UNIVERSIDAD DE EL SALVADOR



FACULTAD DE QUIMICA Y FARMACIA

"Investigación del Posible Efecto Inhibitorio de Alvaradoa Amorphoides Lieb. en Pseudomonas sp. y Staphylococcus Aureus."

TRABAJO DE GRADUACION
PRESENTADO POR

Carlos Alfonso Flores Lima Aída Mejía Marroquín

PARA OPTAR AL TITULO DE

Licenciado en Química y Farmacia

DICIEMBRE DE 1986



T 615.42 = 6342



UNIVERSIDAD DE EL SALVADOR

RECTOR

DR. LUIS ARGUETA ANTILLON

SECRETARIO GENERAL

ING. RENE MAURICIO MEJIA MENDEZ

FACULTAD DE QUIMICA Y FARMACIA

DECANO

DRA. GRACIELA CHACON GOMEZ

SECRETARIO

DRA. AMINTA ACEITUND DE KAFIE

ASESDRES

-. - - - -

- LIC. SALVADOR CASTILLO AREVALO
- LIC. RHINA ANTONIETA TOLEDO MENDOZA

JURADD EXAMINADOR

- DRA. MERCEDES RAMOS VELASQUEZ
- LIC. ANA ARELY CACERES MAGAÑA
- LIC. MARIA HERMINIA HERNANDEZ DE LUNA

LUGAR DE PRACTICA

LABORATORIO DE INVESTIGACION APLICADA Y TESIS PROFESIONALES

DE LA FACULTAD DE QUIMICA Y FARMACIA DE LA UNIVERSIDAD DE EL
SALVADOR.

ESTE	TRABAJO	SE	на	REALIZADO	DENTRO	DEL	PROYECTO
	• •		٠		**	٠	

DBTENCION Y APROVECHAMIENTO DE EXTRACTOS VEGETALES DE LA FLORA SAL-VADOREÑA.

QUE SE LLEVA A CABO EN LA FACULTAD DE QUIMICA Y FARMACIA, EN COLAB<u>O</u>
RACION CON LA ORGANIZACION DE ESTADOS AMERICANOS. (D.E.A.)

DEDICATORIA

.

A DIOS TODOPODEROSO : Por perm

Por permitirme ser el Arquitecto de mi pro

pio destino.

A NUESTRA ALMA MATER :

A MIS PADRES : CARLOS FLORES MOLINA

AMELIA LIMA DE FLORES

Con Profundo Agradecimiento.

A MIS HIJDS : JENNIFFER LINETT

LESLIE CAROLINA

CARLOS FRANCISCO

Con todo Amor

A LA MADRE DE MIS HIJOS : ELSY YANIRA

Con gratitud

A MIS HERMANDS : ESTELA

Con Amor Fraternal

FABIO Y FRANCISCO

En Memoria

DEDICATORIA

A NUESTRA MADRE NATURALEZA, CREADORA DE TODAS LAS ESPECIES.

A NUESTRA ABNEGADA ALMA MATER, QUE NO OBSTANTE LAS ADVERSIDADES, SE RESISTE A MORIR.

A MI P A D R E : RODOLFO MARROQUIN

A quien tuve siempre presente.

AMI MADRE

: DOMINGA MEJIA

Que con su amor, dedicación y esfuerzo me ayudó a realizar mis objetivos.

A MI H E R M A N D : EDMUNDO MARROQUIN

Quien me brindó apoyo espíritual y material en los momentos más difíciles de mis estu dios.

A MIS PROFESORES: Quienes uno a uno colaboraron en sus diferentes especialidades para darme formación profesional.

A MIS COMPAÑEROS DE ESTUDIO Y DE TRABAJO.

Reciban todos, mis más sinceros reconocimientos.

AGRADECIMIENTO

A LA LICENCIADA RHINA ANTONIETA TOLEDO MENDOZA

AL LICENCIADO SLAVADOR CASTILLO AREVALO

Por su valiosa orientación y colaboración en el desarrollo del presente trabajo.

A LA DOCTORA ROSA MARIA PORTILLO DE RIVAS (JEFE DEL DEPARTAMENTO DE FARMACIA Y TECNOLOGIA FARMACEUTICA)

Por su valiosa colaboración.

A LA LICENCIADA DELMY HERCULES MORATAYA

AL PROFESOR JORGE ADALBERTO LAGOS

Por su desinteresada colaboración.

A LOS MIEMBROS DEL JURADO CALIFICADOR

Por la revisión y Evaluación del Trabajo.

A LOS SEÑORES LABORATORISTAS

Br. Carlos Raúl Rodríguez y

Oscar Gerardo Coreas

A NUESTROS PROFESORES, COMPAÑEROS Y AMIGOS

AL PERSONAL QUE LABORA EN LOS DEPARTAMENTOS DE MICROBIOLOGIA DE LOS - HOSPITALES VISITADOS.

A LA DRGANIZACION DE LOS ESTADOS AMERICANOS (0.E.A.)

and the second of the second o

Que bajo sus Auspicios se llevó a cabo el presente trabajo de graduación.

INDICE

	PAGINA
RESUMEN	1
INTRODUCCION	2
ANTECEDENTES BIBLIOGRAFICOS	3
MATERIALES Y METODOS	6
- Materiales y Equipo	7
- Metodología de Campo	10
- Metodología de Laboratorio	10
RESULTADOS	18
DISCUSION	24
CONCLUSIONES	28
ANEXOS	30
BIBLIOGRAFIA	37

RESUMEN

Se recolectaron ramas de <u>Alvaradoa amorhphoides</u> (Cola de Zorro o Plumajillo), las cuales se secaron y molieron.

Se hicieron extracciones etanólicas de la muestra y se concentra ron para obtener el extracto bruto. Con una porción de este extracto se montaron dos columnas cromatográficas y se sislaron de cada una de ellas, tanto la Alvaradona como la Umbeliferona.

Se realizaron evaluaciones antibacterianas, aplicando el método-Cilindro-Placa, con el extracto bruto y con cada una de las sustancias aisladas a diluciones de 1000 ppm., 5000 ppm y 10000 ppm, utilizando como cepas de ensayo la Pseudomona sp. y el Staphylococcus aureus.

Se observo que el crecimiento del <u>Staphylococcus aureus</u> fue inhibido por el extracto bruto y por la Alvaradona, pero no por la Umbeliferona.

La Pseudomona sp., no presentó ninguna susceptibilidad al extracto bruto, a la Alvaradona, ni a la Umbeliferona.

INTRODUCCION

En los áltimos años, el descubrimiento de nuevos agentes antibacterianos ha sido producto de numerosas investigaciones y, sunque muchos de estos agentes pueden sintetizarse en el laboratorio de Investigación Farmacéutica, constantemente se están buscando nuevas sustancias inhibitorias de origen natural.

Para contribuir a la búsqueda de nuevos compuestos para combatir las diversas infecciones que sufre el hombre, siendo mayor el problema en los hospitales debido a la resistencia de algunas bacterias, tales como Pseudomona sp., a los antibacterianos, se seleccionó la especie Alvaradoa amorphoides Lieb., de la familia Simarubáceas, conocidas comúnmente como Cola de Zorro o Plumajillo por poseer entre sus componentes sustancias con propiedades inhibitorias.

Este estudio tiene como objetivo investigar el posible efecto antibacteriano in-vitro, del extracto bruto de <u>Alvarados amorphoides</u>, asi mismo, de sus componentes aislados; la Alvaradona y la Umbeliferona sobre Pseudomona sp y <u>Estaphylococcus</u> aureus.

ANTECEDENTES BIBLIOGRAFICOS

En el estudio fitoquímico de la especie <u>Alvaradoa emorphoides</u>,sereporta el aislamiento de diversas sustancias, entre ellas, la Alvaradona (I,5-dihidroxi-2-metil-antraquinona) (anexo 2a) y la Umbeliferona (7-hidroxicumarina) (anexo 3a.) (30)

La Alvaradona es un compuesto nuevo, aislado e identificado en el laboratorio de Investigación Aplicada y Tesis Profesionales de la Universidad de El Salvador; por tanto, se carece de referencias bibliográficas sobre ella; esto motivó a que se investigaran las propiedades características de compuestos con estructura similar; es decir, de las Quinonas, encontrando la siguiente información:

- Algunos derivados de la Antraquinona, como la Emodina, inhiben el crecimiento del <u>Staphylococcus</u> aureus mediante un bloqueo de la respiración celular. (10)
- La Acción bactericida de la Quinona es superior a la del Fenol y Timol; su potencia germicida se debe a que actúa químicamente sobrealgunos constituyentes de las proteínas esenciales para las bacterias o sobre algunos de los aminoácidos constituyentes de éstas.(12, 13)
- La p-quinona es de 80 190 veces tan eficaz en la destrucción del B. typhosus como el Fenol y el Quinol. A diferencia de los fenoles,

- Les quinones, les hidroquinones y sus análogos nitrogenados, tie nen fuerte acción bacteriostática sobre microorganismos Grampositivos como el Staphylococcus aureus y el Bacillus subtilis; ade más, son activas contra microorganismos Gramnegativos como la Escherichia coli y el Aerobacter aerogenes. (31).
- La Fenantraquinona, inhibe el crecimiento del <u>Staphylococcus au</u> reus a una concentración de 1,200000. (3)
- Se ha postulado que en las quinonas, se requiere la presencia simultánea de un grupo Me y 1 ó 2 grupos OH para que ejerzan un fuer te efecto inhibitorio sobre las bacterias. (22)

 Con respecto a la Limbeliferona, se encontró la siguiente informa ción sobre su actividad antibacteriana:
- Presenta actividad tuberculostática a una concentración de 5-10x10⁴.
- De las lactonas insaturadas, la Umbeliferona es la m\u00e1s simple y la-m\u00e1s espec\u00edfica in-vitro contra la Brucella a concentraci\u00f3n de 1:2500. (27)

DESCRIPCION BOTANICA

Wombre Cientifico		Alvarados amorphoides Lieb.
Familia.		Simarubáceas
Nombres Comunes.	*********** *	Cola de Zorro o Plumajillo.

El Plumajillo es un árbol mediano, de aproximadamente 15 mts dealtura, común en bosques caducifolios; hojas alternas, imparipinnadas
de 20 a 30 cm de largo; flores unisexuales distribuidas en diferentes
plantas (dioicas); las inflorescencias masculinas son de 20 cm de lar
go y las femeninas de 13 cm de largo; el fruto es una sámara angostade 1 a 1.5 cm de largo y 3 mm de ancho, de color café al madurar y cu
bierta de pelos blancos. (33)

MATERIALES Y EQUIPO

MATERIALES

- 1- Especie Vegetal : Alvaradoa amorphoides Lieb.
- 2- Microorganismos de prueba:

Pseudomonas aeruginosa (ATCC) Nº 9827

Pseudomonas sp. (recolectada en Hospital)

Staphylococcus aureus (ATCC) No 6538

Staphylococcus aureus (recolectado en Hospital)

3- Medios de Cultivo

- Agar 110
- Agar Cistina Tripticasa (CTA)
- Agar Citrato de Simmons
- Agar Movilidad
- Ager Mueller-Hinton
- Agar Tripticasa y Soya (TSA)
- Agar Tres Azúcares y Hierro (TSI)
- Agar con Sal y Manitol
- Caldo Nutritivo
- Caldo Rojo de Metilo (Voges-Proskauer)
- Caldo Triptófano
- Caldo Urea

- Caso Agar
- Solución salina estéril.

4- Reactivos y Disolventes

- Acetona C.R.
- Acido Acético Glacial
- Acido Sulfúrico al 1%
- Agua destilada estéril
- Alcohol etilico
- Amoniaco T.S.
- Benceno C.R.
- Cloruro de Bario al 1%
- Cristal Viol
- Hidróxido de otasio 0.1
- Lugal
- Peróxido de eno al 3%
- Plasma Humano
- Propilenglical
- Safranina
- Sílica-gel Cromatográfica GF 254
- Silica-gel 60 para cromatografía de columna
- Standares McFarland (15 x10⁸ microorg/ml)

5- Cristalería

- Material de vidrio utilizado rutinariamente en el labor<u>a</u>

torio de Farmacognosia.

- Material de vidrio útil en el laboratorio de Microbiolegia.

6- Otros

- Espátulas
- Malles de Asbesto
- Microespátulas
- Mecheros
- Regla milimetrada
- Tripodes

EQUIPO

- Autoclave
- Balanza Analitica
- Balanza Granataria
- Baño de Maria 80 ºC
- Cilindros de Acero Inoxidable
- Estufa QU
- Evaporador Flash
- Incubadoras
- Lámpara Ultravioleta
- Mantas de Calentamiento

- Microscopio compuesto
- Placas cromatográficas
- Refrigerador
- Termostato Superior

METDDDS

La metodología, se efectúó en dos etapas:

- a) De campo
- b) De Laboratorio
- A) METODOLOGIA DE CAMPO.

La recolección de la planta, se efectúb en la zona occidental de El Salvador, Departamento de Santa Ana, en los meses de mayo - junio de 1985.

La muestra fresca, constituida por partes leñosas del árbol incluyendo la corteza, fue secada y molida.

B) METODOLOGIA DE LABORATORIO.

La metodología de laboratorio, se efectuó de la siguiente manera:

 a) Extracción con etanol, por medio de reflujo, de la muestra seca y molidas.

- b- Separación de los compuestos por cromatografía de co-
- c- Identificación y separación de las fracciones obteni-
- d- Ensayos microbiológicos.

a- Extracción con etanol por medio de reflujo, de la muestra seca y - molida.

Se reflujaron con etanol, durante cuatro días consecutivos, 3.5 kg del material seco y molido, hasta agotar la muestra.

Los extractos alcohólicos, se concentraron por destilación simple.

Una parte del concentrado se llevó a sequedad en baño de vapor y
luego se pulverizó (extracto bruto); la otra parte, se concentró
a presión reducida, obteniendo 75 q de extracto.

b- Separación de los compuestos por Cromatografía de Columna.

Con el extracto concentrado a presión reducida, se montaron dos columnas cromatográficas que se denominaron Columna G y P (Anexo No I), las cuales se eluyeron con benceno, benceno-acetona en las proporciones 9:1, 8:2, 7:3, 6:4 y 5:5 y acetona; se recolectaron fracciones de 250 ml cada una y se concentraron.

c- Identificación y Separación de las fracciones obtenidas.

A cada una de las fracciones eluídas y concentradas, se les efectuaron cromatografía de capa fina, llevando un patrón de compargición de la Alvaradona (*); después de observarles bajo luz visible y luz ultravioleta, se unieron las fracciones 4-39 y 49-54 de la columna G, así como las fracciones 4-20 y 23-27 de la columna P, ya que presentaban características similares de coloración y $R_{\rm p}$: además, eran los compuestos de nuestro interés. Al evaporar el disolvente, se obtuvieron cristales que fueron dentificados por medio de las pruebas específicas para antraquinonas (17): Borntrager y Borntrager modificada. La Umbeliferona se identificó por la fluorescencia mostrada bajo luz ultravioleta. (Anexo 3-b)

Posterior a su identificación, la Alvaradona fue separada por Cromatografía en Capa Gruesa, utilizando como fase móvil benceno: acetona (9.5:0.5); finalmente, se recristalizó con benceno.

d- Ensavos Microbiológicos.

1- Reclasificación e identificación de los microorganismos.
Durante el desarrollo de las pruebas de susceptibilidad entibacteriana, se utilizaron los siguientes microorganismos de-

^{*} Proporcionado en el Laboratorio de Investigación Aplicada y Tesis - Profesionales de la Universidad de El Salvador por la Lic. Rhina Antonieta Toledo. (Anexo 2-b)

prueba:

- Pseudomonas aeruginose ATCC No 9027 (Colección Americana de Cultivos Tipos).
- Staphylococcus aureus ATCC Nº 6538
- Bacterias aisladas de ambientes hospitalarios (*). Se efectuó una reclasificación de especies a partir de las cepas de am biente hospitalario, utilizando Agar Cetrimide para las Pseudo monas sp y Agar 110 para el <u>Staphylococcus aureus</u>. Finalmente, las cepas se identificaron con la tinción de Gram y las siguien tes pruebas:
 - 1.1 Pruebas Gioquimicas para Pseudomonas sp. :
 - Desdoblamiento de Urea.
 - Movilidad en Medio Semisálido.
 - Prueba en Agar Tres Azúcares y Hierro (TSI).
 - Prueba del Indol.
 - Prueba del Rojo de Metilo.
 - Prueba de Voges-Proskauer.
 - Utilización del Citrato.
 - 1.2 Pruebas Bioquímicas para el Staphylococcus aureus.
 - Fermentación del Manitol.
 - Movilidad en Medio Semisólido.

^{*} Cepas de Pseudomonas sp. y de <u>Staphylococcus aureus</u>, recolectadas en el Hospital Bloom y el Hospital Rosales, de San Salvador, respectivamente.

- Reacción de la Catalesa.
- Reacción de la Coagulasa.

Para conservar las cepas, se hicieron resiembras semanales en tubos conteniendo Agar Cistina y Tripticasa (CTA), y se mantenian en refrigeración a 5 ºC.

2- Determinación del Potencial de Inhibición.

Para determinar la susceptibilidad de un microorganismo a una sus tancia antibacteriana en particular, existen varios métodos; losmás comúnmente empleados, son el Método de Dilución Seriada y el de Difusión en Agar desde discos de papel (26). Alternativamente, el agente antibacteriano puede colocarse en cilindros de vidrio, porcelana o acero inoxidable sobre la superficie del medio, en lugar de los discos de papel absorbente (Método Cilindro-placa) (11). Este último método, fue considerado de elección para el de sarrollo del presente estudio.

METODO CILINDRO - PLACA

(Método de Kirby-Bauer modificado)

El fundamento de este método es la difusión de la sustancia en investigación, colocada en un cilindro vertical sobre una capa de agar - (Mueller-Hinton) solidificada, que contiene en la superficie el microor ganismo de prueba; de tal manera, que si es susceptible, se forma un ha

lo de inhibición alrededor del cilindro.

El desarrollo secuencial de este método, fue el siguiente :

- a) 24 horas antes de realizar las pruebas de susceptibilidad, se resembraron las cepas mantenidas en refrigeración, por el método de
 estrías en placas conteniendo TSA y se incubaron a 37 ºC.
- b) Preparación de las diluciones.

Se realizaron pruebas de solubilidad de la Alvaradona, de la Umb<u>e</u> liferona y del extracto bruto en varios disolventes :

- Aceite mineral
- Aceite de pliva
- Aceite de ricino
- Acetona
- Acetona-agus
- Alcohol
- Propilenglical agua
- Tween 60- agua.

Finalmente, se prepararon diluciones a 1000 ppm., 5000 ppm., y - 10000 ppm en propilenglical-agua y en alcohol.

c) Suspensión de los microorganismos.

A partir de los cultivos puros de 24 horas, contenidos en placascon Tripticasa Soya Agar (TSA), se seleccionaron 4 6 5 colonias bien aisladas, y se transfirieron a tubos que contenían de 4 a 5 mi de Caldo Mutritivo. Los tubos inoculados, se incubaron durante 2-5 horas para producir suspensiones de los microorganismos, - con una turbidez visualmente comparable a la del estandar Mc-Farland (Anexo 4), preparado por la adición de 8.5 ml de Cloruro debario al 1% a 9.5 ml de ácido sulfúrico al 1% (Correspondiente a- 15x10⁸ bacterias/ml).

- d) Inoculación de las Placas.
 - Por el método del extendido, utilizando hisopos estériles impregnados con la suspensión del microorganismo equivalente a 15x10⁸
 bacterias/ml se inoculó uniformemente la superficie del medio Agar Mueller-Hinton; dejando secar los extendidos durante 10 minu
 tos a temperatura ambiente, en condiciones estériles.
- e) Aplicación de las Soluciones Acuosas y/o Alcohólicas de la Alvaradona, de la Umbeliferona y del Extracto Bruto.
 - Se colocó sobre la superficie del medio inoculado seis cilindros de acero inoxidable, equidistantes uno del otro (a 2.8 cm de radio con respecto al diámetro de las placas y a una distancia de 60º en tre un cilindro y otro); luego, con una pipeta Pasteur se añadió cuidadosamente dentro de cada cilindro, seis gotas de la dilución- en prueba y se incubaron a 27ººC por 24 horas.

Los diámetros de inhibición, si los había, se medían con regla milimetrada y los resultados se interpretaban de acuerdo al tamaño - del halo como susceptible. (un halo mayor de 10 mm), *moderedamen

te resistente" (un halo de 9-10 mm) o "resistencia" (halos de 8 mm) del microorganismo a las muestras en prueba.

Las pruebas se hicieron por triplicado, llevando un testigo pos<u>i</u>
tivo (constituído por el medio de cultivo con el crecimiento del
microorganismo de prueba) y un testigo negativo (medio de cultivo con aplicación de las soluciones). Cuando se utilizó alco hol como diluyente, además de los testigos antes mencionados, se
agregó otro que contenía en los cilindros únicamente alcohol, en
presencia del microorganismo inoculado en las placas.

En la preparación y el desarrollo de las purebas de susceptibilidad antibacteriana, se utilizó material y diluyentes estériles, guardando las precauciones asépticas necesarias.

RESULTADDS

CUADRD 1

De una porción del extracto bruto, se aislaron, por cromatografía en columna, la Alvaradona y la Umbeliferona, de acuerdo con las fracciones dadas en el siguiente cuadro:

COMPUESTO	Columna G (Fracciones elu <u>i</u> das)	Columna P (Fracciones elu i da s)
ALVARADDNA	4 - 39	4 - 20
UMBELIFERONA	49 – 54	23 - 27

CUADRD2

RESULTADOS OBTENIDOS EN LA IDENTIFICACION DE LAS Pseudomones sp. (6)

	Colo ra ción	ra BIODUIMICAS						
Microorganismo de Prueba•	Gram	TSI	Movili dad	Urea	Citra to	Voges Pros- kauer	Rojo de Metilo	Indal
Pseudomona aeruginosa (ATCC) No 9027	Negativo	n/n	+	1	+	-	-	-
Pseudomonas sp (Recolectada en Hospital)	Negativo	n /n	+	-	+	-	-	

CUADRD 3

RESULTADOS OBTENIDOS EN LA IDENTIFICACION DE Staphylococcus aureus

,	Colora 8 I O Q U I M I C A S ción.							
Microorganismo de Prueba	Gram	Catalasa	Coagulasa	Fermenta- ción del Manitol	Mo v il i dad			
Staphylococcus aureus (ATCC) Nº 6538	Pasitiva	+	+	+	-			
Staphvlococcus aureus (Recolectada en Hospital.	Positiva	+	+	+	-			

CUADRO 4

PARA Pseudomonas sp y Pseudomone aeruginosa (AICC) Nº 9527 RESULTADOS OBTENIDOS EN LAS PRUEBAS DE SUSCEPTIBILIDAD ANTIMICROBIANA

Z m -1 Ö \Box \vdash Н 2 Ö Z ש **!**~~ Þ D D

10000	5000	1 000	Concentra- ci 6 n (ppm)
1	1	•	Antraquinona. Solvente Propilenglicol : ague.
1	1	,	Antraquinona. Solvente Alcohol etilico.
1		: I	Extracto bruto. Solvente Propilenglicol: agua.
ı	t	1	Extrecto bruto. Solvente Alcohol etilico.
ı	1	ı	Umbeliferone. Solvente Propilenglicol : agua.
1	l .	1	Umbeliferona. Solvente Alcohol etilico.

SIMBOLOGIA:

Ausencia de zona a D inhibici**6n.**

TANTRAL

 \Box

 \Box

Þ

Ö

 ϖ

 \Box

បា

RESULTADOS DBTENIDOS EZ LAS PRUEBAS ĐE SUSCEPTIBILIDAD ANTIMICROBIANA PA

METODO CILINDRO PLACA

10000

77

12

10

3

Ħ

B 1

ı

110

5000

급

ı

12

급

22

 \mathfrak{G}

=

œ

10

ī

THE T

1111

1000

 \mathbf{o} 77

œ

Θ

Ф E .

금

1

E I

ción

Antrequinona

Antraquinona

Extracto bruto

Propilenglicol:

Extracto bruto

Umbeliferona

Umbeliferona Solvente Alcohol etilico

Propilenglicol:

Propilenglicol:

Solvente

Solvente

Alcohol

etilico.

Solvente

Solvente

Alcohol

etilico

Salvente

agua

agua.

equa.

(ppm)

Concentra

pod	RA
ectado en hospital)	Staphylococcus
C	aureus
:	(ATCC) NO 6538
	a
	6538
	344
	y Staphylococcus
	aureus (
	-doad)

24

DISCUSIDN

La muestra pulverizada, obtenida a partir de los extractos alcoh<u>ó</u>
licos de <u>Alvardos amorphoides</u>, presentaba color café y era de consistencia homogénea no untuosa al tacto.

La Alvaradona, al purificarla por Cromatografía en Capa Gruesa y - recristalizarla en benceno, se obtuvo en forma de cristales anaranjados muy brillantes.

Los disolventes más adecuados para preparar las diferentes soluciones de la Alvaradona, de la Umbeliferona y del extracto bruto en los ensayos microbiológics fueron: Propilenglicol-agua, y alcohol.

Las soluciones utilizadas en las pruebas de susceptibilidad, pre - sentaban la siguiente coloración: .

Café rojizo, las del extracto bruto.

Amarillo - naranja, las de Alvaradona.

Café - verdoso, las de Umbeliferona.

De acuerdo con las pruebas microbiológicas realizadas con la Alvaradona, la Umbeliferona y el extracto bruto de <u>Alvaradona amorphoiodes Lieb.</u>, resultaron con efecto inhibitorio sobre el Staphylococ cus aureus, la Alvaradona y el extracto bruto; la Umbeliferona noinhibió a este microorganismo.

BIBLIOTEGA CENTRAL

Las Pseudomonas, no fueron inhibídas por estas sustancias.

- Los efectos inhibitorios de Alvaradona y del extracto bruto, probablemente se deban a los siguientes mecanismos de acción :
 - Los derivados de la quinona, pueden actuar quimicamente sobre las proteínas esenciales de las bacterias, precipitándolas, posiblemente, siguiendo el proceso reportado por Cooper, E.A.
 The Chemical Action of Quinones upon Proteins 1913. (12)
 - 2) También podrían actuar, de acuerdo con lo propuesto por Chiung

 -Hua Chen y colaboradores, " Mechanism of Antibiotic Action of
 Antraquinone derivates. Effects on the Respiration of Staphy
 lococcus aureus" 1963, inhibiendo la respiración celular del
 Staphylococcus aureus, mediante una inhibición de la oxidación

 y deshidrogenación de la mayoría de los aminoácidos (a excep
 ción de Cistina y Cisteína), glucosa y/o productos intermedia
 rios del metabolismo de los carbohidratos. (10).

CONCLUSIONES

La umbeliferona no inhibió el crecimiento de Pseudomonas sp, nidel <u>Staphylococcus</u> aureus.

La Pseudomona sp., no es susceptible a la Alvaradona, a la Umb<u>e</u> liferona ni al extracto bruto.

El Staphvlococcus aureus, es susceptible a la Alvaradona y al extracto bruto, pero es resistente a las Umbeliferona.

La Alvaradona produjo halos de inhibición de diámetros mayores a los obtenidos con el extracto bruto, de donde se infiere que los resultados óptimos se obtienen con productos aislados.

ANEXO NO 1

CARACTERISTICAS DE LAS COLUMNAS ELUIDAS

CARACTERISTICAS	COLUMNA *G*	COLUMNA) MPM
Longitud	1 500 mm	750 mm
Diámetro interno	43 пин	43 nmi
Diámetro externo	50 mm.	50 mm
Silica Gel Cromatográfica	71 5 g	345 g
Cantidad de extracto bruto en		
polvo utilizado	50 g	23 g
Cantidad de solvente agregado		
en cada una de las proporcio-		
nes usadas.	4 L	2 L
Número de fracciones de 250 ml		
obtenidas.	115	56

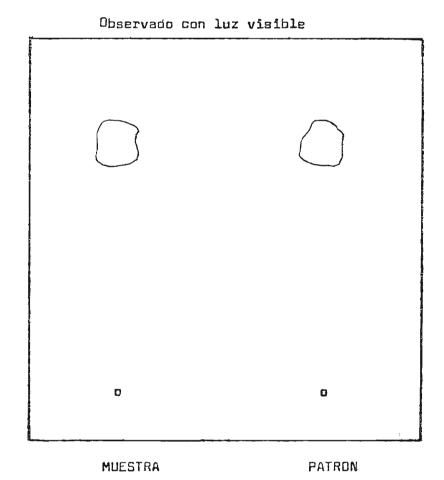
ANEXO NO 2-a

ALVARADONA

Aislada e identificada por primera vez en el Laboratorio de Investigación Aplicada y Tesis Profesionales de la Facultad de Química y Farmacia UES, por la Lic. Rina Antonieta Toledo M. 1980 .

ANEXO NO 2-6

CROMATOGRAMA DE LA ALVARADONA



Fracciones eluidas:

(4 - 39 Columna G) (4 - 20 Columna P)

Solvente desarrollador : Benceno - acetona (9.5:0.5)

ANEXO NO 3-a

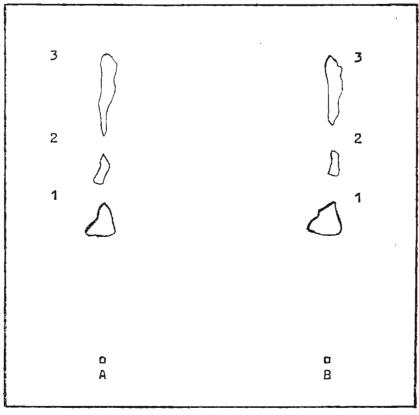
HO

LIMBELIFERONA

ANEXD Nº 3-6

CROMATOGRAMA DE LA UMBELIFERONA

Observado bajo luz Ultravioleta.



MUESTRAS

Fracciones:

(49 - 54)

Columna "G"

Fracciones:

(23 - 27)

Columna "P"

Solvente desarrollador : Benceno-acetona (9: 1)

A_i Umbeliferona B_i Unbeliferona

ANEXO NO 4

REACTIVOS ESPECIALES

PREPARACION DEL STANDAR MCFARLAND

- a) Preparar 10 tubos de ensayo de igual tamaño
- b) Preparar Acido Sulfúrico al 1%
- c) Preparar una solución acuosa el 1% de Cloruro de Bario
- d) Agregar la cantidad indicada de ambas soluciones, tal como se indica en el cuadro, hasta obtener un total de 10 ml por tubo.
- e) Cerrar herméticamente los tubos

 El precipitado de Sulfato de Bario en suspensión corresponde apro

 ximadamente a la densidad de células homogéneas de Escherichia co.

 li/ml, según la escala de patrones en la siguiente tabla:

Número del Tubo	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Cl ₂ 8a 1%	0.1	0.2	0.3	0.4	□• 5	0.6	D _# 7	0.8	0.9	1.0
H ₂ SO ₄ 1%	9.9	9.8	9.7	9.6	9.5	9.4	9.3	9.2	9.1	9.0
Densidad celular aproximada X10 ⁸ /ml	3	6	9	12	1 5	18	21	24	27	30

BIBLIDGRAFIA

- American Society for Microbiology. Manual of Clinical Microbiology. Second edition, 1974.
- 8alows A. Diagnostic Procedures for Bacterial, Mycotic and Parasitic Infections. American Public Health Asociation. 6^a ed.
 Washington. 1981.
- 3. Batista G. and Del Pianto E. Roma University. Chem. Abst. 42:3022^b (1948).
- 4. Bayley R.S.E. Diagnóstico Microbiológico. Editorial Médica Panamericana; Buenos Aires, 1973.
- 5. Bersch H.W. and Döpp W. Alemania. Chem. Abst. 8502^f (1955)
- 6. Branson D. Métodos en Bacteriología Clínica. Manual de Pruebas y Procedimientos. Ed. Médica Panamericana; Buenos Aires, 1974.
- 7. Burrows W. Tratado de Microbiología. Vigésima ed.

- 8. Brock T. and Brock K. Basic Microbiology. New Jersey,
 Prentice Hall, Inc. 1978.
- 9. Carpenter P.L., Microbiología. Editorial Interamericana.
 Cuarta ed. México 1977.
- 10. Ciung Hua Chen, Tien-Tung Li y Colaboradores. Chem. Abst. Med.
 Coll., Tientsin, China. 60:16214^e (1963)
- 11. Chichshank, R. Medical Microbiology. II ed. 1965.
- 12. Cooper, E.A. London Biochem. J. Chem. Abst. 78-2401 (1913)
- 13. Cooper, E.A. and Haines R.B. Biochem. Chem. Abst. 22:2968 (1928).
- 14. Delaat A.N.C., Microbiología. Ed. Interamericana.
- 15. Del Vecchio G., Del Vecchio V. y Colab. Chemical abstract 42:7825 (1948); 45:7629 (1949).
- 16. Dominguez X.A. Métodos de Investigación Fitoquímica. Ed. Limusa.
 *México 1973.

- 17. Fong H.S. y colab. Phytochemical Screening., Departament of Pharmacognosy and Pharmacology, College of Pharmacy, University ofIllinois. Chicago, 1982.
- 18. Frobisher Fuerst. Microbiología. Ed. Interamericana 13⁸ ed. México, 1976.
- 19. Grey & Discombe, Patología Clínica. Blackwell Scientific Publications. Oxford. 1966.
- 28. Hayashi S., Hiroshi V. y colab. Univ. Humamoto Japan. Chem. Abst. 61:125870 (1963).
- 21. Hércules Alabí, Investigación del Posible Efecto Inhibitorioque ejerce la Calea urticifolia sobre Pseudomonas sp. UES. 1985.
- 22. Hoffman Ostenhof y Fellner Feldeg. Univ. de Viena. Chem.

 Abst. 44:5962^e (1949).
- 23. James P. and Friedlman H. Opportunistic Pathogens. Univ. Park
 Press. USA. 1976.
- 24. Jawest E. Microbiología Médica . 10ª ed. 1983.

- 25. Morgan , G.T. and Cooper, E.A. Biochem. 16:730 (1921).
- 26. Payne Brown. Microbiología. Presentación Programada. Centro Regional de Ayuda Técnica. AID. México. 1974.
- 27. Pierre D. Bull. Soc. Pharm. Bordeaux 51:2115 (1955).
- 28. Revista Latinoamericana de Química. Vol. 10/4. Organo Oficial de la Federación Latinoamericana de Química al Servicio de la América Latina. Cap. I. 1979.
- 29. Stainner D., Adelberg. The Microbial World. Third edition.

 Prentice Hall, USA. 1970.
- 30. Toledo M.R.A. Estudio Fitoquímico de Alvaradoa amorphoides (Cola de Zorro). Fac. de Química y Farmacia UES. 1980.
- 31. Walton B.G. Arch. Biochem. Chemical Abstract. 40:72793 (1946).
- 32. Willet Joklik- Amos. Zinsser Microbiología. Ed. Panamericana. Buenos Aires, 1983.
- 33. Witsberger, D., Current. D., Archer E. Arboles del Parque Deinin ger.