

UNIVERSIDAD NACIONAL AUTONOMA DE MEXICO
FACULTAD DE MEDICINA VETERINARIA Y ZOOTECNIA

**ESTUDIO BACTERIOLOGICO EN LECHONES
ENFERMOS DE LA GRANJA DE ZAPOTITLAN**

T E S I S
QUE PARA OBTENER EL TITULO DE
MEDICO VETERINARIO ZOOTECNISTA
P R E S E N T A

FAUSTO J. SANCHEZ Y GARCIA FIGUEROA

CIUDAD UNIVERSITARIA D. F.

1975



UNAM – Dirección General de Bibliotecas

Tesis Digitales
Restricciones de uso

DERECHOS RESERVADOS ©
PROHIBIDA SU REPRODUCCIÓN TOTAL O PARCIAL

Todo el material contenido en esta tesis está protegido por la Ley Federal del Derecho de Autor (LFDA) de los Estados Unidos Mexicanos (México).

El uso de imágenes, fragmentos de videos, y demás material que sea objeto de protección de los derechos de autor, será exclusivamente para fines educativos e informativos y deberá citar la fuente donde la obtuvo mencionando el autor o autores. Cualquier uso distinto como el lucro, reproducción, edición o modificación, será perseguido y sancionado por el respectivo titular de los Derechos de Autor.

Esta Tesis se desarrolló en los Departamentos de -
Patología, Enfermedades de los Cerdos y Bacteriología,
de la Facultad de Medicina Veterinaria y Zootecnia;
bajo la dirección de los profesores:

M.V.Z., M. Sc. José López Alvarez

M.V.Z., M. Sc. Armando Uruchurtu Marroquín

M.V.Z., M. Sc. José Miguel Doporto Díaz

A MIS PADRES

A MIS HERMANOS

A VERONICA

AGRADEZCO A MIS DIRECTORES DE TESIS
Y A TODOS AQUELLOS QUE COLABORARON-
EN LA REALIZACION DE ESTE TRABAJO.

INDICE

	PAG.
INTRODUCCION	1
MATERIAL Y METODOS	2
RESULTADOS	3
TABLA # 1	6
DISCUSION	19
RESUMEN	22
BIBLIOGRAFIA	23

INTRODUCCION

Las pérdidas por enfermedades, mas significantes en la producción porcina, se presentan durante el periodo de lactancia. (Mráz, 1963; Pay, 1970; Schulze y Plonait, 1970; Anónimo, 1973). Trabajos recientes mencionan datos de mortalidad de lechones, en granjas con un manejo aparentemente adecuado, que fluctuan entre 8% y 35% (Edwards, 1972; Tomé, 1971; Fraser, 1966); mortalidad de la cual, otros autores (Milne y Walker, 1969, Northern Ireland Annual Report, 1968; Shreeve y Thomlinson, 1970), atribuyen el 49% al 51% a causas bacterianas.

Se debe tener en cuenta también que la infección bacteriana se asocia frecuentemente a otros procesos patológicos y, que factores como edad, condiciones climáticas, manejo, etc. son predisponentes o desencadenantes, y determinan en gran medida su curso. (Blood, 1968; Jericho, 1968; Dunne, 1970, Edwards, 1972; Bereskin, 1973, Hudson, 1974; Bäckstrom, 1973).

En la literatura revisada, no se encontró un trabajo concreto y amplio sobre este tema en México, por lo cual se llevó a cabo un proyecto para la determinación de las causas de enfermedad y/o muerte de lechones; en la granja experimental de la Facultad de Medicina Veterinaria y Zootecnia (U.N.A.M.) de Zapotitlán D. F.; que sirviera de base para posteriormente elaborar un estudio más amplio, que nos pudiera dar una visión más fidedigna de la problemática nacional.

De ahí la razón del proyecto, del cual este trabajo representa solamente el estudio bacteriológico rutinario (atmósfera de aerobiosis) de los animales examinados.

MATERIAL Y METODOS

El proyecto se realizó con 100 lechones gravemente enfermos, sacrificados con pentobarbital por vía intraperitoneal o recién muertos, de no más de 24 horas de refrigeración; proporcionados por la granja de Zapotitlán*, durante los días comprendidos entre el 19 de Febrero de 1973 y el 26 de Noviembre de 1974. La edad de los animales necropsiados fué entre 1 hora con treinta minutos de nacidos y 60 días.

En 88 lechones se tomaron de la forma más asepticamente posible muestras de los tejidos que presentaban cambios sugestivos de infección bacteriana. De la mayoría de éstos, se tomó regularmente intestino delgado (duodeno), bazo y ganglios linfáticos diversos. Muestras de otros tejidos fueron tomadas sólo cuando el examen macroscópico lo sugería.

En 12 de los 100 lechones, no se llevó a cabo estudio bacteriológico, porque las alteraciones que presentaban indicaban obviamente no ser de carácter infeccioso bacteriano.

Todas las muestras fueron sembradas en medios de cultivo*: Gelo sa-sangre (7% sangre de caprino) y Mac Conkey-Agar (para Enterobacterias). La identificación fué hecha en base de sus características bi-quinéticas (Cowan y Steel, 1966; Jang y Biberstein, 1972; Edwards y Ewing, 1972); a partir de cultivos obtenidos en atmósfera de aerobiosis.

Las cepas de Escherichia coli aisladas fueron remitidas al Departamento de Bacteriología (Romero López, 1975), para la determinación de enterotoxigenicidad y agrupación serológica.

El resto de los exámenes realizados fueron hechos por los Departamentos de Patología, y de Enfermedades de los Cerdos.

* Facultad de Medicina Veterinaria y Zootecnia, Universidad Nacional Autónoma de México.

* DIFCO LAB. DETROIT MICHIGAN, U.S.A.

RESULTADOS

Los resultados obtenidos, así como los datos generales de cada uno de los 88 lechones con estudio bacteriológico se expresan en la tabla número 1.

Tomando como base los 100 animales, utilizados en el proyecto para la determinación de las causas de mortalidad de lechones, se observó que, los gérmenes aislados en orden de frecuencia fueron; Escherichia coli. - Fué aislada en 77% de los casos. El 60% se relacionó a -

los distintos procesos patológicos en la siguiente forma:
40% Colibacilosis entérica y septicémica.

20% Colibacilosis puramente entérica.

El 17% restante fué aislado de tracto digestivo de lechones sin signos de colibacilosis (Historia Clínica, Necropsia, Histopatología).

Se añaden en la tabla I los serogrupos de 83 cepas determinados (Romero López, 1975) y que corresponden a 27 casos.

Las cepas aisladas de tracto digestivo que tienen asterisco pero no serogrupo, resultaron negativas a la prueba de enterotoxigenicidad en segmento de intestino ligado (tabla #1).

Staphylococcus sp.- Aislados en el 35% de los casos asociados a:

Septicemias, artritis, neumonías, abscesos localizados y de intestino. Veinticinco cepas correspondieron a S. Aureus, 5 a S. epidermidis y en 9 de ellas no fué identifi-

ficada la especie.

Proteus sp. - Aislados en 21% de los casos, de las especies P. vulgaris (frecuente), P. morganii y P. mirabilis. Un 11% de los casos fueron intestinales exclusivamente, en 9% se aisló de tejidos internos sin aislarse de intestino y en el 1% restante se encontró en intestino e invadiendo tejidos.

Streptococcus sp. - Aislados en 18% de los casos, asociados a septicemias, neumonías y artritis; las especies identificadas fueron S. viridans (8 cepas), S. equi (3 cepas), S. hominis (2 cepas) S. faecalis (2 cepas) S. equisimilis --- (1 cepa), faecium (1 cepa) y en 3 cepas no se pudo determinar la especie. Dos cepas de S. viridans y una de --- S. faecalis fueron aislados de intestino delgado anterior.

Micrococcus sp. - Aislados de tejidos (piel, ganglio y bazo) en el 13% de los casos, en un 1% (1 caso) se asoció a epidermitis exudativa. En la mayoría no se identificó la especie.

Actinobacillus equuli. - Se identificó en 9 casos (9%), junto a E. coli y/o Staphylococcus sp., asociados a cuadros de septicemia, enteritis y artritis; en las siguientes muestras: - Ganglio linfático (3%), bazo (1%), riñón (1%), articulación (1%), e intestino (2%).

Los microorganismos restantes fueron aislados en los porcentajes siguientes:

Lactobacillus sp. 9% (intestino)

Enterobacter sp. 8% (intestino, bazo y ganglio)

Corynebacterium sp. 6% (ganglios, riñón y piel)

Klebsiella sp. 6% (intestino)

Bacillus sp. 6% (bazo, ganglio, pulmón e intestino)

Acinetobacter sp. 5% (bazo, intestino y ganglio)

Erysipelothrix isidiosa 4% (bazo, ganglio, riñón y articulación)

Pasteurella pneumotropica 3% (ganglio y bazo)

Salmonella sp. 2% (intestino, bazo, ganglio y riñón)

Citrobacter freundii 2% (intestino y riñón)

Serratia sp. 2% (intestino)

Providencia stuartii 1% (intestino)

Pseudomonas aeruginosa 1% (intestino)

Neisseria sp. 1% (ganglio)

Nocardia brasiliensis 1% (pulmón)

Pectobacterium sp. 1% (intestino)

T A B L A # 1

**RESUMEN DE LOS ESTUDIOS REALIZADOS EN LOS 88 LECHONES
CON ESTUDIO BACTERIOLOGICO.**

CASO No.	ANIMAL VIVO	RAZA CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/MUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
H74-801	SI	D-HY	M	1.30hrs.	350g	NO	I.- S.D. 72hrs. B.- <u>Streptococcus sp.</u> G.- <u>Staphylococcus aureus</u> R.- S. D. 72 hrs.	HIPOCALCEMIA HIPOTROTEINEMIA HIPOGLICEMIA
H74-802	SI	D-HY	M	12hrs.	600g	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>Bacillus sp</u> (contaminantes)	TRAUMATISMO (APLASTAMIENTO) NECROSIS HEPATICA
H73-336	SI	H-Y	M	1 dia	--	NO	I.- <u>Salmonella sp</u> <u>Enterobacter hafniae</u> <u>Streptococcus viridans</u> B.- <u>Salmonella sp</u> , <u>Enterobacter hafniae</u> G.- <u>Salmonella sp</u> , <u>Enterobacter hafniae</u> R.- <u>Salmonella sp</u> <u>Enterobacter hafniae</u> <u>Citrobacter freundii</u>	SEPTICEMIA POR <u>Salmonella sp</u> .
H73-337	SI	H-Y	M	1 dia	--	NO	I.- <u>E. coli</u> * <u>Providencia stuartii</u> & B.- <u>E. coli</u> (0115, 0141, 09, 0139)& <u>S. aureus</u> G.- <u>E. coli</u> (06)& <u>S. aureus</u> R.- <u>E. coli</u> (096, 045)& P.- <u>E. coli</u> (0115, 05)& <u>S. aureus</u>	SEPTICEMIA POR <u>S. aureus y E. coli</u>
H73-887	NO	H-Y	H	1 dia	600g	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>E. coli</u> G.- <u>E. coli</u>	SEPTICEMIA Y HEPATITIS POR <u>E. coli</u>
H73-888	NO	Y	H	1 dia	800	NO	G.- <u>E. coli</u>	TRAUMATISMO(APLASTAMIENTO)
H74-249	NO	D-HY	H	1 dia	1,800g	NO	B.- <u>Micrococcus sp</u> G.- <u>E. coli</u>	COLIBACIOLIS

PAZA O CRUZA SEXO

H.- Hampshire M.- Macho

Y.- Yorkshire H.- Hembra

D.- Duroc & Seroagrupación.Romero L. (1975)

I.- Porción anterior de intestino (duodeno)

B.- Bazo G.- Ganglio linfático

P.- Pulmón R.- Riñón

S.D.72hrs.- Sin desarrollo 72 hrs. incubación (37°C)

* Cepas negativas en la prueba de enterotoxicidad de segmento de intestino ligado (Romero L., 1975)

CONTINUACION TABLA # 1

ASO No.	ANIMAL VIVO	RAZA O CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/MUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
173-338	SI	H-Y	H	2 días	--	NO	I.-E. coli* Pseudomonas aeruginosa B.-E. coli (09, 0141, 045)& G.-E. coli (096)& <u>Pasteurella pneumotropica</u>	COLIBACILOSIS SEPTICEMIA PSEUDOMONAS ANEMIA HIPOCRÓNICA
173-532	SI	H-Y	H	2 días	--	NO	I.-E. coli (096, 06)& <u>Streptococcus viridans</u> B.-E. coli (0115, 0101, 0149, 0157)& <u>Streptococcus viridans</u> .	COLIBACILOSIS
173-533	SI	H-Y	M	2 días	--	NO	I.-E. coli (05)& <u>Proteus morganii</u> B.-E. coli (09, 096)& R.-E. coli (0141, 045, 0108)&	COLIBACILOSIS
173-644	SI	H-Y	H	2 días	--	NO	I.-E. coli (096)& <u>Proteus vulgaris</u> Klebsiella aerogenes B.-E. coli (045 0149)& R.-E. coli (01)&	TRAUMATISMO PIELONEFRITIS COLIBACILOSIS
173-645	SI	H-Y	H	2 días	--	NO	I.-E. coli (035)& Staphylococcus aureus B.-Salmonella sp <u>Proteus morganii</u>	SALMONELLOSIS ANEMIA HIPOCRÓNICA COLIBACILOSIS INTESTINAL.
174-209	NO	H-Y	H	2 días	400g	NO	I.-F. coli Enterobacter aerogenes B.-S.D. 72hrs.	COLIBACILOSIS
174-814	SI	D-HY	H	2 días	660g	SI	I.-E. coli <u>Proteus vulgaris</u> B.-Micrococcus sp E. coli G.-Micrococcus sp <u>Actinobacillus equuli</u> <u>Acinetobacter sp</u>	SEPTICEMIA Y ENTERITIS E. coli <u>Actinobacillus</u>
174-815	NO	D-HY	H	2 días	725g	SI	I.-E. coli B.-S.D. 72hrs. A.-S.D. 72hrs. C.-S.D. 72hrs.	HIPONUTRICION

CONTINUACION TABLA // 1

CASO No.	ANIMAL VIVO	RAZA CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/MUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
H73-752	NO	Y	M	3 días	500g	NO	B.- <u>Erysipelothrix insidiosa</u>	ERISIPILLA
H74-77	NO	H-HD	H	3 días	820g	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>F. coli Proteus vulgaris</u> G.- <u>E. coli Proteus vulgaris</u> <u>Corynebacterium hofmannii</u>	COLIBACILOSIS
H74-78	NO	H-HD	H	3 días	1,200g	NO	I.- S. D. 72 hrs. B.- <u>E. coli</u> G.- <u>Micrococcus sp</u> A.- <u>E. coli Staphylococcus aureus</u> <u>Proteus vulgaris</u>	COLIBACILOSIS <u>S. aureus</u>
H74-783	NO	H-Y	M	3 días	850g	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>Staphylococcus aureus</u> G.- <u>Micrococcus luteus</u> A.- <u>Staphylococcus aureus</u>	SEPTICEMIA Y ARTRITIS POR <u>S. aureus</u>
H74-790	SI	H-HY	M	3 días	660g	SI	I.- <u>E. coli Lactobacillus sp</u> B.- <u>E. coli</u> R.- <u>E. coli Staphylococcus epidermidis</u> G.- <u>Proteus vulgaris</u> <u>Actinobacillus equuli</u>	COLIBACILOSIS
H74-809	SI	H	H	3 días	1,100g	NO	I.- <u>E. coli Lactobacillus sp</u> B.- <u>Staphylococcus epidermidis</u> <u>Bacillus sp</u> P.- S.D. 72hrs.	FRACTURA DE CRANEO (APLASTAMIENTO) HIPOGLICEMIA ANEMIA HIPOCRONICA COLIBACILOSIS
H74-818	SI	D-HY	H	3 días	540g	NO	I.- <u>E. coli Proteus vulgaris</u> <u>Proteus morganii</u> B.- <u>Micrococcus sp Streptococcus equi</u> <u>Streptococcus equisimilis</u>	ANEMIA HIPOCRONICA HIPOGLICEMIA ASOCIADO CON MMA COLIBACILOSIS <u>STREPTOCOCCUS</u>
H74-864	NO	H-Y	M	3 días	750g	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>E. coli Streptococcus sp.</u> G.- <u>Streptococcus sp</u>	COLIBACILOSIS SEPTICEMIA POR <u>Streptococcus sp</u>

RAZA O CRUZA

H.- Hampshire

Y.- Yorkshire

D.- Duroc

SEXO

M.- Macho

H.- Hembra

I.- Porción anterior de Intestino (duodeno) R.- Bazo

G.- Ganglio linfático P.- Pulmón, R.- Riñón A.- Articulación

S.D.- Sin desarrollo en 72 hrs. de incubación a 37°C

CONTINUACION TABLA // I

CASO No.	ANIMAL VIVO	RAZA CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/MUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
H74-865	NO	Y	M	3 días	850g	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>Staphylococcus aureus</u> <u>Streptococcus hominis</u> <u>E. coli</u>	COLIBACILOSIS Y SEPTICEMIA POR <u>S. aureus</u> Y <u>Streptococcus</u>
H75-945	NO	D	M	3 días	990g	SI	I.- <u>E. coli</u> <u>Actinobacillus equuli</u> <u>Acinetobacter sp</u> B.- <u>Staphylococcus aureus</u> <u>Acinetobacter sp</u> G.- <u>Streptococcus equi</u> <u>Bacillus sp</u> A.- <u>Streptococcus equi</u> <u>Micrococcus sp</u> P.- <u>Streptococcus equi</u> R.- <u>Micrococcus sp</u>	SEPTICEMIA <u>Streptococcus equi</u> <u>S. aureus</u>
H74-967	SI	H	M	3 días	870g	NO	I.- <u>Enterobacter aerogenes</u> <u>Proteus mirabilis</u> B.- <u>Micrococcus sp</u> <u>Streptococcus viridans</u> G.- <u>Micrococcus sp</u> <u>Streptococcus viridans</u>	HIPOGLICEMIA ANEMIA HIPOCROMICA
H73-899	SI	H-Y	M	4 días	700g	SI	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>E. coli</u> R.- <u>E. coli</u> G.- <u>E. coli</u>	COLIBACILOSIS ENTERICA Y SEPTICEMICA
H73-900	SI	H-Y	M	4 días	500g	SI	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>E. coli</u> G.- <u>E. coli</u> R.- <u>E. coli</u>	COLIBACILOSIS
H74-489	NO	H-D	M	4 días	1,200g	NO	B.- <u>E. coli</u> <u>Staphylococcus aureus</u>	PROBABLE SEPTICEMIA <u>S. aureus</u>
H74-780	SI	H-HD	H	4 días	720g	NO	I.- <u>E. coli</u> <u>Lactobacillus sp</u> B.- <u>E. coli</u> <u>Enterobacter aerogenes</u> G.- <u>E. coli</u>	COLIBACILOSIS

RAZA O CRUZA

H.- Hampshire
Y.- Yorkshire
D.- Duroc

M.- Macho
H.- Hembra

I.- Porción anterior de intestino (duodeno)
B.- Bazo
G.- Ganglio linfático P.- Pulmón, R.- Riñón, A.- Articulación

CONTINUACION TABLA // 1

CASO No	ANIMAL VIVO	RAZA CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/MUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
H74-92	NO	Y	H	4 días	950g	SI	I.- <u>E. coli</u> <u>Serratia marcescens</u> B.- <u>E. coli</u> <u>Staphylococcus aureus</u> R.- <u>Enterobacter aerogenes</u> G.- <u>E. coli</u> <u>Staphylococcus epidermidis</u> <u>Proteus vulgaris</u>	COLIBACIOLISIS SEPTICEMIA <u>S. aureus</u>
H74-311	NO	D-HY	M	4 días	1,125g	SI	I.- <u>E. coli</u> <u>Proteus vulgaris</u> B.- <u>Micrococcus sp</u> R.- <u>E. coli</u> <u>Micrococcus sp</u> P.- S.D. 72 hrs. C.- S.D. 72 hrs.	RUPTURA HEPATICA COLIBACIOLISIS ENTERICA
H74-129	NO	Y	H	5 días	1,010g	NO	B.- <u>E. coli</u> G.- <u>E. coli</u>	SEPTICEMIA POR <u>E. coli</u>
H74-490	NO	H-Y	H	5 días	1,350g	NO	B.- <u>E. coli</u> R.- <u>E. coli</u>	SEPTICEMIA POR <u>E. coli</u>
H74-346	NO	HD-Y	M	5 días	780g	SI	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>E. coli</u> <u>Staphylococcus aureus</u> <u>Proteus vulgaris</u> G.- <u>E. coli</u> <u>Proteus vulgaris</u> P.- <u>E. coli</u> <u>Proteus vulgaris</u> R.- <u>E. coli</u> <u>Proteus vulgaris</u>	HIPOGLICEMIA COLIBACIOLISIS
H73-281	SI	H-L	M	6 días	--	SI	I.- <u>E. coli</u> <u>Lactobacillus sp</u> Pectobacterium B.- <u>E. coli</u> (08, 09, 0139, 01, 0108) R.- <u>E. coli</u> (0139, 096, 0149) & <u>Staphylococcus aureus</u>	COLIBACIOLISIS DEGENERACION GRASA EN HIGADO
H73-502	SI	Y	M	6 días	--	SI	I.- <u>E. coli</u> (05) & <u>Proteus vulgaris</u> <u>Klebsiella aerogenes</u> B.- S.D. 72hrs.	COLIBACIOLISIS

RAZA O CRUZA

H.- Hampshire
Y.- Yorkshire
D.- Duroc
L.- Landrace

SEXO

M.- Macho
H.- Hembra

⁶Seroagrupación (Romero L., 1975)
Cepas negativas en la prueba de enterotoxicidad en segmento de intestino ligado.

I.- Porción anterior de intestino (duodeno) B.- Bazo
G.- Ganglio linfático P.- Pulmón R. Riñón A.- Articulación
C.- Cerebro
S.D.- Sin desarrollo en 72 hrs. de incubación a 37° C

CONTINUACION TABLA // 1

CASO No.	ANIMAL VIVO	RAZA CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/MUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
H73-943	SI	Y	H	6 días	1,200g	NO	I.- <u>E. coli</u> <u>Enterobacter aerogenes</u> B.- S.D. 72hrs.	COLIBACILOSIS
H74-782	NO	Y	H	6 días	625g	SI	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>Staphylococcus aureus</u> <u>Actinobacillus equuli</u> G.- <u>Streptococcus hominis</u>	COLIBACILOSIS SEPTICEMIA <u>S.aureus</u> Y <u>Streptococcus sp</u>
H74-829	SI	H-D	H	6 días	980g	SI	I.- <u>E. coli</u> <u>Streptococcus faecalis</u> B.- S.D. 72hrs. D.- S.D. 72hrs. M.- S.D. 72hrs.	ANEMIA HIPOCRONICA MIOCITIS POR ADMINIS- TRACION DE FIERRO ABCESO DE ETIOLOGIA NO IDENTIFICADA EN - PULMON
H74-7	SI	H	H	7 días	1,100g	SI	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>Pasteurella pneumotropica</u>	COLIBACILOSIS
H74-836	SI	H-HD	M	7 días	1,300g	SI	I.- <u>E. coli</u> B.- S.D. 72hrs.	ANEMIA HIPOCRONICA "SPLAY-LEG" HIPOGLICEMIA
H73-583	SI	H-YD	M	8 días	--	NO	I.- <u>E. coli</u> (045) ^E B.- <u>Staphylococcus sp</u> ENCIA.- <u>Staphylococcus sp</u>	ANEMIA HIPOCRONICA COLIBACILOSIS
H73-604	SI	Y	H	8 días	--	NO	I.- <u>E. coli</u> (0149) ^E <u>Klebsiella aerogenes</u> B.- S.D. 72hrs. P.- <u>Nocardia brasiliensis</u> CORNTE.- <u>E. coli</u>	COLIBACILOSIS
H73-692	SI	H-Y	H	8 días	--	SI	I.- <u>E. coli</u> <u>Actinobacillus equuli</u> B.- S.D. 72hrs. R.- S.D. 72hrs. G.- S.D. 72hrs.	COLIBACILOSIS ACTINOBACILLUS

RAZA O CRUZA SEXO
 H.- Hampshire M.- Macho
 Y.- Yorkshire H.- Hembra

I.- Porción anterior de intestino (duodeno) B.- Bazo
 G.- Ganglio linfático P.- Pulmón R.- Riñón A.- Articulación
 S.D.- Sin Desarrollo en 72hrs. de incubación a 37°C
 & Seroagrupación, Romero L., (1975).

CONTINUACION TABLA II

CASO Nro.	ANIMAL VIVI	RAZA CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/MUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
H73-939	SI	H-Y	M	8 dfas	1,000g	SI	I.- <u>E. coli</u> B.- S.D. 72hrs. G.- <u>Actinobacillus equuli</u> <u>Streptococcus viridans</u>	COLIBACILOSIS
H73-940	SI	H-Y	M	8 dfas	1,000g	SI	I.- <u>E. coli</u> (08) B.- <u>E. coli</u> R.- <u>E. coli</u> G.- <u>E. coli</u> <u>Actinobacillus equuli</u>	COLIBACILOSIS
H73-941	SI	H-Y	H	8 dfas	1,300g	SI	I.- <u>E. coli</u> <u>Proteus morganii</u> B.- S.D. 72hrs. R.- S.D. 72hrs. G.- S.D. 72hrs.	COLIBACILOSIS
H73-942	SI	H-Y	M	8 dfas	900g	SI	I.- <u>E. coli</u> (08) B.- <u>E. coli</u> <u>Proteus vulgaris</u> G.- <u>E. coli</u> <u>Proteus vulgaris</u>	SEPTICEMIA ABSCESO UMBILICAL
473-944	SI	Y	H	8 dfas	760g	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- S.D. 72hrs. G.- S.D. 72hrs.	COLIBACILOSIS
H74-205	NO	H-Y	M	8 dfas	2,520g	NO	B.- <u>E. coli</u>	SINDROME DE STRESS CON ENTERITIS DE ETIOLOGIA NO IDENTIFICA DA.
H74-230	SI	HY-D	H	9 dfas	1,280g	SI	I.- <u>Lactobacillus</u> sp B.- S.D. 72hrs. A.- S.D. 72hrs.	ANEMIA HIPOCROMICA PEERIOSTITIS DE ETIOL GIA NO IDENTIFICADA.

RAZA O CRUZA

H.- Hampshire
Y.- Yorkshire
D.- Durac

SEXO

M.- Macho
H.- Hembra

I.- Porción anterior de intestino (duodeno)

B.- Bazo G.- Ganglio linfático

P.- Pulmón R.- Riñón A.- Articulación

S.D.- Sin Desarrollo en 72hrs. de incubación a 37°C

*Cepas negativas en la prueba de enterotoxicidad o segmento de intestino ligado, Romero L., (1975)

&Seroagrupación Romero L., (1975).

CONTINUACION TABLA # 1

CASO Nro.	ANIMAL VIVO	RAZA CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/MUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
H73-279	SI	Y	M	10 días	--	NO	I.- <u>E. coli</u> <u>Proteus mirabilis</u> B.- <u>E. coli</u> (08)E R.- <u>E. coli</u> (09, 0101)E P.- <u>E. coli</u> (0115)E A.- <u>Staphylococcus aureus</u>	COLIBACILOSIS Y ARTRITIS POR <u>S. aureus</u>
H73-518	SI	D-Y	M	10 días	--	NO	I.- S.D. 72 hrs. B.- <u>Staphylococcus sp</u> R.- <u>Staphylococcus sp</u> G.- <u>Staphylococcus sp</u> A.- S.D. 72 hrs.	TRAUMATISMO SEPTICEMIA POR <u>Staphylococcus sp</u>
H74-740	SI	Y	M	10 días	600g	NO	I.- <u>E. coli</u> <u>Serratia sp</u> B.- <u>Micrococcus sp</u> G.- <u>Staphylococcus aureus</u> <u>Streptococcus viridans</u>	SEPTICEMIA <u>S. aureus</u> ASOCIADO CON ANEMIA
H73-601	SI	Y	H	11 días	--	NO	I.- <u>E. coli</u> <u>Proteus vulgaris</u> <u>Klebsiella aerogenes</u> B.- S. D. 72 hrs. R.- <u>E. coli</u> (06)E	COLIBACILOSIS HIPOGLICEMIA NEUMONIA
H74-8	SI	H	M	11 días	1,800g	SI	I.- <u>E. coli</u> B.- S.D. 72 hrs.	COLIBACILOSIS
H74-206	SI	D-HY	H	11 días	470g	NO	B.- S.D. 72 hrs. G.- <u>E. coli</u> <u>Staphylococcus aureus</u> P.- S. D. 72 hrs.	SEPTICEMIA <u>E. coli</u> <u>S. aureus</u>
H74-494	SI	H-Y	H	11 días	1,100g	NO	I.- <u>E. coli</u> <u>YEYUNO</u> , <u>E. coli</u> <u>PIEL</u> , <u>E. coli</u> B.- Contaminantes G.- S. D. 72 hrs.	COLIBACILOSIS DEGENERACION HIALINA EN MUSCULO

RAZA O CRUZA SEXO & Serogrupoación
 H.- Hampshire M.- Macho Romero L. (1975)
 Y.- Yorkshire H.- Hembra
 b.- Buroc

I.- Porción anterior de Intestino (duodeno).
 B.- Bazo G.- Ganglio linfático
 P.- Pulmón R.- Riñón A.- Articulación
 S.D.- Sin desarrollo en 72 hrs. de incubación a 37°C
 * Cepas negativas en la prueba de enterotoxicidad en segmento de intestino ligado (Romero L., 1975)

CONTINUACION TABLA // 1

CASO Nº	ANIMAL VIVO	RAZA CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/MUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
H74-758	NO	H-Y	M	11 días	1,500g	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>E. coli</u> R.- <u>E. coli</u> A.- <u>Staphylococcus aureus</u> G.- <u>Staphylococcus aureus</u> <u>Streptococcus faecalis</u>	COLIBACILOSIS SEPTICEMIA POR <u>S. aureus</u>
H74-759	NO	H-Y	H	11 días	1,160g	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>E. coli</u> <u>Staphylococcus aureus</u> <u>Micrococcus sp</u> R.- <u>Proteus morganii</u> G.- <u>E. coli</u> <u>Staphylococcus aureus</u>	SEPTICEMIA POR <u>E. coli</u> Y <u>S. aureus</u>
H74-488	NO	H-Y	H	12 días	3,000g	NO	A.- <u>Staphylococcus aureus</u>	PALATITIS POR <u>S. aureus</u>
H74-866	NO	H-YD	H	12 días	3,700g	SI	I.- <u>E. coli</u> B.- S.D. 72 hrs. R.- <u>Actinobacillus equuli</u> G.- <u>E. coli</u> <u>Pasteurella pneumotropica</u>	COLIBACILOSIS CON ASOCIAACION DE Pasteurella y Actinobacillus
H73-945	SI	Y	M	13 días	1,600g	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>Staphylococcus aureus</u> R.- S.D. 72 hrs. G.- S.D. 72 hrs. A.- <u>Erysipelothrix insidiosa</u>	SEPTICEMIA Y ARTRITIS POR <u>S. aureus</u> Y <u>Erysipelothrix insidiosa</u>
H74-781	NO	H-D	H	13 días	1,160g	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>E. coli</u> <u>Streptococcus viridans</u> G.- <u>E. coli</u> <u>Streptococcus viridans</u> A.- <u>E. coli</u> <u>Streptococcus viridans</u>	COLIBACILOSIS SEPTICEMICA
H73-181	SI	H-Y	H	14 días	--	NO	G.- <u>Staphylococcus epidermidis</u>	ONFALITIS CON ABSCESOS EN PULMON POR <u>Staphylo-</u> <u>coccus</u>

RAZA O CRUZA SEXO
 H.- Hampshire M.- Macho
 Y.- Yorkshire H.- Hembra
 D.- Duroc

I.- Porción anterior de intestino (duodeno)
 B.- Bazo G.- Ganglio linfático
 P.- Pulmón R.- Riñón A.- Articulación
 S.D.- Sin desarrollo en 72 hrs, de incubación a 37° C

CONTINUACION TABLA # 1

CASO No	ANIMAL VIVO	RAZA CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/NUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
H73-280	SI	H-Y	H	14 días	--	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- S. D. 72 hrs. P.- <u>E. coli</u> <u>Staphylococcus sp</u> <u>EXUDADO EN PLEURA.</u> - <u>Staphylococcus sp</u> A.- <u>Staphylococcus sp</u> <u>Proteus vulgaris</u>	NEUMONIA Y ARTRITIS POR <u>Staphylococcus sp</u>
H73-885	SI	Y	M	14 días	1,500g	NO	I.- <u>E. coli</u> <u>Bacillus sp</u> B.- <u>Bacillus sp</u> G.- <u>E. coli</u> <u>Bacillus sp</u> P.- <u>E. coli</u> <u>Bacillus sp</u>	COLIBACIOLISIS Y NEUMONIA DE ETIOLOGIA NO IDENTIFICADA
H73-903	NO	H-Y	H	14 días	1,680g	NO	G.- <u>E. coli</u> <u>bacillus subtilis</u> <u>Corynebacterium sp</u>	INTOXICACION Y/O SHOCK POR ADMINISTRACION DE FIERRO ZONA NEUMONICA
H73-904	NO	H-Y	H	14 días	870g	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>E. coli</u>	INTOXICACION Y/O SHOCK POR ADMINISTRACION DE FIERRO
H73-278	SI	Y		15 días	--	NO	I.- <u>E. coli</u> B.- <u>Streptococcus sp</u> P.- <u>Streptococcus sp</u> <u>Staphylococcus sp</u> G.- <u>Streptococcus sp</u> <u>Staphylococcus sp</u> <u>Corynebacterium bovis</u> ABSCESO.- <u>Staphylococcus sp</u>	COLIBACIOLISIS Y SEPTICEMIA POR <u>Staphylococcus sp</u> Y <u>Streptococcus sp</u>
H73-603	SI	Y	H	15 días	--	NO	I.- <u>E. coli</u> <u>Lactobacillus sp</u> B.- <u>Staphylococcus sp</u> A.- S.D. 72 hrs.	NEUMONIA Y ARTRITIS
H73-636	SI	H-Y	H	15 días	--	SI	I.- <u>E. coli</u> B.- S.D. 72 hrs. R.- <u>Staphylococcus aureus</u> <u>Corynebacterium xerosis</u> A.- S.D.	SEPTICEMIA Y FORMACION DE ABCESOS PERIARTICULARES POR <u>Staphylococcus</u> y <u>Corynebacterium sp</u>

RAZA O CRUZA

H.- Hampshire
Y.- Yorkshire
D.- Durro

SEXO

M.- Macho
H.- Hembra

I.- Porción anterior de intestino (duodeno)

B.- Hazo G.- Ganglio linfático

P.- Pulmón R.- Riñón A.- Articulación

S.D.- Sin desarrollo en 72 hrs. de incubación a 37° C

*Cepas negativas en la prueba de enterotoxigenicidad en segmento de intestino ligado (Romero L., 1975).

CONTINUACION TABLA // I

CASO Nº	ANIMAL VIVO	RAZA CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/MUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
H73-639	SI	H-Y	M	15 dfas	--	NO	I.- S.D. 72 hrs. B.- <u>Staphylococcus sp</u> <u>E. coli</u> (05) R.- S. D. 72 hrs. P.- <u>Staphylococcus sp</u> <u>E. coli</u> (01) G.- <u>Staphylococcus sp</u> <u>E. coli</u> (05)	SEPTICEMIA POR <u>Staphylococcus sp</u> y <u>E. coli</u>
H73-744	SI	H-Y	M	15 dfas	1,200g	SI	B.- <u>Erysipelothrix insidiosa</u> G.- <u>Erysipelothrix insidiosa</u> R.- <u>Erysipelothrix insidiosa</u>	ERISIPELA
H74-566	SI	Y-HD	H	17 dfas	1,540g	NO	I.- S.D. 72 hrs. B.- S.D. 72 hrs. G.- <u>Staphylococcus aureus</u> P.- S.D. 72 hrs. R.- S.D. 72 hrs. A.- <u>Staphylococcus aureus</u> <u>Streptococcus equi</u> <u>Streptococcus faecium</u>	ONFALITIS, PODODERMATITIS ABCESOS EN PULMON
H73-584	SI	Y		18 dfas	--	NO	I.- <u>E. coli</u> <u>Staphylococcus aureus</u> B.- <u>E. coli</u> (035) & <u>Staphylococcus sp</u> Acinetobacter anitratus A.- <u>Staphylococcus sp</u> <u>Actinobacillus equuli</u>	COLIBACILOSIS Y ARTRITIS POR <u>Staphylococcus sp</u> CRISTALES DE SULFA EN RÍON
H73-658	SI	Y	H	20	--	NO	I.- <u>E. coli</u> (096) & Klebsiella pneumoniae B.- <u>E. coli</u>	COLIBACILOSIS
H73-659	SI	Y	H	20 dfas	--	SI	I.- <u>E. coli</u> * B.- <u>Staphylococcus aureus</u> <u>E. coli</u> (05) & R.- <u>Staphylococcus sp</u> OMBLIGO.- S. D. 72 hrs.	COLIBACILOSIS Y ONFALITIS

RAZA O CRUZA
H.- Hampshire
Y.- Yorkshire
D.- Duroc.

SEXO
M.- Macho
H.- Hembra

I.- Porción anterior de Intestino (duodeno)
B.- Bazo G.- Ganglio linfático
P.- Pulmón R.- Riñón A.- Articulación
S.D.- Sin desarrollo en 72 hrs. de incubación a 37°C
*Cepas negativas en la prueba de enterotoxigenicidad en segmento
de intestino ligado (Romero L., 1975)
& Seroagrupación Romero L. (1975)

CONTINUACION TABLA # 1

CASO No	ANIMAL VIVO	RAZA CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/MUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
H74-837	SI	HY-D	M	22 días	1,220g	SI	I.- <u>E. coli</u> <u>Lactobacillus sp</u> B.- S.D. 72 hrs. G.- S.D. 72 hrs. A.- <u>E. coli</u> <u>Staphylococcus epidermidis</u>	COLIBACILOSIS ENTERICA ABSCESO PERIARTICULAR <u>Staphylococcus epidermidis</u>
H74-37	SI	H	H	23 días	1,200g	NO	I.- <u>E. coli</u>	COLIBACILOSIS
H73-687	SI	Y	H	23 días	--	SI	I.- <u>E. coli</u> (0139) ^E <u>Enterobacter hafniae</u> ESTOMAGO.- <u>E. coli</u> <u>Proteus vulgaris</u> ILEON.- <u>E. coli</u> <u>Proteus vulgaris</u> B.- <u>E. coli</u> <u>Proteus vulgaris</u> G.- <u>E. coli</u> (0149) ^E	HIPOGLICEMIA COLIBACILOSIS
H74-491	NO	H-Y	M	25 días	1,000g	NO	EXUDADO DE PIEL.- <u>Micrococcus hyicus</u> <u>Corynebacterium sp</u>	DERMATITIS EXUDATIVA
H73-666	SI	D-HY	H	28 días	--	SI	I.- <u>E. coli</u> (0138, 0108, 035) ^E <u>Enterobacter hafniae</u> B.- <u>Staphylococcus aureus</u> R.- S.D. 72 hrs. P.- <u>Staphylococcus aureus</u> <u>Bacillus lenthus</u> A.- <u>Staphylococcus aureus</u> <u>E. coli</u> (01) ^E OMBLOGO.- <u>Staphylococcus aureus</u> <u>Proteus Mirabilis</u>	COLIBACILOSIS ASOCIADA CON <u>S. aureus</u> ONFALITIS ABSCESOS EN PULMON Y ARTICULACION POR <u>S. aureus</u>
H73-686	SI	H-Y	M	30 días	--	SI	I.- <u>E. coli</u> (05) ^E <u>Citrobacter freundii</u> B.- <u>E. coli</u> (06) ^E R.- S. D. 72 hrs.	COLIBACILOSIS

RAZA O CRUZA SEXO
 H.- Hampshire M.- Macho
 T.- Yorkshire H.- Hembra
 D.- Duroc.

I.- Porción anterior de intestino (duodeno)
 B.- Bazo G.- Ganglio linfático
 P.- Pulmón R.- Riñón A.- Articulación
 S.D.- Sin desarrollo en 72 hrs. de incubación a 37°C
^ESeroagrupación, Romero L. (1975).

CONTINUACION TABLA // 1

CASO No.	ANIMAL VIVO	RAZA CRUZA	SEXO	EDAD	PESO	QUIMIOTERAPIA	GERMENES IDENTIFICADOS/MUESTRA	DIAGNOSTICO INTEGRAL
H73-037	SI	H-Y	H	35 días	--	SI	I.- <u>E. coli</u> (06) & B.- <u>E. coli</u> (0138) & R.- <u>Staphylococcus sp</u> TRAQUEA.- S. D. 72 hrs. G.- <u>E. coli</u> (0157)	NEUMOENTERITIS POR <u>E. coli</u>
H73-119	SI	Y	H	56 días	--	NO	I.- <u>E. coli</u> <u>Lactobacillus sp</u> G.- <u>Corynebacterium pyogenes</u> <u>Streptococcus viridans</u> <u>Micrococcus roseus</u> <u>Neisseria sp</u> <u>Acinetobacter sp</u>	NEUMOENTERITIS
H74-761	SI	H-DY	M	60 días	3,600g	NO	I.- <u>Staphylococcus aureus</u> <u>E. coli</u> B.- <u>Micrococcus sp</u> <u>E. coli</u> G.- <u>Micrococcus sp</u> <u>E. coli</u> <u>Streptococcus viridans</u> HISOPO.- <u>Micrococcus sp</u>	ANEMIA HIPOKROMICA ABCESOS EN INTESTINO Por <u>S. aureus</u>
H73-745	NO	H-Y	H	60 días	3,000g	SI	B.- <u>Erysipelothrix insidiosa</u>	ERISIPELA E INANICION COLIBACILOSIS

RAZA O CRUZA

H.- Hampshire
Y.- Yorkshire
D.- Durac.

SEXO

M.- Macho
H.- Hembra

I.- Porción anterior de Intestino (duodeno)

B.- Bazo G.- Ganglio linfático

P.- Pulmón R.- Riñón A.- Articulación

S.D.- Sin desarrollo en 72 hrs. de incubación a 37°C

& Seroagrupación, Romero L. (1975)

DISCUSSION

De los 100 lechones utilizados en el proyecto, 80% mostraron la presencia de agentes infecciosos bacterianos asociados al cuadro clínico que presentaban. La asociación de microorganismos a alteraciones no infecciosas tales como hipoglicemias, anemias ferroprivas, etc., fué --frecuentemente observada.

Aunque la cantidad de lechones no representa una muestra para --elaborar un porcentaje estadísticamente significativo de la problemática nacional, nuestros resultados sí sugieren que en este caso la colibacilosis representa la principal causa bacteriana de mortalidad, lo cual está de acuerdo con los trabajos de otros países (Sojka, 1971; Milne y-Walker, 1969; Northern Ireland Annual Report, 1968; Shreeve, 1970; Niel sen, 1974). Ante esta situación se está llevando a cabo otro estudio sobre la determinación de enterotoxigenidad y de seroagrupación de las cepas de E. coli aisladas de cerdos en el país.* Aunque como métodos de control no han sido plenamente aceptados, sí hay fuertes evidencias de que tanto la vacunación como la administración de gammaglobulinas específicas disminuyen la morbilidad y mortalidad de esta entidad (Arbuckle, 1972; Dunne, 1974, Martinsson, 1970, Svendsen y Wilson, 1971; Wilson y Svensen, 1971). En un trabajo reciente Moon (1974), hace mención de que la acción de los antibióticos sobre el tubo intestinal favorece el desarrollo de la E. coli; observación que justifica toda limitación que podamos hacer al abuso de los antibióticos.

*Departamento de Bacteriología de la Facultad de Medicina Veterinaria - y Zootecnia (U. N. A. M.).

Milne y Walker (1969), y el Northern Ireland Annual Report (1968), después de la E. coli atribuyen a los Streptococcus el segundo lugar en frecuencia como infección bacteriana. En nuestra investigación se encontró al Staphylococcus asociado al cuadro clínico en un mayor número de casos, dato que posiblemente sea debido a que este microorganismo presenta una resistencia mayor a los medicamentos antimicrobianos (o tendencia a adquirirla), que el Streptococcus (Burrows, 1973).

De los géneros Staphylococcus, Streptococcus, Actinobacillus, -- Corynebacterium, Pasteurella, Pseudomonas y Nocardia; existen varias referencias de su patogenicidad (Blair et al., 1970; Burrows, 1973; Emdin, 1954; Geissinger et al., 1973; Hájek y Marsálek, 1970; Jones y Simmons, 1971; Kumate y Gutiérrez, 1974; Larsen, 1970; Dunne, 1970; Lusis y Soltys, 1971; Narucka y Westerdop, 1971). Para los géneros Enterobacter, - Proteus, Micrococcus Klebsiella y Citrobacter; la literatura parece --- coincidir en que su relación a los diferentes cuadros patológicos es de patógenos oportunistas, y que como tales determinan en gran medida la evolución del proceso patológico (Blair et al., 1970; Burrows, 1973; Dunne, 1970; Kagiyama, 1971; Flammini et al., 1971)

Sin embargo, ahondar estudios acerca de la patogenicidad y frecuencia de asociación de los gérmenes expuestos en las enfermedades de los lechones están definitivamente indicados.

Con respecto a Nocardia brasiliensis es necesario añadir que se aisló de un lechón de 8 días de edad, que sufría de colibacilosis entérica. Esta Nocardia brasiliensis fué aislada de lóbulos apicales pulmonares, por lo que consideramos amerita mayor atención en futuras investigaciones con el objeto de elucidar su patogenicidad para los lechones,

ya que no tenemos conocimiento de reportes de este germen en animales.

Con respecto a las bacterias de los géneros Erysipelothrix y -- Salmonella, su morbilidad, mortalidad y patogenia han sido descritas -- en la literatura (Biester, 1965, Uruchurtu, 1970; Timoney y Berman, -- 1970, Timoney, 1970; Wohlfarth, 1971), y por lo tanto no serán discutidas aquí. De los géneros Lactobacillus, Acinetobacter, Serratia, Providencia y Pectobacterium; no se encontraron evidencias de su patogenidad, en la literatura revisada.

RESUMEN

De 100 cerdos estudiados, de 1:30 horas a 60 días de edad, con signos de enfermedad grave o recién muertos; en 88 se practicaron estudios bacteriológicos (atmósfera de aerobiosis), habiéndose aislado de diversos órganos, en orden de frecuencia: E. coli, 77%; Staphylococcus sp., 35% Proteus sp. 21%; Streptococcus sp., 18%; Micrococcus sp. 13%; Actinobacillus equuli, 9%; Lactobacillus sp., 9%; Enterobacter sp. 8%; Corynebacterium Sp., 6%; Klebsiella sp., 6% Bacillus sp., 6% Acinetobacter sp., 5%; Erysipelothrix insidiosa, 4%; Pasteurella pneumotropica, 3%; Salmonella sp., 2%; Citrobacter freundii, 2% Serratia sp., 2% Providencia stuartii, 1%; Pseudomonas aeruginosa, 1%; Neisseria sp., 1% Nocardia brasiliensis, 1% y Pectobacterium sp., 1%. Su relación con las alteraciones patológicas observadas es discutida.

BIBLIOGRAFIA

- 1.- Anónimo (1973), The baby pig problem.- Agricultural research 22, 14
- 2.- Arbucle, J. B. R. (1972), Recent developments in E. coli enteritic diseases of pigs.- Veterinary Annual 42-46.
- 3.- Backstrom, L. (1973), Enviroment and animal health in piglet production.- Acta Vet. Scand., supp. 41
- 4.- Bereskin, B. et al, (1973), Influenza di vari fattori sulla mortalità dei suinetti en Selezione Veterinaria vol. XV Maggio 1974.
- 5.- Biester, H. E. (1965), Salmonellosis, en Diseases of Swine, ed. por Dunne, H. W. PP 381-408.- Iowa University Press.
- 6.- Blair, J. E.; Lennette, E. H. & Truant, J. P. (1970).- Manual of Clinical Microbiology.- American Society for Microbiology.- Bethesda Md Daltimore.
- 7.- Blood, D. C. & Henderson, J. A. (1968).- Medicina Veterinaria.- Interamericana México.
- 8.- Burrows, W. (1973) Texbook of Microbiology 20a ed. Saunders Company Filadelfia.
- 9.- Cowan, S. T. & Steel, K. J. (1966) Manual for the Identification of Medical Bacteria.- Cambridge University Press, London.
- 10.- Dunne, H. W. (1970).- Diseases of Swine.- 3 ed. Iowa State University Press.
- 11.- Dunne, H. W. (1974).- Neonatal colibacillicsis in pigs. A review of selected topics.- 3th Congress International Pig Veterinary Society Lyon 1-1--1-12.
- 12.- Edwards, B. L. (1972) Causes of death in new born pigs. Vet. Bull - 42, 249-258.
- 13.- Edwards, P. R.; Eming. W. H. (1972).- Identification of Enterobacteriaceae # 3a ed. Burgess Publishing Company. Minnesota.
- 14.- Emdin, R. (1954) Mycosi generalizata in suino Ann. Fac. Med. Vet.- Pisa 7, 59
- 15.- Flammini, CF., et al (1971) An Outbreak of infectious abortion in sows Nuova Vet. Parma 47, 79-85
- 16.- Fraser, A.F. (1966) Studies of piglet husbandry in Jamaica. I. -- The relationship of litter size to survival till weaning BR. Vet. J. 122 , 288-295.

- 17.- Geissinger, H. D. et al (1973) Experimental staphylococcal endocarditis in pigs. Bacteriological, histopathological and scanning electron microscopic observation Journal of Comparative Pathology 83, 323-335.
- 18.- Hájek, V. & Marsálek, E. (1970).- A study of Staphylococci isolated from upper respiratory tract of different animal species. III.- -- Physiological properties of Staphylococcus aureus strains of porcine origin.- Zentbl. Bakt., Parastk. Zechoslovakia 214, 68-74
- 19.- Hudson, R. J.; et al (1974).- Physiological and environmental influences on immunity Vet. Bull. 44, 119-128.
- 20.- Jang, S. S. & Biberstein, E. L. (1972).- A manual of Veterinary Clinical Bacteriology and Mycology Veterinary Medical Teaching Hospital of California, Davis.
- 21.- Jericho, K. W. F. (1968).- Pathogenesis of pneumonia in pigs.- Vet Rec. 82, 507-517.
- 22.- Jones, J. E. T. & Simmons, J. R. (1971).- Endocarditis in the pig caused by Actinobacillus equuli; A field and an experimental case Dr. Vet. J. 127, 25-29 + 1 plate.
- 23.- Kagiyama, T. (1971).- Studies on so-called "bacterial diarrhoea" - in dogs with special reference to its epidemiology, symptoms, and relationship to E. coli and Proteus mirabilis.- Bull. Azabu Vet. - Japan 21, 117-157.
- 24.- Kumate, J. y Gutiérrez, G. (1974).- Manual de Infectología 2a. ed. Ediciones Médicas del Hospital Infantil de México pp 77-78.
- 25.- Larsen, J. L. (1970).- Corynebacterium suis infections in swine. Nord. Vet. Med. 22, 422-431
- 26.- Lusis, P. I.; Soltys, M. A. (1971) Pseudomonas aeruginosa.- Vet. - Bull. 41, 169-177
- 27.- Martinsson, K (1970).- Inmunoglobulin therapy in piglets, a methodological and experimental study.- Acta Vet. Scand. supp. 29
- 28.- Milne, A.; Walker, N. (1969).- Disease control in pig herds.- Agric. Res. Inst. Inst. N. Ireland 42nd Ann. Rep. 1968-1969 pp 35-40
- 29.- Moon Harley, W. (1974).- Pathogenesis of enteric diseases caused by E. coli.- Advances in Veterinary Science and Comparative Medicine 18, 179-211.
- 30.- Mraz, A. (1963).- Analysis of causes of piglet losses in large piggeries.- Veterinarství 13, 318-320

- 31.- Narucka, U. ; Westerdop, J. E. (1971). Corynebacterium suis in -- pigs.- Tijdschr Diergeneesk 96, 399-404.
- 32.- Nielsen, N. C.; Riising, J. (1974).- Generalizad E. coli infection in young pigs.- 3 th Congress of the international Pig Veterinary-Society Lyon R-2.
- 33.- Northern Ireland Annual Report on Research and Technical Work of - the ministry of agriculture for Northern Ireland 1967 (1968) pp. - 168.
- 34.- Romero López Rolando (1975).- Mortalidad de lechones; Seroagrupación de cepas patógenas de Escherichia coli aisladas de la granja experimental Zapotitlán.- Tesis Profesional, Fac. Med. Vet. y Zootecnia U.N.A.M.
- 35.- Pay, M. G. (1970).- The effect of disease in a large pig fattening enterprise; I.- Incidence and characteristics of disease.- ----- II.- Causes, control and economics of disease.- Vet. Rec. 87, 647-- 651 y 652-656.
- 36.- Schulze, W. y Plonait, H. (1970).- Frequency of the Veterinary --- treatment of pigs in North West.- Germany, and its economic importance.- Tierarztl Umsch, 25, 470-474 y 477-478.
- 37.- Shreeve, B. J. & Thominson, J. R. (1970).- E. coli disease in the piglet. A pathological and bacteriological investigation.- Br. Vet. J. 126, 444-451+2 plates.
- 38.- Sojka, W.J. (1971).- Enteric diseases in new born piglets calves - and lambs due to E. coli infection, Vet. Bull 41, 509-522.
- 39.- Svensen, J.; and Wilson, M.R. (1971).- Immunity to E. coli in pigs; Effect of feeding colostrum or serum from vaccinated sows to ---- E. coli infected gnotobiotic pigs. Am J. Vet. Res. 32, 899-904.
- 40.- Timoney, J. (1970).- Salmonellae in irish pigs at slaughter.- Irish Vet. J. 24, 141-145.
- 41.- Timoney, J. & Berman, D. (1970.- I.- Erysipelothrix arthritis in swine: Serum synovial, fluid gradients for antibody and serum proteins in normal and arthritic joints II.- Erysipelothrix arthritis in swine: Bacteriological and immuno pathological aspects. Am J. - Vet. Res. 31. 1405-1409 y 1411-1421.
- 42.- Tomé, S. V. (1971).- Nuovi metodi di allevamento dei suini, Suini-S.P.F. Veterinaria Madrid 36, 129.- en Selezione Veterinaria vol.- XIII aprile 1972.
- 43.- Uruchurtu, M. (1970).- A study of the comparative pathology of arthritiis in animals with special reference to porcine arthritis. M. Phil. Thesis, University of London.

- 44.- Wilson, M. R.; Svensen, J. (1971).- Immunity to E. coli in pigs.- The role of milk in protective immunity to E. coli enteric.- Canadian Journal of Comparative Medicine 35, 239-243.
- 45.- Wohlfarth, E. (1971).- Epidemiology and control of salmonellosis- in pigs farms. Mh. Vet. Med. 26, 65-69 (G.e.r.).