H.H.

#### OBJETIVOS ESPECÍFICOS

- ✓ Aislar los agentes bacterianos a partir de secreciones conjuntivales.
- ✓ Identificarlos por pruebas bioquímicas.
- Determinar la sensibilidad antimicrobiana.
- Detectar C. tracomatis por IFD.
- Comparar los aislamientos obtenidos desde muestras de pacientes provenientes de Consultorio externo (CE), internado en Neonatología (NEO) e internado en Sector 10 (internación conjunta madre e hijo).
- ✓ Relevar los datos de los registros bacteriológicos de los hisopados conjuntivales realizados entre Enero de 2010 y Diciembre de 2014.
- Analizar estadísticamente los resultados comparando con datos disponibles en Argentina

## MATERIALES Y MÉTODOS





#### Identificación bioquímica



Haemophylus influenzae.
Satelitismo (+)



Staphylococcus aureus.
Prueba de Acidez anaeróbica
del manitol (+) y coagulasa (+)



Moraxella catarrhalis. Prueba de DNAsa (+)



Streptococcus pneumoniae. Prueba de optoquina sensible



Klebsiella oxytoca. TSI: A/A, gas (+), H<sub>2</sub>S (-); C (+); U (+); SIM: H<sub>2</sub>S (-), indol (+), movilidad (-); CA (-); L (+); A (-); O (-).



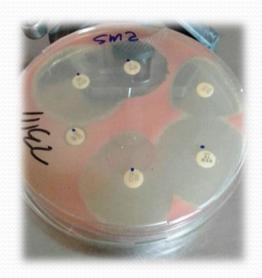
Enterobacter cloacae. TSI: A/A, gas (+),  $H_2S$  (-); C (+); U (+); SIM:  $H_2S$  (-), indol (-), movilidad (+); CA (-); L (-); A (+); O (+).



Serratia marcescens. TSI: K/A, gas (+), H<sub>2</sub>S (-); C (+); U (+); SIM: H<sub>2</sub>S (-), indol (-), movilidad (+); CA (-); L (+); A (-); O (+).

#### Antibiograma

#### Antibiograma por difusión



Interpretación de halos de sensibilidad según tablas del **CLSI** 

Table 2E. Zone Diameter and Minimal Inhibitory Concentration Interpretive Standards for Haemophilus influenzae and Haemophilus parainfluenzae

#### **Testing Conditions**

Medium: Disk diffusion: HTM

Broth dilution: HTM broth

Inoculum:

Direct colony suspension, equivalent to a 0.5 McFarland standard prepared using colonies from an

overnight (preferably 20- to 24-hour) chocolate agar

plate [see comment (2)]

Incubation: 35°C±2°C;

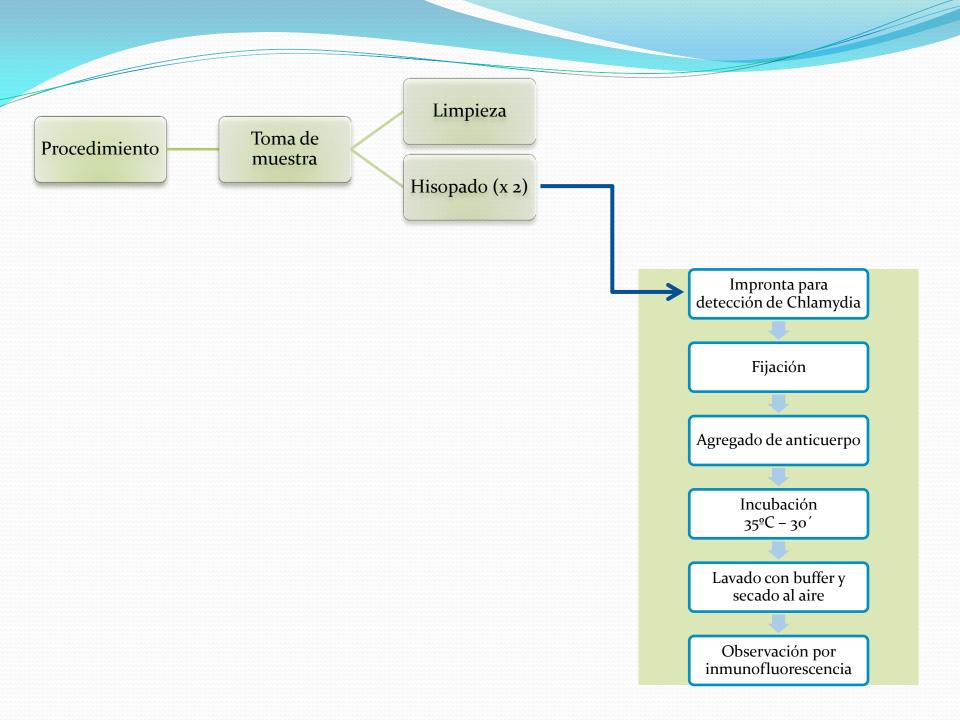
Disk diffusion: 5% CO2; 16-18 hours Broth dilution: ambient air; 20-24 hours Routine QC Recommendations (See Tables 4A, 4B, 5A, and 5B for acceptable QC ranges.)

Haemophilus influenzae ATCC\* 49247 Haemophilus influenzae ATCC® 49766

Use either Haemophilus influenzae ATCC\* 49247 or Haemophilus influenzae ATCC\* 49766 or both of these strains, based on the antimicrobial agents to be tested. Neither strain has QC ranges for all agents that might be tested against H. influenzae or H. parainfluenzae.

Escherichia coli ATCC\* 35218 (when testing amoxicillin-clavulanate)

When a commercial test system is used for susceptibility testing, refer to the manufacturer's instructions for QC test recommendations and QC ranges.



#### Detección de Chlamydia trachomatis



Kit comercial



Microscopio de inmunofluorescencia



Observación microscópica

## DISEÑO

• Estudio observacional de diseño transversal (estudio de prevalencia).

## ANÁLISIS ESTADÍSTICO

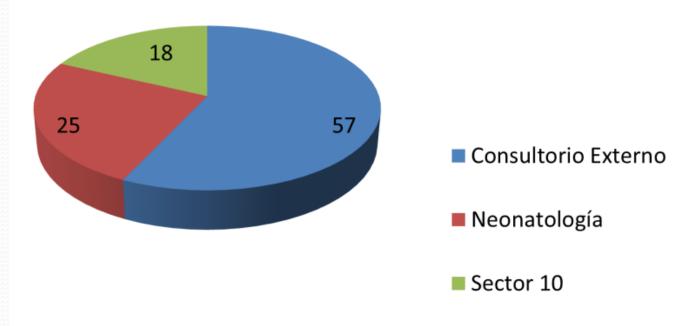
 Se presentaron los datos en forma de proporciones utilizando estadística descriptiva. Para la comparación de datos cualitativos se utilizó el test de X<sup>2</sup>. Se utilizó el programa SPSS 11 para el análisis de los datos.

## **RESULTADOS**

#### Edad promedio de los neonatos

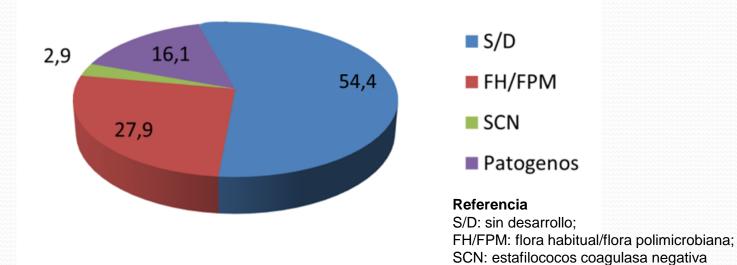
	N	Mínimo	Máximo	Media	Desv. típ.
Edad (días)	68	1	28	8,68	6,845



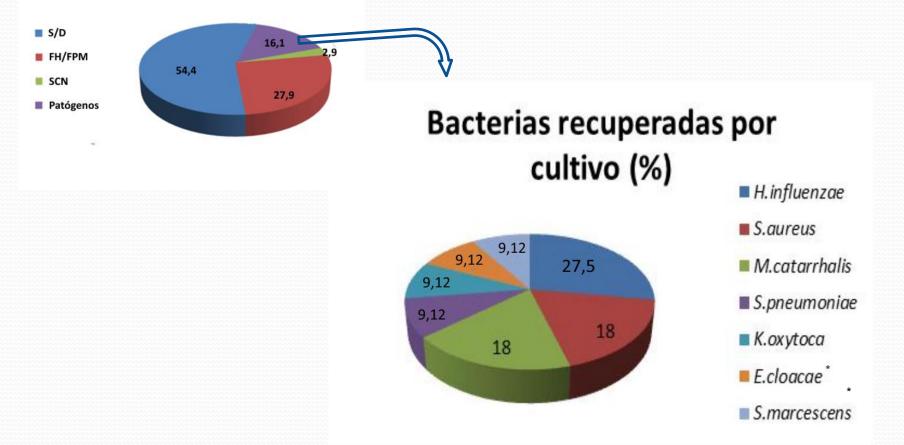


Distribución de la procedencia de los 68 neonatos

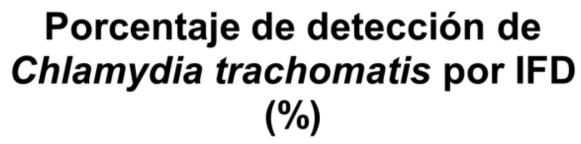
# Resultados obtenidos de cultivos de hisopados de conjuntiva de 68 neonatos (%)

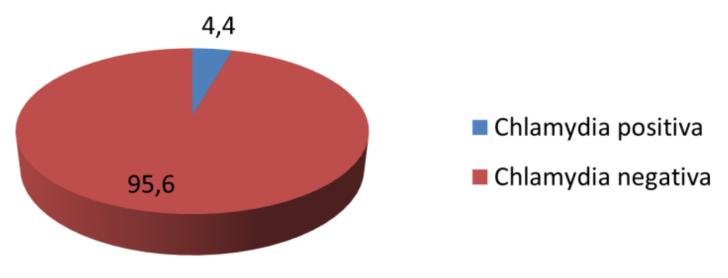


Resultados obtenidos de cultivos de hisopados de conjuntiva de 68 neonatos (%)



\* asociado a M. catarrhalis





## Relación entre la procedencia de los neonatos y las bacterias detectadas

Bacterias	Procedencia	del neonato
detectadas	Internado	Ambulatorio
H. influenzae (3)		XXX
S. aureus (2)		XX
M. catarrhalis (2)	XX	
S. pneumoniae (1)		X
Enterobacterias (3)	XXX	
C. trachomatis (3)	X	XX

#### Perfiles de sensibilidad

#### Perfil de Sensibilidad de *H. influenzae*

Bacteria	Ampi	AMC	CEC	СХМ	NAL	TMS	CMP	AZT
Haemophylus influenzae (1)	S	S	S	S	S	S	S	NP
Haemophylus influenzae (2)	S	S	S	S	S	S	S	NP
Haemophylus influenzae (3)	S	S	S	S	S	S	S	S

#### Referencia

Ampi (ampicilina), AMC (amoxicilina+clavulánico), CEC (cefaclor), CXM (cefuroxima), NAL (ácido nalidíxico), TMS (trimetoprima-sulfametoxazol), CMP (cloranfenicol), AZT (azitromicina)

S: SENSIBLE NP: no probado

#### Perfil de Sensibilidad de S. aureus

Bacteria	OXA	GEN	RFA	TMS	ERI	CLI	FOX	CIP	VA	TEI	LZD	MNO	TIG	FUS
Staphylococcus aureus (1)	S	S	S	S	R	R	S	S	S	S	S	S	S	S
Staphylococcus aureus (2)	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S

#### Referencia

OXA (oxacilina), GEN (gentamicina), RFA (rifampicina), TMS (trimetoprima-sulfametoxazol), ERI (eritromicina), CLI (clindamicina), FOX (cefoxitina), CIP (ciprofloxacina), VA (vancomicina), TEI (teicoplanina), LZD (linezolid), TIG (tigeciclina), FUS (ácido fusídico)

S: SENSIBLE R: RESISTENTE

#### Perfiles de sensibilidad

#### Perfil de Sensibilidad de *S. pneumoniae*

Bacteria	Ampi	PENI	AMC	ERI	CLI	TMS	LEVO
S. pneumoniae	S	S	S	S	S	S	S

#### Referencia

Ampi (ampicilina), PENI (penicilina), AMC (amoxicilina+clavulánico), ERI (eritromicina), CLI (clindamicina),

TMS (trimetoprima-sulfametoxazol), LEVO (levofloxacina),

S: SENSIBLE

#### Perfil de Sensibilidad de Enterobacterias

Bacteria	Ampi	AMC	CEF	СТХ	GEN	CIP	TMS
Klebsiella oxytoca	R	S	R	S	S	S	S
Serratia marcescens	R	R	R	S	S	S	S
Enterobacter cloacae	R	R	R	S	S	S	S

#### Referencia

Ampi (ampicilina), AMC (amoxicilina+clavulánico), CEF (cefalotina), CTX (cefotaxima), GEN (gentamicina), CIP (ciprofloxacina), TMS (trimetoprima-sulfametoxazol)

S: SENSIBLE R: RESISTENTE

### Comparación entre los hallazgos microbiológicos entre este estudio y los publicados por el Dr. Di Bartolomeo (2)

		Perí					
Microorganismo		014 <sup>(Te (1))</sup> 11 <sup>1</sup>	1999- n= 2	2003 <sup>(2)</sup> 250 <sup>2</sup>	Chi <sup>2</sup> (X <sup>2</sup> )	Þ	
	n	%	n	%			
Haemophylus influenzae	3	27,5	64	25,6	0,02	0,9	
Staphylococcus aureus	2	18	69	27,6	0,47	0,49	
Moraxella catarrhalis	2	18	13	5,2	3,28	0,07	
S. pneumoniae	1	9	68	27,2	1,78	0,18	
Otros*	3	27,5	20	8	4,87	0,02	

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup>11/68 <sup>2</sup>250/628

<sup>\*</sup>Pseudomonas aeruginosa, Neisserias spp., Klebsiella pneumoniae, Enterobacter spp., Escherichia coli, Proteus mirabilis, Streptococcus agalactiae.

Comparación entre la identificación de Chlamydia trachomatis en este estudio y los publicados por el Dr. Di Bartolomeo (2)

	Ŭ.					
Microorganismo	0.000 1	2014 <sup>(Tesis)</sup> =68		2003 <sup>(2)</sup> 571	Chi <sup>2</sup>	p
	n	%	n	%		
Chlamydia trachomatis	3	4,4	45	7,8	1,05	0,3

Artículos		BACT	'ERIAS REC	UPERADAS	S POR CULT	'IVO (%)	
(Autores, lugar, año publicación)	H.i	S.a	M.cat	S.p	K.sp	E.sp	S.sp
Chavarría (Argentina, 2016) (n=68)	27,5	18,0	18,0	9,0	9,0	9,0	9,0
Di Bartolomeo y Col. (Argentina, 2005) (n=628)	25,6	27,6	5,2	27,2	-	-	-
De Faber y Col. (Holanda, 2008) (n=64)	8,0	19,0	-	7,0	-	-	-
Valencia y Col. (Chile, 2000) (n=162)	5,5	9,8	4,3	8,0	-	-	-
Chang y Col. (Hong Kong, 2006) (n=90)	2,0	36,0	2,0	-	2,0	6,0	3,0
Díaz y Col. (Portugal, 2013) (n=1492)	1,6	8,2	-	1,6	9,8	11,5	27,9

#### Referencia

H.i: *Haemophylus influenzae*; S.a: *Staphylococcus aureus*; M.cat: *Moraxella catarrhalis*; S.p: *Streptococcus pneumoniae*; K.sp: Klebsiella sp.: E.sp: Enterobacter sp.; S.sp: Serratia sp.

<b>Artículos</b> (Autores, lugar, año publicación)	DETECCIÓN DE C. <i>trachomatis</i> (%)
Chavarría (Argentina, 2016) (n=68) <b>IFD</b>	4,4
Di Bartolomeo y Col. (Argentina, 2005) (n=571) EIE PCR	7,8
De Faber y Col. (Holanda, 2008) (n=64)	64,0
Valencia y Col. (Chile, 2000) (n=162) IFD PCR	8,8
Chang y Col. (Hong Kong, 2006) (n=90) IFD CULTIVO	21,0

## CONCLUSIÓN

#### Este estudio permitió...

- ➤ Reconocer a *H. influenzae*, *S. aureus* y *M. catarrhalis* como patógenos prevalentes en la conjuntivitis neonatal diagnosticada en el H.H.H.
- Relacionar las bacterias halladas con la procedencia del neonato para orientar el tratamiento empírico.
- Conocer el amplio espectro de sensibilidad que presentó la mayoría de los aislamientos bacterianos.
- Revisar el proceso de evaluación de la muestra en su conjunto.
- Valorar la metodología de detección de C. trachomatis.

## Detección de Chlamydia trachomatis por IFD y PCR – Período 2015 - 2017

