SINTESIS ESTEREOSELECTIVA DE *cis*-4-HIDROXI-2-(2-TIENIL)-TETRAHIDRO-1-BENZOAZEPINAS, EMPLEANDO UNA RUTA CONVERGENTE PARA ACCEDER A SUS PRECURSORES CLAVE, LAS *orto*-ALILANILINAS N-TENIL SUSTITUIDAS

MARIA CAMILA BLANCO JAIMES

LABORATORIO DE SÍNTESIS ORGÁNICA ESCUELA DE QUÍMICA FACULTAD DE CIENCIAS UNIVERSIDAD INDUSTRIAL DE SANTANDER BUCARAMANGA, 2007

SINTESIS ESTEREOSELECTIVA DE *cis*-4-HIDROXI-2-(2-TIENIL)-TETRAHIDRO-1-BENZOAZEPINAS, EMPLEANDO UNA RUTA CONVERGENTE PARA ACCEDER A SUS PRECURSORES CLAVE, LAS *orto*-ALILANILINAS N-TENIL SUSTITUIDAS

MARIA CAMILA BLANCO JAIMES

Trabajo para optar al titulo de Químico

Director Dr. Alirio Palma Rodríguez, Ph.D

LABORATORIO DE SÍNTESIS ORGÁNICA ESCUELA DE QUÍMICA FACULTAD DE CIENCIAS UNIVERSIDAD INDUSTRIAL DE SANTANDER BUCARAMANGA, 2007 A mi mamá Margarita, quién me cuida desde el cielo, por formarme desde pequeña e inculcarme todos los valores necesarios para ser la mujer que soy hoy.

A mi papá Nelson Antonio por estar siempre a mi lado brindandome su apoyo, motivación, confianza y amor incondicional a lo largo de toda mi vida.

A mis hermanos, Constanza y Felipe por todo su cariño y comprensión, por ser mi apoyo y sobretodo mi compañía.

A mi tía María y a mi abuelita Rosa por cuidar de mí, por su invaluable amor y confianza.

AGRADECIMIENTOS

El autor expresa sus agradecimientos a:

El Profesor Alirio Palma Rodríguez, por creer en mí, por su confianza, su apoyo, su motivación, por transmitirme el amor y dedicación hacia la química orgánica, por todas las cosas que me ha enseñado, por todo el tiempo invertido en mí y por su invaluable contribución en mi formación no solo profesional sino también personal.

Los profesores Hernando Moncaleano y Rodrigo Abonía, por su colaboración como evaluadores del presente trabajo.

La doctora Elena Stashenko del Laboratorio de cromatografía de la UIS, por la toma de los espectros de masas.

El profesor Alí Bahsas de la Universidad de los Andes de Mérida, por la toma de los espectros de RMN y por su valiosa colaboración.

Mis compañeros del Laboratorio de Síntesis Orgánica, Eder, Walter, Julian, Nelson, Sandra, Lina y muy especialmente a Felipe, por su amistad, su compañía, sus ocurrencias y su confianza, por ser no solo mis compañeros de trabajo, por ser mis amigos.

Pollito y Ciro por su gran ayuda, no solo con las animaciones de la presentación, sino también por tantas veces que he recurrido a ellos y a pesar de sus propias ocupaciones, me han colaborado de la mejor manera.

Nata, Toto y Germán por su compañía y amistad incondicional a lo largo de toda la carrera, por escucharme, entenderme y ser más que mis amigos, mis confidentes.

ABREVIATURAS

AVP	Arginina vasopresina
CCF	Cromatografía en capa fina
CDK	Kinasas dependientes de ciclinas
DMF	Dimetilformamida
EPS	Síndrome extrapiramidal
eV	Electronvoltio
g	Gramos
g/mol	Gramos por mol
GC-MS	Cromatografía de gases acoplado a espectrometría de masas
GH	Hormona de crecimiento
Hz	Hertz
H _{ax}	Hidrógeno axial
H _{eq}	Hidrógeno ecuatorial
H _{pseudoeq}	Hidrógeno pseudoecuatorial
HIV	Virus de inmunodeficiencia humana
¹ H, ¹ H-COSY	Correlation Spectroscopy
HMBC	Heteronuclear Multiple-Bond Correlation
HSQC	Heteronuclear Single-Quantum Correlation
IR	Infrarrojo
J	Constante de acoplamiento
$M^{+.}$	Ion molecular
m/z	Relación masa sobre carga
min	Minutos
mL	Mililitro

NMDA	Receptor N-metil-D-aspartato
NOESY	Nuclear Overhauser effect spectroscopy
OMS	Organización mundial de la salud
P.f	Punto de fusión
PPA	Ácido polifosfórico
RCM	Fusión anular por metátesis
RMN ¹ H	Resonancia magnética nuclear de protones
RMN ¹³ C	Resonancia magnética nuclear de carbono 13
RSV	Virus sincitial respiratorio
SIDA	Síndrome de inmunodeficiencia adquirido
SNC	Sistema nervioso central
TEA	Trietilamina
THF	Tetrahidrofurano
TMS	Tetrametilsilano

TABLA DE CONTENIDO

INTRODUCCIÓN	Pag. 1
1. ESTADO DEL ARTE. FUNDAMENTO TEORICO	4
1.1. ASPECTOS BIOLÓGICOS	4
1.1.1 Actividad biológica de las tetrahidro-1-benzoazepinas	4
1.1.2 Actividad biológica de algunos compuestos que contienen en su	14
estructura un anillo de tiofeno	
1.2. METODOS SINTETICOS PARA LA CONSTRUCCION DEL	16
ANILLO 1-BENZOAZEPINICO	
1.2.1 Generación de un nuevo enlace C-C	17
1.2.2 Generación de un nuevo enlace C-N	22
1.2.3 Expansión de carbociclos de seis miembros por rearreglos	25
moleculares	
1.3. CICLOADICION 1,3-DIPOLAR	27
1.3.1 Aspectos teóricos	27
1.3.2 Ejemplos que ilustran la versatilidad de la cicloadición 1,3-dipolar	29
2. PLANTEAMIENTO DEL PROBLEMA	33
3. OBJETIVOS	36
3.1. OBJETIVO GENERAL	36
3.2. OBJETIVOS ESPECIFICOS	36
4. PARTE EXPERIMENTAL	38
4.1. Preparación de las <i>N</i> -alilanilinas <u>1</u>a-d	39
4.2. Transposición amino-Claisen de las <i>N</i> -alilanilinas <u>1</u>a-d	41
4.3. Amino-reducción indirecta de las <i>orto</i> -alilanilinas <u>3</u> a-c con el	42
2-tiofencarboxaldehído y/o 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído	
4.4. Oxidación de las 2-alil- <i>N</i> -tenilanilinas <u>4</u> a-f. Preparación de las	45
1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>5</u> a-f.	

4.5.	Apertura reductiva de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-	48
	benzoazepinas <u>5</u>a-f . Obtención de las <i>cis</i> -4-hidroxi-2-(2-	
	tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u> a-f	
4.6.	Condensación de la 6-alil-3-cloro-2-metilanilina <u>3</u> d con el	50
	2-tiofencarboxaldehído, 5-bromo-2-tiofencarboxaldehido,	
	benzaldehído y α-naftilcarboxaldehído	
4.7.	Análisis de los productos de la reacción de ciclocondensación de	52
	las iminas <u>7</u> a-d con el ácido mercaptoacético. Obtención de los	
	1,1-bis-aril-1- (2-tienil; 5-bromo-2-tienil; fenil; α-naftil)metanos	
	<u>8</u> a-d.	
5. I	DISCUSIÓN DE RESULTADOS	54
5.1.	Síntesis de las <i>N</i> -alilanilinas <u>1</u> a-d	56
5.2.	Transposición amino-Claisen de las N-alilanilinas <u>1</u> a-d. Obtención	62
	de las <i>orto</i> -alilanilinas <u>3</u>a-d	
5.3.	Amino-reducción indirecta de las <i>orto</i> -alilanilinas <u>3</u>a-c con el	73
	2-tiofencarboxaldehído y/o 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído	
5.4.	Oxidación/cicloadición intramolecular 1,3-dipolar de las 2-alil-N-	84
	tenil-anilinas <u>4</u>a-f. Obtención de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)	
	tetrahidro-1-benzoazepinas <u>5</u> a-f	
5.5.	Apertura reductiva de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-	96
	benzoazepinas <u>5</u>a-f. Obtención de las <i>cis</i> -4-hidroxi-2-(2-tienil)	
	tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u> a-f	
5.6.	Reacción de ciclocondensación de las 6-alil-3-cloro-2-metilanilinas	109
	N-metilensustituidas <u>7</u> a-d con el ácido mercaptoacético. Obtención	
	de los 1,1-bis-aril-1-(2-tienil; 5-bromo-2-tienil; fenil; α-naftil)	
	metanos <u>8</u> a-d	
CON	ICLUSIONES Y RECOMENDACIONES	120
REF	ERENCIAS BIBLIOGRAFICAS	122
ANE	XOS	131

LISTA DE FIGURAS

		Pag.
Figura 1.	Tetrahidro-1-benzoazepínas que actúan como potentes	5
	antagonistas de los receptores V_2 y V_{1a} de la AVP	
Figura 2.	Benzoazepinas tricíclicas que actúan como antagonistas de	6
	los receptores de la AVP	
Figura 3.	Antagonista no péptido YLM218 selectivo del receptor V_{1a}	7
	de la AVP	
Figura 4.	Agonistas no péptidos del receptor V2 de la AVP	7
Figura 5.	Estructura del agente YM-53403 inhibidor del RSV	8
Figura 6.	1-Benzoazepin-2-onas 3-amidosustituidas que estimulan la	9
	liberación de la GH	
Figura 7.	Tetrahidro-1-benzoazepinas con actividad anticancerígena	10
Figura 8.	Benazepril, Diltiazem y uno de sus análogos 1-benzo-	11
	azepínicos	
Figura 9.	1-Benzoazepinas como antagonistas del receptor CCR5	11
	(agentes anti-HIV-1)	
Figura 10.	Clozapina y 1-benzoazepinas con propiedades antipsicóticas	12
Figura 11.	Tetrahidro-1-benzoazepin-2-ona que inhibe la enzima	13
	dihidrofolato-reductasa del Tripanosoma cruzi	
Figura 12.	Análogos del mianserin con actividad antidepresiva	13
Figura 13.	1-Benzoazepinas con actividad antiplaquetaria,	14
	antiinflamatoria, antimalárica y antagonista del receptor	
	NMDA	
Figura 14.	Compuestos tieno-fusionados con actividad biológica	15
Figura 15.	Fármacos que contienen en sus estructuras fragmentos N-	15
_	tenil o N-tienil	
Figura 16.	Compuestos heterocíclicos tienil sustituidos	16
	farmacológicamente activos	

Figura 17.	Algunos compuestos sintetizados con intermediación de la	31
	cicloadición intramolecular 3+2-dipolar nitrona-alqueno	
Figura 18.	Estructura de las <i>N</i> -alilanilinas <u>1</u> a-d y los correspondientes	39
	productos N,N-dialilados <u>2</u> a-d	
Figura 19.	Estructura de las <i>orto</i> -alilanilinas <u>3</u> a-d	41
Figura 20.	Estructura de las 2-alil-N-tenilanilinas <u>4</u> a-f	42
Figura 21.	Estructura de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzo-	45
	azepinas <u>5</u> a-f	
Figura 22.	Estructura de las cis-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzo-	48
	azepinas <u>6</u> a-f	
Figura 23.	Estructura de las 6-alil-3-cloro-2-metilanilinas N-metilen	50
	sustituidas <u>7</u> a-d	
Figura 24.	Estructura de los 1,1- <i>bis</i> -aril-1-fenil (α-naftil, 2-tienil)	52
	metanos <u>8</u> a-d	
Figura 25.	Espectro de RMN ¹ H de la 4-cloro- <i>N</i> -alilanilina <u>1</u> a	60
Figura 26.	Espectro de RMN ¹ H de la <i>orto</i> -alilanilina <u>3</u> a	69
Figura 27.	Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la orto-	70
	alilanilina <u>3</u> a	
Figura 28.	Estructura del producto de isomerización de las orto-	72
	alilanilinas	
Figura 29.	Espectro de RMN ¹ H de la 4-cloro-2-alil- <i>N</i> -tenilanilina <u>4</u> a	79
Figura 30.	Expansión de la zona aromática (7.30-6.60 ppm) del espectro	80
	¹ H, ¹ H-COSY de la 4-cloro-2-alil- <i>N</i> -tenilanilina <u>4</u> a	
Figura 31.	Espectro de RMN ¹ H de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil)	90
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u> a	
Figura 32.	Expansión de la región 5.00-2.50 ppm del espectro de ¹ H, ¹ H-	91
	COSY de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-	
	benzoazepina <u>5</u> a	

Figura 33.	Estructuras de los estereoisómeros exo y endo de los	92
	cicloaductos <u>5</u> a-f	
Figura 34.	Espectro NOESY de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil)	93
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u> a	
Figura 35.	Espectro de RMN ¹ H de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil)	103
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u> a	
Figura 36.	Expansión de la región 4.60-2.00 ppm del espectro ¹ H- ¹ H-	103
	COSY de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-	
	benzoazepina <u>6</u> a	
Figura 37.	Estructuras de los isómeros cis y trans de las 4-hidroxi-2-(2-	105
	tienil) tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u> a-f	
Figura 38.	Espectro NOESY de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil)	106
	tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u> a	
Figura 39.	Efecto de apantallamiento de los grupos alilo y metilo sobre	111
	el enlace C=N de los isómeros $cis(Z)$ y trans (E) de la imina	
	<u>7</u> a	
Figura 40.	Espectro de RMN ¹ H del 1,1- <i>bis</i> -aril-2-tienilmetano <u>8</u>a	116
Figura 41.	Expansión de la región aromática (7.20-6.20 ppm) del	117
	espectro ¹ H, ¹ H-COSY del 1,1- <i>bis</i> -aril-2-tienilmetano <u>8</u>a	

LISTA DE ESQUEMAS

Esquema 1.	Análisis retrosintético simplificado para la construcción del	17
	anillo 1-benzoazenínico mediante la generación de un	
	nuevo enlace C-C	
Esqueme 2	Eiemples de síntesis de 1 henzoazenines empleande le	10
Esqueina 2.	Ejempios de sintesis de 1-benzoazepinas empleando la	10
	reaction de Heck.	
Esquema 3.	Síntesis de la hexahidroazepino $[3,2,1-hi]$ indol-4-ona (35)	18
	por ciclación intramolecular de Friedel-Crafts	
Esquema 4.	Síntesis de tetrahidro-1-benzoazepinonas(dionas) vía	19
	condensación de Dieckmann	
Esquema 5.	Síntesis de derivados 1-benzoazepínicos mediante una	19
	reacción intramolecular de tipo Claisen	
Esquema 6.	Síntesis de 1-benzoazepin-3-onas mediante ciclación	20
	intramolecular de derivados del alcohol orto-	
	aminobencílico	
Esquema 7.	Síntesis de espiro-1-benzoazepinonas en condiciones de la	20
-	condensación aldólica intramolecular cruzada	
Esquema 8	Construcción del anillo dihidro-1-azepínico empleando	21
	catalizadores de Grubbs	
Francing Q	Síntesis enantioselectivas de 1-benzoazeninas empleando	22
Esqueina 7.	estelizadores guireles de Me	
F 10		22
Esquema 10	. Analisis retrosintetico simplificado para la construcción del	22
	anillo 1-benzoazepínico mediante la generación de un	
	enlace C-N	
Esquema 11	. Síntesis de 4,5-dihidro-3 <i>H</i> -1-benzoazepinas en	23
	condiciones de la reacción de Heck con posterior	
	ciclocondensación	

Esquema 12. Síntesis de derivados de 1-benzoazepinas empleando	24
complejos de rodio e iridio	
Esquema 13. Síntesis de 1-benzoazepinas mediante una reacción de	24
arilaminación intramolecular en condiciones de la reacción	
de Heck	
Esquema 14. Síntesis de 1-benzoazepin-2-onas mediante reordenamiento	25
de Beckmann	
Esquema 15. Síntesis del Tolvaptan vía la reacción de Beckmann	26
Esquema 16. Síntesis de tetrahidrobenzoazepin-2,5-dionas vía la	26
reacción de Schmidt	
Esquema 17. Elementos estructurales característicos de la cicloadición	27
1,3-dipolar	
Esquema 18. Posibles isoxazolidinas estereoisómeras productos de la	29
cicloadición intermolecular 1,3-dipolar de nitronas y	
alquenos	
Esquema 19. Síntesis del inhibidor renal poliamídico (80) con	30
intermediación de la cicloadición 1,3-dipolar	
Esquema 20. Síntesis del antibiótico Acivicin (AT-125) mediante la	30
cicloadición 1,3-dipolar	
Esquema 21. Síntesis de Oppolzers del alcaloide (+)-lucidulina	31
Esquema 22. Esquema general empleado para la obtención de orto-	34
alilanilinas-N-tenil sustituidas	
Esquema 23. Análisis retrosintético general de la ruta convergente	35
propuesta para acceder a las tetrahidro-1-benzoazepinas 2-	
tienil sustituidas	
Esquema 24. Secuencia de transformaciones empleada para acceder a las	55
cis-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u> a-f	
Esquema 25. Síntesis de 1,1- <i>bis</i> -aril-1-fenil (α-naftil, 2-tienil)metanos	56

Esquema 26. N-Alilación de las anilinas seleccionadas. Preparación de	57
las <i>N</i> -alilanilinas <u>1</u> a-d	
Esquema 27. Posible patrón de fragmentación de los iones moleculares	59
de las <i>N</i> -alilanilinas <u>1</u> a-d	
Esquema 28. Obtención de las <i>orto</i> -alilanilinas <u>3</u> a-d	63
Esquema 29. Posible patrón de fragmentación de los iones moleculares	65
de las <i>orto</i> -alilanilinas <u>3</u> a-d	
Esquema 30. Posible ruta de fragmentación de los iones moleculares de	67
las <i>orto</i> -alilanilinas <u>3</u>a y <u>3</u>d que da origen al ion ϕ_5	
Esquema 31. Síntesis de las 2-alil- <i>N</i> -tenilanilinas <u>4</u> a-f	73
Esquema 32. Mecanismo simplificado de la reducción de iminas con	74
$NaBH_4$	
Esquema 33. Posible patrón de fragmentación de los iones moleculares	77
de las 2-alil- <i>N</i> - tenilanilinas <u>4</u> a-f	
Esquema 34. Síntesis de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-	85
benzoazepinas <u>5</u> a-f	
Esquema 35. Posible patrón de fragmentación de los iones moleculares	88
de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>5</u> a-f	
Esquema 36. Síntesis de las cis- 4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-	96
benzoazepinas <u>6</u> a-f	
Esquema 37. Posible patrón de fragmentación de los iones moleculares	98
de las cis-4-hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepinas	
<u>6</u> a-f	
Esquema 38. Mecanismo simplificado de la desbrominación del anillo de	100
tiofeno	
Esquema 39. Preparación de las bases de Schiff <u>7</u> a-d	109
Esquema 40. Secuencia de reacciones para acceder al sistema tetracíclico	112
diseñado. Obtención inesperada de los 1,1-bis-aril-1-	
(2-tienil; 5-bromo-2-tienil; fenil; α -naftil)metanos <u>8</u>a-d	

Esquema 41. Posible mecanismo que explica la formación de los 1,1-bis-113aril-1-(2-tienil; 5-bromo-2-tienil; fenil; α-naftil) metanos8a-d

LISTA DE TABLAS

Tabla 1.	Rendimientos y bandas de absorción características en los	58
	espectros de IR de las <i>N</i> -alilanilinas <u>1</u> a-d	
Tabla 2.	Iones característicos (m/z) y sus intensidades relativas (%) en	59
	los espectros de masas de las <i>N</i> -alilanilinas <u>1</u> a-d	
Tabla 3.	Desplazamientos químicos (δ, ppm), multiplicidades y	61
	constantes de acoplamiento (J, Hz) de los protones en los	
	espectros de RMN ¹ H de las <i>N</i> -alilanilinas <u>1</u> a-d	
Tabla 4.	Desplazamientos químicos (δ , ppm) de los carbonos en los	62
	espectros de RMN 13 C de las <i>N</i> -alilanilinas <u>1</u>a-d	
Tabla 5.	Rendimientos y bandas de absorción características en los	64
	espectros de IR de las <i>orto</i> -alilanilinas <u>3</u> a-d	-
Tabla 6.	Iones característicos (m/z) y sus intensidades relativas (%) en	66
	los espectros de masas de las <i>orto</i> -alilanilinas <u>3</u> a-d	
Tabla 7.	Desplazamientos químicos (δ, ppm), multiplicidades y	68
	constantes de acoplamiento (J, Hz) de los protones en los	
	espectros de RMN ¹ H de las <i>orto</i> -alilanilinas <u>3</u> a-d	
Tabla 8.	Desplazamientos químicos (δ , ppm) de los carbonos en los	71
	espectros de RMN ¹³ C de las <i>orto</i> -alilanilinas <u>3</u> a-d	
Tabla 9.	Rendimientos y bandas de absorción características en los	76
	espectros de IR de las 2-alil-N-tenilanilinas <u>4</u> a-f	
Tabla 10.	Iones característicos (m/z) y sus intensidades relativas (%) en	78
	los espectros de masas de las 2-alil-N-tenilanilinas <u>4</u> a-f	
Tabla 11.	Desplazamientos químicos (δ, ppm), multiplicidades y	82
	constantes de acoplamiento (J, Hz) de los protones en los	
	espectros de RMN ¹ H de las 2-alil- <i>N</i> -tenilanilinas $4a, 4b$ y $4d$	

Tabla 12	. Desplazamientos químicos (δ , ppm) de los carbonos en los	83
	espectros de RMN ¹³ C de las 2-alil- <i>N</i> -tenilanilinas <u>4</u> a, <u>4</u> b y	
	<u>4</u> d	
Tabla 13.	Rendimientos, puntos de fusión y bandas de absorción	86
	características en los espectros de IR de las 1,4-epoxi-2-(2-	
	tienil) tetrahidro-1-benzoazepinas <u>5</u> a-f	
Tabla 14.	Iones característicos (m/z) y sus intensidades relativas (%) en	87
	los espectros de masas de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-	
	1-benzoazepinas <u>5</u> a-f	
Tabla 15.	Desplazamientos químicos (δ, ppm), multiplicidades y	94
	constantes de acoplamiento (J, Hz) de los protones en los	
	espectros de RMN ¹ H de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-	
	benzoazepinas <u>5</u> a, <u>5</u> b, <u>5</u> d y <u>5</u> e	
Tabla 16	. Desplazamientos químicos (δ, ppm) de los carbonos en los	95
	espectros de RMN ¹³ C de las 1,4-epoxi- 2-(2-tienil)tetrahidro-	
	1-benzoazepinas <u>5</u> a, <u>5</u> b, <u>5</u> d y <u>5</u> e	
Tabla 17.	Bandas de absorción características en los espectros de IR de	97
	las 4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u> a-f y sus	
	rendimientos	
Tabla 18.	Iones característicos (m/z) y sus intensidades relativas (%) en	99
	los espectros de masas de las cis-4-hidroxi-2-(2-	
	tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u> a-f	
Tabla 19	. Desplazamientos químicos (δ, ppm), multiplicidades y	107
	constantes de acoplamiento (J, Hz) de los protones en los	
	espectros de RMN ¹ H de las <i>cis</i> - 4-hidroxi-2-(2-tienil)	
	tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u> a, <u>6</u> b, <u>6</u> d y <u>6</u> e	
Tabla 20	. Desplazamientos químicos (δ, ppm) de los carbonos en los	108
	espectros de RMN ¹³ C de las <i>cis</i> -4-hidroxi-2-(2-	
	tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u> a-f	

Tabla 21.	Rendimientos y bandas de absorción características en los	110
	espectros de IR de las iminas <u>7</u> a-d	
Tabla 22.	Rendimientos y bandas de absorción características en los	115
	espectros de IR de los 1,1-bis-aril-1-fenil (α-naftil, 2-	
	tienil)metanos <u>8</u> a-d	
Tabla 23.	Desplazamientos químicos (δ, ppm), multiplicidades y	118
	constantes de acoplamiento (J, Hz) de los protones en los	
	espectros de RMN ¹ H de los 1,1- <i>bis</i> -aril-1-fenil (α -naftil, 2-	
	tienil)metanos <u>8</u> a-d	
Tabla 24.	Desplazamientos químicos (δ , ppm) de los carbonos en los	119
	espectros de RMN ¹³ C de los 1,1- <i>bis</i> -aril-1-fenil (α-naftil, 2-	
	tienil)metanos <u>8</u> a-d	

LISTA DE ANEXOS

Pag.

Anexo 1.1.	Espectro de infrarrojo de la 4-cloro-N-alilanilina <u>1</u> a	132
Anexo 1.2.	Espectro de infrarrojo de la 3-cloro-2-metil- <i>N</i> -alilanilina <u>1</u> d	132
Anexo 1.3.	Espectro de masas de la 4-cloro- <i>N</i> -alilanilina <u>1</u> a	133
Anexo 1.4.	Espectro de masas de la 3-cloro-2-metil- <i>N</i> -alilanilina <u>1</u> d	133
Anexo 1.5.	Espectro de RMN ¹ H de la 4-cloro- <i>N</i> -alilanilina <u>1</u> a	134
Anexo 1.6.	Espectro de RMN ¹ H de la 3-cloro-2-metil- N -alilanilina <u>1</u> d	134
Anexo 2.1 .	Espectro de infrarrojo de la 4-cloro- <i>orto</i> -alilanilia <u>3</u> a	135
Anexo 2.2.	Espectro de infrarrojo de la 3-cloro-2-metil- <i>orto</i> -alilanilina <u>3</u> d	135
Anexo 2.3.	Espectro de masas de la 4-cloro- <i>orto</i> -alilanilia <u>3</u> a	136
Anexo 2.4.	Espectro de masas de la 3-cloro-2-metil- <i>orto</i> -alilanilina 3d	136
Anexo 2.5.	Espectro de RMN ¹ H de la 4-cloro- <i>orto</i> -alilanilia <u>3</u> a	137
Anexo 2.6.	Espectro de RMN ¹ H de la 3-cloro-2-metil- <i>orto</i> -alilanilina $\underline{3}d$	137
Anexo 3.1.	Espectro de correlación homonuclear ¹ H, ¹ H-COSY de la	138
	4-cloro- <i>orto</i> -alilanilia <u>3</u> a	
Anexo 3.2.	Espectro de correlación homonuclear ¹ H, ¹ H-COSY de la	138
	3-cloro-2-metil- <i>orto</i> -alilanilina <u>3</u> d	
Anexo 3.3.	Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 4-cloro-	139
	orto-alilanilia <u>3</u> a	
Anexo 3.4.	Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 3-cloro- 2-	139
	metil- <i>orto</i> -alilanilina <u>3</u> d	
Anexo 4.1.	Espectro de infrarrojo de la 4-cloro-2-alil- <i>N</i> -tenilanilina <u>4</u> a	140
Anexo 4.2.	Espectro de infrarrojo de la 4-cloro -2- alil- N- (5-bromo-2-	140
	tenilanilina) <u>4</u> d	
Anexo 4.3.	Espectro de masas de la 4-cloro-2-alil- <i>N</i> -tenilanilina <u>4</u> a	141

Anexo 4.4.	Espectro de masas de la 4-cloro -2- alil- N- (5-bromo-2-	141
	tenilanilina) <u>4</u> d	
Anexo 4.5.	Espectro de RMN ¹ H de la 4-cloro-2-alil- <i>N</i> -tenilanilina <u>4</u> a	142
Anexo 4.6.	Espectro de RMN ¹ H de la 4-cloro -2- alil- N- (5-bromo-2-	142
	tenilanilina) <u>4</u> d	
Anexo 5.1.	Espectro de correlación homonuclear ¹ H, ¹ H-COSY de la 4-	143
	cloro-2-alil- <i>N</i> -tenilanilina <u>4</u> a	
Anexo 5.2.	Espectro de correlación homonuclear ¹ H, ¹ H-COSY de la 4-	143
	cloro -2- alil- N-(5-bromo-2-tenilanilina) <u>4</u> d	
Anexo 5.3.	Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 4-cloro-2-	144
	alil- <i>N</i> -tenilanilina <u>4</u> a	
Anexo 5.4.	Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 4-cloro -2-	144
	alil- N-(5-bromo-2-tenilanilina) <u>4</u>d	
Anexo 6.1.	Espectro de infrarrojo de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil)	145
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u> a	
Anexo 6.2.	Espectro de infrarrojo de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-	145
	tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u> d	
Anexo 6.3.	Espectro de masas de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil)	146
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u> a	
Anexo 6.4.	Espectro de masas de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-	146
	tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u> d	
Anexo 6.5.	Espectro de RMN ¹ H de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil)	147
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u> a	
Anexo 6.6 .	Espectro de RMN ¹ H de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-	147
	tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u> d	
Anexo 7.1.	Espectro de correlación homonuclear ¹ H, ¹ H-COSY de la 7-	148
	cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina 5a	
Anexo 7.2 .	Espectro de correlación homonuclear ¹ H, ¹ H-COSY de la 7-	148
	cloro-1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-	
	benzoazepina <u>5</u> d	

Anexo 7.3.	Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 7-cloro-	149
	1,4-epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u> a	
Anexo 7.4.	Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 7-cloro-	149
	1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u> d	
Anexo 7.5.	Espectro NOESY de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil)	150
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u> a	
Anexo 7.6.	Espectro NOESY de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil)	150
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u> d	
Anexo 8.1.	Espectro de infrarrojo de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil)	151
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u> a	
Anexo 8.2.	Espectro de infrarrojo de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-	151
	tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u> d	
Anexo 8.3.	Espectro de masas de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil)	152
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u> a	
Anexo 8.4.	Espectro de masas de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-	152
	tienil) tetrahidro-1-benzoazepina 6d	
Anexo 8.5.	Espectro de RMN ¹ H de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil)	153
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u> a	
Anexo 8.6.	Espectro de RMN ¹ H de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-	153
	tienil) tetrahidro-1-benzoazepina 6d	
Anexo 9.1.	Espectro de correlación homonuclear ¹ H, ¹ H-COSY de la 7-	154
	cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u> a	
Anexo 9.2.	Espectro de correlación homonuclear ¹ H, ¹ H-COSY de la 7-	154
	cloro-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-	
	benzoazepina <u>6</u> d	
Anexo 9.3.	Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 7-cloro-4-	155
	hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u> a	
Anexo 9.4.	Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 7-cloro-4-	155
	hidroxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina 6d	

Anexo 9.5.	Espectro NOESY de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil)	156
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u> a	
Anexo 9.6.	Espectro NOESY de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-tienil)	156
	tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u> d	
Anexo 10.1	Espectro de infrarrojo de la 6-alil-3-cloro-2-metilanilina N-	157
	tenilsustituida <u>7</u> a	
Anexo 10.2	Espectro de infrarrojo de la 6-alil-3-cloro-2-metilanilina N-	157
	(5-bromo-2-tenil) sustituida <u>7</u> a	
Anexo 11.1	Espectro de infrarrojo del 1,1- <i>bis</i> -aril-2-tienilmetano <u>8</u>a	158
Anexo 11.2	Espectro de RMN ¹ H del 1,1- <i>bis</i> -aril-2-tienilmetano <u>8</u>a	158
Anexo 11.3	Espectro de correlación homonuclear ¹ H, ¹ H-COSY del 1,1-	159
	bis-aril-2-tienilmetano <u>8</u>a	
Anexo 11.4	Espectro de correlación heteronuclear HSQC del 1,1-bis-aril-	159
	2-tienilmetano <u>8</u> a	

TITULO: SINTESIS ESTEREOSELECTIVA DE *cis*-4-HIDROXI-2-(2-TIENIL)-TETRAHIDRO-1-BENZOAZEPINAS, EMPLEANDO UNA RUTA CONVERGENTE PARA ACCEDER A SUS PRECURSORES CLAVE, LAS *orto*-ALILANILINAS N-TENIL SUSTITUIDAS*

Autor: Maria Camila Blanco Jaimes**

Palabras Claves: Tetrahidro-1-benzoazepinas, transposición amino-Claisen, cicloadición intramolecular 1,3-dipolar, cicloaductos isoxazolidinicos, escisión reductiva.

Las tetrahidro-1-benzoazepinas son compuestos que presentan un amplio espectro de actividad biológica, lo que las ha convertido en dianas de interés científico no solo de químicos orgánicos, sino también de expertos en farmacología. Por esta razón, en el Laboratorio de Síntesis Orgánica de la UIS, recientemente se implementó y se comenzaron a estudiar los alcances de una ruta sintética propia, originalmente diseñada para la preparación de *cis*-2-aril-4-hidroxi-tetrahidro-1-benzoazepinas y *cis*-2-aril-4-hidroxitetrahidro-1*H*-nafto[1,2-*b*]-azepinas. Basados en los resultados obtenidos, nos propusimos abordar la síntesis estereoselectiva de una nueva serie de *cis*-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas, pero a través de una sutil modificación a la ruta de síntesis original, para posteriormente iniciar el estudio de su potencial actividad ansiolítica y antiparasitaria.

Nuestro ruta sintética se basa en el uso de reacciones clásicas como la transposición amino-Claisen de N-alilanilinas, la amino-reducción indirecta de *orto*-alilanilinas con el 2tiofencarboxaldehído y/o 5-bromo-2-tiofencarboxaldehido, la cicloadición intramolecular 1,3dipolar de orto-alilanilinas *N*-tenilsustituidas y la escisión reductiva del enlace N-O de cicloaductos isoxazolidinicos.

Por otra parte, durante el estudio e implementación de nuestra ruta de síntesis, surgió un inconveniente al realizar la amino-reducción de la 6-alil-3-cloro-2-metilanilina con el 2-tiofencarboxaldehido, como producto de esta reacción solo se obtuvo la correspondiente aldimina y no la amina secundaria esperada. De esta manera, y con el objetivo de acceder a sistemas no reportados en la literatura empleando a las aldiminas como precursores, decidimos intentar una ciclocondensación con el ácido mercaptoacético para obtener 4-tiazolidininonas. El análisis de los productos aislados de esta reacción, demostró que no correspondian a las 4-tiazolidinonas, inesperadamente se observo la formación de 1,1'-*bis*-arilmetanos 1-sustituidos, compuestos no reportados en la literatura.

^{*} Trabajo de grado para optar el título de Químico

^{**} Director: Alirio Palma Rodríguez, Ph.D. Laboratorio de Síntesis Orgánica. Escuela de Química. Facultad de Ciencias.

TITLE: STEREOSELECTIVE SYNTHESIS OF *cis*-4-HYDROXY-2-(2-THIENYL) TETRAHYDRO-1-BENZAZEPINES, USING A CONVERGENT ROUTE TO ACCESS TO THEIR KEY PRECURSORS, THE *orto*-ALLYLANILINES N-TENYL SUBSTITUTED*

Author: Maria Camila Blanco Jaimes**

Key Words: Tetrahydro-1-benzazepines, amino-Claisen rearrangement, intramolecular 1,3dipolar cycloaddition, isoxazolidinic cycloaducts, reductive cleavage.

The tetrahydro-1-benzazepines are compounds which possess a wide range of biological activity, and received much attention of organic chemists as well as experts in pharmacology. For this reason, at the Laboratory of Organic Synthesis of the UIS, recently has been designed a new route to access to *cis*-2-aryl-4-hydroxytetrahydro-1-benzazepines and *cis*-2-aryl-4-hydroxytetrahydro-1*H*-naphto[1,2-*b*]-azepines. Based on these results, in the present work we realised the stereoselective synthesis of a new series of *cis*-4-hydroxy-2-(2-thienyl)tetrahydro-1-benzazepines, through a subtle modification of the original route. This allow us to begin the systematic study of their potential activity as ansiolitics and antiparasitic.

Our synthetic approach is based on the use of classic reactions like amino-Claisen rearrangement of *N*-allylanilines, indirect amino-reduction of *orto*-allylanilines and aromatic aldehydes, intramolecular 1,3-dipolar cycloaddition of *orto*-allylanilines N-tenyl substituted and reductive cleavage of N-O bond of isoxazolidinic cycloaducts.

We also reported the unexpected results obtained in the cycloaddition reaction of the imines derived from 6-allyl-3-chloro-2-methylaniline and 2-thiophencarboxaldehyde (5-bromo-2-thiphencarboxaldehyde, benzaldehyde and α -naphthylcarboxaldehyde) with mercaptoacetic acid in the presence of catalytic amounts of BF₃.OEt₂. Analysis of the isolated products showed that they corresponded to 1,1'-bis-arylmethanes, instead of the expected 4-thiazolidinones.

^{*} Paperwork required to obtain chemist tittle

^{**} Director: Alirio Palma Rodríguez, Ph.D. Laboratory of Organic Synthesis. Chemistry department. Science Faculty.

INTRODUCCIÓN

En los anales de la química, la química orgánica era percibida como una parte de las ciencias naturales que estudiaba únicamente los compuestos aislados de organismos vivos. Con el tiempo y con el duro trabajo de muchos investigadores, fueron surgiendo un gran número de compuestos obtenidos por vía sintética en los laboratorios. Fue solo a principios del siglo XIX, cuando la síntesis orgánica emerge como una ciencia propia, y comienza a desarrollar los métodos sintéticos necesarios para obtener, de una manera predecible y controlada, prácticamente cualquier compuesto que un químico se pueda imaginar e incluso, los que la madre naturaleza le presenta como modelos dignos de reproducir.

Según la literatura consultada, se han sintetizado más de doce millones de compuestos orgánicos, de los cuales, aproximadamente, el 50-60% son heterociclos. La química de los heterociclos, es una rama de la química orgánica muy estudiada, debido, precisamente, a la gran variedad de sistemas heterocíclicos existentes y sobretodo a la marcada y rica actividad biológica que presentan. Los heterociclos pueden contener uno o más átomos, principalmente de oxígeno, azufre o nitrógeno; los heterociclos nitrogenados son quizás los más difundidos ya que son parte constitutiva de un significativo número de compuestos tanto naturales (alcaloides) como sintéticos, que encontraron aplicaciones útiles en la medicina, la agricultura y otras ramas de la actividad antropogénica.

Se considera que los alcaloides son los compuestos con estructuras heterocíclicas más difundidos en la naturaleza y, por ende, más ampliamente estudiados. Estos compuestos poseen diversos usos, desde antimaláricos como la quinina extraída de la corteza de las quinas (del género *Cinchona*)^{1,2} y la Criptoheptina, aislada de *Cryptolepis sanguinolenta* (un miembro de la familia *Asclepiadaceae*),^{3,4} hasta estimulantes del sistema nervioso central (SNC) como la cafeína, extraída de las

semillas de café (*Cafea arábica*).⁵ Pero los heterociclos nitrogenados de origen natural distan mucho de ser los únicos que presentan actividad biológica, pues en el laboratorio se han diseñado y preparado novedosas moléculas que pueden actuar como anticancerígenos, antitumorales, analgésicos, antimicóticos, antialérgicos, entre otros.⁶

Las azepinas son sistemas fusionados y no fusionados de siete eslabones que hacen parte de la gran familia de heterociclos nitrogenados. Dentro de este grupo encontramos el sistema de la tetrahidro-1-benzoazepina, el cual ha sido extensamente estudiado, y a partir del cual se ha preparado un considerable número de derivados con diversas y promisorias propiedades biológicas.

En este rico arsenal de tetrahidro-1-benzoazepínas, podemos encontrar derivados que actúan como diuréticos,⁷⁻¹³ antipsicóticos,^{14,15} anticancerígenos,¹⁶⁻²⁰ antihipertensivos,^{21,22} antidepresivos²³ e incluso como agentes activos contra el virus del HIV.^{24,25} Esta riqueza biológica, a su vez, ha impulsado el desarrollo de métodos de síntesis apropiados, que se fundamentan en muchos casos, como veremos mas adelante, en reacciones clásicas bien estudiadas.

Por otra parte, no es muy frecuente encontrar el anillo de tiofeno como sustituyente de otra(s) estructura(s) heterocíclica(s). De los pocos trabajos que encontramos reportados en la literatura que describen este tipo de hetero sistemas, están las 4,5-dihidro-4-(2-tienil)-3*H*-1,3-benzodiazepinas que actúan como anticonvulsivos y ansiolíticos²⁶ y el fármaco Temocapril,²⁷ utilizado en el tratamiento de la hipertensión.

Llama la atención que en la revisión bibliográfica que realizamos, no se encontró ningún reporte en el que se describa la síntesis de tetrahidro-1-benzoazepinas sustituidas en C-2 (o en cualquiera de las otras posiciones del anillo azepínico) con un anillo de tiofeno. La ausencia de información sobre este tipo de derivados fue lo

que motivó la presente investigación. Por lo tanto, se hace necesario, preparar y luego estudiar las propiedades físicas, espectroscópicas y, especialmente, biológicas de las 2-(2-tienil)-tetrahidro-1-benzoazepinas, para así tener una visión objetiva sobre sus posibles aplicaciones útiles.

En el Laboratorio de Síntesis Orgánica (LSO) de la Universidad Industrial de Santander (UIS), recientemente se comenzó a estudiar la viabilidad y los alcances de una ruta de síntesis propia, originalmente diseñada para la preparación de derivados de la dibenzo[b,e]azepina y la tetrahidro-1-benzoazepina con posible actividad biológica,²⁸⁻³¹ la cual involucra la transposición amino-Claisen de N-alilaminas, la alquilación intramolecular de Friedel-Crafts y/o la cicloadición intramolecular 1,3dipolar nitrona-olefína de 2-alilanilinas N-sustituidas, como las reacciones claves en la síntesis efectiva de los mencionados sistemas heterocíclicos. Basados en los resultados satisfactorios que se han obtenido, en el presente proyecto de investigación se implementó una ruta de síntesis convergente para acceder a los precursores clave (las 2-alilanilinas N-tenil sustituidas) de nuestras dianas de interés. Es decir, empleando una ruta convergente, pero involucrando las mismas reacciones clásicas que constituyen la ruta original, se realizó la síntesis estéreoselectiva de una nueva serie de cis-4-hidroxi-2-(2-tienil)-tetrahidro-1-benzoazepinas. De esta manera, estamos contribuyendo con información valiosa sobre estos derivados, especialmente en lo que concierne al estudio de su potencial actividad sobre el sistema nervioso central (actividad ansiolítica) y antiparasitaria.

1. ESTADO DEL ARTE. FUNDAMENTO TEORICO

Como ya se mencionó anteriormente, las 1-benzoazepinas son sistemas ampliamente estudiados, los cuales se han obtenido por diversas rutas sintéticas, empleando diferentes materiales de partida, y se siguen estudiando porque presentan un gran espectro de actividad biológica. Por otra parte, no es mucha la información disponible sobre sistemas heterocíclicos nitrogenados sustituidos en alguna de sus posiciones por un anillo de tiofeno; por lo tanto, la revisión bibliográfica involucrará principalmente los aspectos, tanto biológicos como sintéticos, relacionados con las 1-benzoazepinas, y se incluirán algunos ejemplos de compuestos con actividad biológica donde se encuentra el tiofeno. También se presentarán los aspectos básicos de la cicloadición 1,3-dipolar, por ser la reacción clave que nos permite acceder al anillo azepínico, así como algunos ejemplos que ilustran la versatilidad de dicha reacción.

1.1. ASPECTOS BIOLOGICOS

1.1.1 Actividad biológica de las tetrahidro-1-benzoazepinas

La información que actualmente existe en la literatura relacionada con los derivados de la tetrahidro-1-benzoazepina es bastante extensa, debido precisamente a los diversos tipos de actividad biológica que presenta este sistema.

Una de las actividades que ha sido estudiada detalladamente, es el efecto antagónico que ejercen algunos derivados de la tetrahidro-1-benzoazepina sobre los receptores V_2 y V_{1a} de la arginina vasopresina (AVP), la cual es una hormona antidiurética liberada por la pituitaria posterior en respuesta al incremento de la osmolalidad plasmática o a la disminución en la presión sanguínea. La principal función de la hormona es controlar las funciones renal y cardiovascular, a través de los receptores V_2 y V_{1a} , respectivamente. Los antagonistas del receptor V_2 pueden ser utilizados para corregir la retención de líquidos, característica de síndromes como la insuficiencia cardiaca, la cirrosis hepática, las enfermedades pulmonares y la hiponatremia.7,8,12

Estudios de correlación estructura-actividad han revelado que la presencia de un benceno fusionado a un anillo nitrogenado de siete miembros, es una excelente combinación que favorece la actividad como antagonistas de los receptores V2 y V1a. Por esta vía de modelamiento, se ha sintetizado un considerable número de derivados de la tetrahidro-1-benzoazepina N-benzoilsustituida, que efectivamente poseen alta afinidad hacia dichos receptores. En la Figura 1 se muestran los derivados que han presentado la mayor actividad, entre los cuales se encuentra el Tolvaptan, fármaco considerado como uno de los antagonistas más potentes del receptor V2, y el fármaco OPC-31260 (1) que es activo por vía oral.^{8, 12, 13}

Figura 1. Tetrahidro-1-benzoazepínas que actúan como potentes antagonistas de los receptores V₂ y V_{1a} de la AVP



(2) $R^1 = NHMe R^2 = 4-MeC_6H_4$

Así mismo, se han estudiado sistemas tricíclicos donde el anillo central de la azepina se encuentra fusionado con diferentes heterociclos. De este grupo de compuestos podemos resaltar el Conivaptan, un fármaco utilizado en el tratamiento de insuficiencias cardiacas, con una estructura de 1-benzoazepina-*d*-imidazolo fusionada, así como los derivados tieno[3,2-c]-1-benzoazepina (3) y pirrolo[2,1-c][1,4]-benzodiazepina VPA-985 (4), que actúan como fuertes antagonistas de los receptores V₂ y V_{1a}.^{7, 9, 32}

Figura 2. Benzoazepinas tricíclicas que actúan como antagonistas de los receptores de la AVP



Recientemente, se reportó la síntesis y las propiedades farmacológicas del compuesto YML218 (5), el cual es un antagonista no péptido altamente selectivo del receptor V_{1a} de la AVP, constituyéndose en el antagonista que mayor afinidad y potencia ha presentado hasta la fecha.^{10,11}

Figura 3. Antagonista no péptido YLM218 selectivo del receptor V_{1a} de la AVP



Con estos mismos propósitos, también se reportó la síntesis y las propiedades biológicas de los compuestos (6) y (7), que resultaron ser efectivos agonistas no péptidos del receptor V_2 de la AVP, por lo que pueden ser benéficos en el tratamiento de la diabetes insípida, la incontinencia urinaria y la enuresis nocturna.³³





En el 2005, Sudo y colaboradores³⁴ estudiaron otro derivado de la 1-benzoazepina N-benzoilsustituida que actúa como un agente inhibidor de la replicación del virus sincitial respiratorio (RSV). Este virus es el causante de la mayoría de las enfermedades respiratorias menores agudas, que afectan desde niños hasta ancianos, y es especialmente peligroso en niños que presentan enfermedades cardiacas congénitas. Recientes estudios han demostrado que la infección ocasionada por RSV puede conllevar al desarrollo de asma y enfermedades respiratorias serias. El compuesto YM-53403 (8) es la primera molécula pequeña reportada que puede inhibir eficientemente la replicación de RSV con una buena selectividad y un mecanismo de acción diferente a los agentes antivirales ya existentes.³⁴

Figura 5. Estructura del agente YM-53403 inhibidor del RSV



Las tetrahidro-1-benzoazepinas también han presentando actividad como estimulantes de la hormona de crecimiento (GH) en mamíferos; esta hormona es un péptido constituido por 191 aminoácidos, liberada por la pituitaria anterior, que interactúa con la mayoría de tejidos del cuerpo, y su principal función es la de promover el crecimiento. Estudios realizados sugieren que el tratamiento con esta hormona puede ser benéfico en patologías como la osteoporosis y condiciones donde se presente alto gasto de nitrógeno (pacientes crónicos con tratamientos de diálisis y glucocorticoides). De las 1-benzoazepin-2-ona-3-amido sustituidas que presentan este tipo de actividad se destaca la L-692,429 (9), que fue el primer compuesto no péptido activo reportado.

Una investigación sistemática en esta dirección, permitió acceder a derivados aún más potentes, incluyendo al análogo N-(2-hidroxipropil) L-692,585 (10) y la naftolactama NNC 26-0610 (11) que mostró un incremento de 2 a 20 veces en su

actividad, comparada con la actividad de (9). También se obtuvo el derivado L-739,943 (12), que se diferencia de (9) y (11) porque se le reemplazó el fragmento 2-tetrazólico del benceno terminal por un fragmento de dimetilurea, modificación que conllevó a un incremento considerable en su actividad al administrarse por vía oral.^{35,36}





Se han reportado trabajos en los que se describen las propiedades anticancerígenas de un significativo número de derivados de la tetrahidro-1-benzoazepina, como las moléculas del tipo benzo[*b*]ciclopenta[*e*]azepina (13) y (14),¹⁷ indolo[3,2-*d*]-1-benzoazepina (paulones) (15)^{16,19,20} y pirido[3,2-*d*]-1-benzoazepina (darpones) (16).¹⁸ Los paulones representan una nueva clase de moléculas pequeñas que inhiben las kinasas dependientes de ciclinas (CDK), que son las que controlan la transmisión de

información entre estados sucesivos del ciclo celular; de manera que al inhibir su función, es posible controlar la proliferación de las células cancerígenas. Los darpones inhiben el crecimiento selectivo de células renales cancerígenas *in vitro* e *in vivo*, el mecanismo de su actividad antiproliferativa es todavía desconocido, aunque debido a la similitud estructural con los paulones, se cree que su modo de acción es también a través de las CDK.





Fármacos como el Benazepril y los análogos del Diltiazem contienen en sus estructuras el esqueleto de la 1-benzoazepina. El Benazepril es un potente antihipertensivo que actúa inhibiendo la enzima que convierte la angiotensina (ACE).²¹ Por su parte, el Diltiazem es una benzotiazepina que bloquea los canales del calcio, usado en el tratamiento de la angina y la hipertensión.⁹⁸ A pesar de ser un fármaco bastante utilizado en la terapia clínica, presenta un período relativamente corto de duración, razón que llevó a la creación de sus análogos 1-benzoazepínicos (17), para los cuales, se sugiere, que siguen la misma ruta metabólica del Diltiazem en el organismo.²²





Recientemente, se reportó el diseño, síntesis y evaluación de las propiedades biológicas de los derivados 1-propil- y/o 1-isobutil-1-benzoazepinas (18) que contienen, además, un grupo sulfóxido.^{24,25} Estos compuestos resultaron ser potentes antagonistas del receptor CCR5 al ser administrados por vía oral. El receptor CCR5 fue identificado como un co-receptor que permite la entrada de los macrófagos del virus de inmunodeficiencia humana tipo 1 (HIV-1), causante del SIDA, hacia las células huésped; de manera que la inhibición de la replicación de dicho agente, permite disminuir la progresión de la enfermedad.





Existe un considerable número de drogas que actúan sobre el SNC, cuyas moléculas también contienen en su estructura un núcleo azepínico. Infortunadamente, muchas de ellas provocan efectos secundarios como el síndrome extrapiramidal (EPS) y la

diskinesia tardía.¹⁴ La Clozapina es una benzodiazepina ampliamente utilizada en el tratamiento de la psicosis, debido principalmente a que produce pocos efectos secundarios. La actividad de la Clozapina radica en la alta afinidad que posee hacia los receptores D_4 de la dopamina, lo que ha convertido a dicho receptor en un blanco ideal para el desarrollo de nuevos neurolépticos.¹⁵ Con este propósito se diseñaron y sintetizaron los compuestos del tipo 2-(1-piperazinil)-1-benzoazepina (19),¹⁴ que estrecha relación estructural la guardan una con Clozapina, v los hexahidroazepino[3,2,1-hi] indoles (20),¹⁵ que también actúan inhibiendo los receptores D₄ de la dopamina, constituyéndose en una nueva clase de potentes agentes antipsicóticos.

Figura 10. Clozapina y 1-benzoazepinas con propiedades antipsicóticas



La enfermedad de chagas es causada por el parásito protozoario *Tripanosoma cruzi*. Según la Organización Mundial de la Salud (OMS), 16-18 millones de personas se encuentran infectadas por este parásito y cerca de 100 millones están en riesgo.³⁷ Los tratamientos actuales de la enfermedad se basan en el uso de Nifurtimox y/o Benzonidazol, compuestos que presentan efectos secundarios y muestran poca efectividad clínica. Por estas razones y teniendo en cuenta la urgente necesidad de desarrollar nuevos fármacos para el tratamiento de esta enfermedad, Gilbert y colaboradores,³⁷ al evaluar la tetrahidro-1-benzoazepina (21) en su forma de clorhidrato, encontraron que resultó ser un potente inhibidor de la enzima dihidrofolato-reductasa del *Tripanosoma cruzi*.
Figura 11. Tetrahidro-1-benzoazepin-2-ona que inhibe la enzima dihidrofolato-reductasa del *Tripanosoma cruzi*



De las 1-benzoazepinas con potente actividad antidepresiva, destacan las 1benzoazepinas fusionadas en la cara c con un tiofeno y en la cara a con una piperazina N-metil sustituida (22) y (23); estos compuestos son análogos del mianserin, fármaco ampliamente utilizado en los tratamientos clínicos.²³

Figura 12. Análogos del mianserin con actividad antidepresiva



En la búsqueda de nuevos derivados 1-benzoazepínicos con actividad farmacológica, se realizó la síntesis de los compuestos (24)-(27), los cuales presentan diferentes propiedades biológicas. El compuesto (24) actúa como un agente antiplaquetario incluso con mayor potencia que la aspirina,^{38,39} el compuesto (25) posee actividad como antiinflamatorio,⁴⁰ el compuesto (26) como antimalárico,⁴¹ y el compuesto (27) es un potente antagonista del receptor *N*-metil-D-aspartato (NMDA).⁴²

Figura 13. 1-Benzoazepinas con actividad antiplaquetaria, antiinflamatoria, antimalárica y antagonista del receptor NMDA



1.1.2 Actividad biológica de algunos compuestos que contienen en su estructura un anillo de tiofeno

Son relativamente pocos los compuestos que contienen un fragmento de tiofeno en su estructura y que presentan algún tipo de actividad biológica. Ya mencionamos dos de estas sustancias, el potente agente YM-53403 (8) que inhibe eficientemente la replicación de RSV, y los análogos del mianserin (22) y (23) que actúan como antidepresivos.

Recientemente, se sintetizaron los análogos tieno-fusionados de los paulones **(28)**, los cuales presentaron una interesante actividad sobre células cancerígenas mamarias, impidiendo su proliferación.⁴³ Otro compuesto, en cuya estructura el anillo de tiofeno se encuentra fusionado con un carbociclo de siete eslabones, es el Ketotifeno, un fármaco utilizado como antiasmático y antihistamínico.^{44, 45}

Figura 14. Compuestos tieno-fusionados con actividad biológica



Otros fármacos como la azosemida (potente diurético),⁴⁶ la carticaina (anestésico local),⁴⁷ el cloropirileno,^{48,49} el metapirileno,⁵⁰ la tenalidina⁴⁴ y la tenildiamina⁵¹ (todos usados como antihistamínicos), contienen en su estructura fragmentos N-tenil o N-tienil (Figura 15).

Figura 15. Fármacos que contienen en sus estructuras fragmentos N-tenil o N-tienil



Finalmente, en la lista de compuestos heterocíclicos tienil sustituidos, encontramos a las 4,5-dihidro-4-(2-tienil)-3H-1,3-benzodiazepinas (29), que actúan como anticonvulsivos y ansiolíticos,²⁶ y al fármaco Temocapril que es un potente antihipertensivo.²⁷

Figura 16. Compuestos heterocíclicos tienil sustituidos farmacológicamente activos



Todos los ejemplos mencionados anteriormente, reflejan claramente el amplio espectro farmacológico de las 1-benzoazepinas, así como la necesidad de perseverar en la búsqueda de nuevos compuestos con mejorada actividad biológica, especialmente aquellos que poseen en su estructura un anillo de tiofeno, debido a la poca información existente sobre ellos.

1.2. METODOS SINTETICOS PARA LA CONSTRUCCION DEL ANILLO 1-BENZOAZEPINICO.

La gran variedad de propiedades farmacológicas que presenta el sistema 1benzoazepínico, ha impulsado el desarrollo de nuevas rutas sintéticas para acceder a estos compuestos de una manera cada vez más sencilla y eficiente. De acuerdo con la literatura consultada, la construcción del anillo 1-benzoazepínico se puede lograr gracias a la implementación de metodologías apropiadas que involucran la generación de un nuevo enlace C-C,^{12,15,19,25,42,52-60,96} un nuevo enlace C-N,⁶²⁻⁶⁸ o rearreglos moleculares con expansión de carbociclos de seis miembros.^{69-75,97} A continuación se presentan algunos ejemplos de cada uno de estos tres tipos de metodologías.

1.2.1 Generación de un nuevo enlace C-C

Los métodos más usados de cierres anulares por acoples C-C, se basan en reacciones clásicas como la ciclación intramolecular de Friedel-Crafts,¹⁵ la condensación aldólica en su versión intramolecular,⁵² la reacción de Heck, también en su versión intramolecular^{42,53} y la condensación de Dieckmann.^{12,19,54,55,59} Recientemente se comenzó a implementar la fusión anular por metátesis, como un método novedoso para construir anillos azepínicos a través de un acople C-C.⁵⁶⁻⁵⁸

En el esquema 1 se muestra el análisis retrosintético simplificado para la construcción del anillo 1-benzoazepínico (**30**) mediante acoples C-C. El enlace C-C, considerado en la ruta **1**, generalmente se realiza con ayuda de las reacciones de ciclación intramolecular de Heck y de Friedel-Crafts.

Esquema 1. Análisis retrosintético simplificado para la construcción del anillo 1-benzoazepínico mediante la generación de un nuevo enlace C-C



La reacción de Heck, que se fundamenta en el uso de catalizadores de paladio,⁴² se empleó con éxito en la síntesis de los antagonistas del receptor NMDA (27). Los alcances de la reacción de Heck también se evidenciaron en la síntesis de los paulones (15) a partir de los indoles (31), en la presencia de acetato de paladio en dimetilformamida (DMF) y a 100°C.⁵³ (Esquema 2).

Esquema 2. Ejemplos de síntesis de 1-benzoazepinas empleando la reacción de Heck.



Por su parte, la ciclación intramolecular de Friedel-Crafts fue utilizada por Zhao y colaboradores¹⁵ en la construcción del núcleo del hexahidroazepino[3,2,1-hi]indol (35), unidad estructural básica del antipsicótico (20), siguiendo la secuencia de reacciones del esquema 3.

Esquema 3. Síntesis de la hexahidroazepino[3,2,1-*hi*]indol-4-ona (35) por ciclación intramolecular de Friedel-Crafts



a: TEA, DCM; b: 1. Cloruro de oxalilo, DMF, DCM; c: AlCl₃, DCM; d: H₂, 10% Pd/C, AcOH

El principal método que se utiliza en la generación de un enlace C-C mediante la ruta **2**, es la condensación intramolecular de Dieckmann. De esta manera, el derivado del ácido antranílico (**36**) en la presencia de bases fuertes, como el hidruro de potasio y el *t*-butóxido de potasio en tolueno, se ciclocondensa produciendo la 1-benzoazepin-5-ona (**37**);^{12,19,54} en condiciones similares, el derivado (**38**) al reaccionar con sodio en tolueno produce la 1-benzoazepin-2,5-diona (**39**)⁵⁹(Esquema 4).

Esquema 4. Síntesis de tetrahidro-1-benzoazepinonas(dionas) vía condensación de Dieckmann



Con un enfoque similar, en el 2005, Ito y colaboradores^{25,60} reportaron la síntesis de los derivados 1-benzoazepínicos (**40**), mediante la ciclocondensación de tipo Claisen del ácido γ -(2-formil-4-bromofenil)aminobutanoico catalizada con metóxido de sodio al 28%, utilizando carbonato de dimetilo como solvente (Esquema 5).

Esquema 5. Síntesis de derivados 1-benzoazepínicos mediante una reacción intramolecular de tipo Claisen



Otra forma de generar el anillo azepínico como resultado de un nuevo enlace C-C, es haciendo reaccionar derivados apropiados del alcohol *orto*-aminobencílico con ácidos minerales. Así, cuando el alcohol **(41)** se trata con ácido sulfúrico concentrado (90%) se cicla produciendo la 1-benzaoazepín-3-ona **(42)**⁶¹ (Esquema 6).

Esquema 6. Síntesis de 1-benzoazepin-3-onas mediante ciclación intramolecular de derivados del alcohol *orto*-aminobencílico



El nuevo enlace C-C involucrado en la ruta **3**, puede ser generado por una condensación aldólica cruzada intramolecular de *orto*-aminoacetofenonas debidamente sustituidas. De esta manera fueron sintetizadas las espiro-1-benzoazepinonas (**44**) a partir del ceto-aldehído (**43**), en la presencia de hidróxido de potasio en una solución acuosa de metanol⁵² (Esquema 7).

Esquema 7. Síntesis de espiro-1-benzoazepinonas en condiciones de la condensación aldólica intramolecular cruzada



Finalmente, la generación del nuevo enlace C-C por la ruta 4 se puede lograr aplicando la fusión anular por metátesis (RCM), promovida por los catalizadores de Schrock y Grubbs. Esta metodología recientemente se implementó en la síntesis de la dihidro-1-benzoazepina N-benzoil sustituida (45), a partir de la *N-orto*-dialilanilina (46),⁵⁶ empleando los catalizadores de Grubbs de segunda generación. Otro ejemplo del cierre anular por metátesis utilizando catalizadores de Grubbs, fue reportado por Nishida y colaboradores,⁵⁷ quienes a partir del dieno (47) sintetizaron la 5-metil-1,2-dihidro-1(*3H*)-benzoazepina (48) (Esquema 8).





También se han empleado catalizadores quirales de molibdeno para promover la fusión anular por metátesis. Con este tipo de catalizadores, Schrock y colaboradores⁵⁸ realizaron las síntesis enantioselectiva de las 1,2-dihidro-2-metalil-4-metil-1(3*H*)-benzoazepinas (**50**) y la espiro-1-benzoazepina (**53**), a partir de los trienos (**49**) y los tetraenos (**51**), respectivamente (Esquema 9).

Esquema 9. Síntesis enantioselectiva de 1-benzoazepinas empleando catalizadores quirales de Mo



1.2.2 Generación de un nuevo enlace C-N

En términos generales, el anillo de la 1-benzoazepina se puede construir a través de la generación de un enlace C-N por las rutas representadas en el esquema 10.

Esquema 10. Análisis retrosintético simplificado para la construcción del anillo 1benzoazepínico mediante la generación de un enlace C-N



Un ejemplo representativo de la manera como se genera un nuevo enlace C-N por la ruta 1, es la síntesis de las 4,5-dihidro-3*H*-1-benzoazepinas 2-sustituidas (57), reportada por Dyker y Markwitz.⁶² Estos autores, al hacer reaccionar la 2-iodoanilina (54) con el alcohol homoalílico (55) en la presencia de paladio metálico (condiciones de la reacción de Heck intermolecular), simultáneamente lograron la sustitución del átomo de yodo por el fragmento homoalílico y la oxidación de la función hidroxilo a un carbonilo en el intermediario (56), a partir del cual se produce una condensación intramolecular para generar los derivados (57).

Esquema 11. Síntesis de 4,5-dihidro-*3H-1*-benzoazepinas en condiciones de la reacción de Heck con posterior ciclocondensación



R = H, Pr, 4-anisil, 4-tolil, 2-furil

En los últimos años se implementó el uso de complejos de iridio,⁶³ niquel⁶⁴ y rodio,⁶⁵ como catalizadores en la síntesis de derivados de la 1-benzoazepína, a partir de amino alcoholes y cloruros de arilo. Fujita y colaboradores^{63,65} obtuvieron la 2,3,4,5-tetrahidro-1*H*-1-benzoazepin-2-ona **(59)** a partir del 4-(2-aminofenil)-1-butanol **(58)**, mediante una reacción de *N*-heterociclación intramolecular catalizada por el complejo [Cp*RhCl₂]₂ (Cp* = pentametilciclopentadienilo). A partir del mismo precursor **(58)**, también obtuvieron la 2,3,4,5-tetrahidro-1-benzoazepina **(60)**, pero esta vez empleando el complejo [Cp*IrCl₂]₂. Durante el estudio con este tipo de catalizadores se demostró, que el complejo de rodio favorece la ciclación intramolecular que conduce a lactamas,⁶⁵ mientras que el complejo de iridio promueve la formación de tetrahidro-1-benzoazepinas⁶³ (Esquema 12).

Esquema 12. Síntesis de derivados de 1-benzoazepinas empleando complejos de rodio e iridio



El nuevo enlace C-N por la ruta **2**, puede ser generado mediante una arilaminación intramolecular en condiciones de la reacción de Heck de amidas monosustituidas del ácido γ -(*o*-bromofenil)butírico o 4-(*o*-bromofenil)butanamidas.^{66-68,99} De esta manera se realizó la síntesis de la 1-benzoazepin-2-ona (**62**) y de la tetrahidro-1-benzoazepina (**64**), a partir de las amidas secundarias (**61**) y (**63**), en presencia de acetato de paladio (II) y carbonato de cesio⁶⁶⁻⁶⁸ (Esquema 13).





1.2.3 Expansión de carbociclos de seis miembros por rearreglos moleculares

Esta manera de construir el sistema 1-benzoazepínico se fundamenta en las reacciones de Beckmann y Schmidt de 1-tetralonas, las cuales son quizás las más utilizadas en la incorporación eficiente de un átomo de nitrógeno en un sistema cíclico.

El reordenamiento de Beckmann implica la transposición de oximas en presencia de ácidos, incluyendo los ácidos de Lewis.⁶⁹ Un ejemplo ilustrativo, es la conversión de la oxima (66), derivada de la 6-metil-4-feniltetralona (65) y el clorhidrato de hidroxilamina, a la 5-fenil-7-metil-2,3,4,5-tetrahidro-1*H*-1-benzoazepin-2-ona (67),⁷⁰ promovida por el ácido polifosfórico (Esquema 14).

Esquema 14. Síntesis de 1-benzoazepin-2-onas mediante reordenamiento de Beckmann



Esta metodología también fue aplicada por Zard y colaboradores⁷¹ en la síntesis de benzoazepinas, análogas del fármaco Tolvaptan. Las 1-benzoazepinas (71) precursoras del Tolvaptan, se prepararon mediante el reordenamiento de Beckmann de las cetoximas (69) y posterior reducción de las lactamas (70); a su vez, las cetoximas (69) resultaron de la condensación de las tetralonas (68) con el clorhidrato de hidroxilamina⁷¹ (Esquema 15).



Esquema 15. Síntesis del Tolvaptan vía la reacción de Beckmann

Las tetralonas también son utilizadas en la síntesis de 1-benzoazepinas, pero en las condiciones de la reacción de Schmidt.⁷²⁻⁷⁵ Con ayuda de esta reacción, a partir de las 5,6,7,8-tetrahidro-2-metoxinaftaleno-1,4-dionas (72) y en la presencia de la azida de sodio en ácido sulfúrico, se obtuvieron las tetrahidrobenzoazepin-2,5-dionas (73) (Esquema 16).





1.3. CICLOADICION 1,3-DIPOLAR

1.3.1 Aspectos teóricos

La cicloadición 1,3-dipolar es una reacción donde dos compuestos orgánicos, un dipolarófilo (74) y un 1,3-dipolo (75), se combinan para formar un heterociclo de cinco miembros (76) (Esquema 17). Fue re-introducida a principios de los años sesenta por el profesor Huisgen. La reacción procede de una manera concertada; es decir, es un proceso que se realiza en una sola etapa, en la que simultáneamente se están generando dos nuevos enlaces σ en un estado de transición cíclico. Esto se evidencia por la alta estereo- y regioespecificidad que caracterizan al proceso.

Esquema 17. Elementos estructurales característicos de la cicloadición 1,3-dipolar



Los 1,3-dipolos contienen una carga positiva y una negativa distribuida sobre tres átomos que poseen 4 electrones π en tres orbitales *p* paralelos.⁷⁶ Los átomos que comúnmente están incorporados al 1,3-dipolo son nitrógeno, carbono, oxígeno y azufre. Las nitronas (77) son 1,3-dipolos, utilizados ampliamente como valiosos intermediarios en la síntesis de heterociclos. Usualmente, se preparan vía condensación de compuestos carbonílicos con hidroxilaminas *N*-monosustituidas o bien por oxidación de aminas secundarias.⁷⁷⁻⁷⁹

El dipolarófilo, en una cicloadición 1,3-dipolar, es un alqueno reactivo que contiene 2 electrones π . Ejemplos de dipolarófilos son los compuestos carbonílicos α , β -insaturados, los alcoholes alílicos, los haluros de alilo, los éteres vinílicos y los alquinos. El alqueno que actúa como dipolarófilo puede ser mono, di, tri o incluso

tetra sustituido; sin embargo, debido a los efectos estéricos, los alquenos tri y tetrasustituidos, generalmente, presentan baja reactividad.

Las isoxazolidinas son los productos que resultan de la cicloadición intermolecular de las nitronas (77) y las olefinas (78). El cicloaducto generado durante la aproximación concertada de las especies reaccionantes, depende de la naturaleza del dipolo y del dipolarófilo, es decir, depende tanto de los grupos que se encuentren unidos a estas moléculas, como de su estereoquímica. La mutua aproximación de las especies reaccionantes se da entre el oxígeno de la nitrona y el carbono con el mayor coeficiente electrónico de la olefína, y entre el carbono de la nitrona y el carbono con el menor coeficiente electrónico de la olefína. La aproximación puede ser de modo endo o exo, lo que determina la formación preferencial del producto de control cinético y/o la formación del producto de control termodinámico. La formación del cicloaducto exo se favorece porque presenta menor impedimento estérico y por tanto menor repulsión en el estado de transición, mientras que la formación del cicloaducto endo se puede favorecer porque involucra un estado de transición estabilizado por interacciones secundarias entre orbitales moleculares. Así mismo, la aproximación de la olefína a la nitrona puede darse por la misma cara del sustituyente (sin) o bien por el lado opuesto (*anti*), de manera que pueden resultar cuatro posibles estereoisómeros en una cicloadición dipolar. La formación preferencial de uno de ellos, depende como ya se mencionó, de la naturaleza de las especies reaccionante.¹⁰¹ En el esquema 18 se muestran las cuatro posibles isoxazolidinas estereoisómeras como resultado de la cicloadición intermolecular de las nitronas (77) y las olefinas (78).

Las isoxazolidinas, con relativa facilidad, sufren apertura reductiva del anillo, principalmente por tratamiento con hidrógeno sobre paladio,^{88,89,102} o zinc en ácido acético,^{84,87,90} convirtiéndose en β -aminoalcoholes, los cuales son valiosos precursores en la síntesis de compuestos biológicamente activos, como antibacteriales,^{103,85} e incluso inhibidores de enzimas.¹⁰⁵

Esquema 18. Posibles isoxazolidinas estereoisómeras productos de la cicloadición intermolecular 1,3-dipolar de nitronas y alquenos



1.3.2 Ejemplos que ilustran la versatilidad de la cicloadición 1,3-dipolar

La versatilidad de la cicloadición 1,3-dipolar entre nitronas y alquenos ha sido fuertemente establecida.^{82,91,92} La importancia de esta reacción radica en su utilidad para obtener isoxazolidinas como intermediarios en la síntesis de una gama de compuestos orgánicos, entre ellos derivados de imidazo[1,2-*a*]piridinas,⁸⁰ pirroloazepinas vía isoxazoloazepínas,⁸¹ piranoquinolinas a partir de acetanilidas,⁸³ quinolizidinas,⁸⁴ isoxazolidinas tetrasustituidas,⁸⁶ espiro-isoxazolidinas,⁸⁵ β-aminoácidos,¹⁰⁶ aminocarbohidratos¹⁰⁷ y alcaloides,⁸⁷⁻⁹⁰ entre otros.

Debido a la alta estereoespecificidad, la cicloadición 1,3-dipolar puede ser utilizada en la síntesis de productos naturales y de moléculas biológicamente activas, que requieren una configuración específica. Con ayuda de este enfoque sintético, en una síntesis multietapas se logró la obtención del novedoso inhibidor renal poliamídico (82), usado en el tratamiento de la hipertensión, a partir de la isoxazolidina intermediaria (81), que es el producto de la cicloadición intermolecular 3+2 del β -aminoalqueno (79) y la nitrona (80)¹⁰⁸ (Esquema 19).

Esquema 19. Síntesis del inhibidor renal poliamídico (82) con intermediación de la cicloadición 1,3-dipolar



i. HCO₂NH₄, 10% Pd/C, MeOH, 64°C; ii. (BuCO)₂O, Et₃N, MeOH; iii. 4M HCl, dioxano; iv. (S) -ciclopentilglicina, DCC, HOBT, ⁱPr₂EtN; v. 4 M HCl, dioxano; vi. morfolinocaronil-Phe, DCC, HOBT, ⁱPr₂EtN

La cicloadición 1,3-dipolar intermolecular también fue empleada por Whitney y colaboradores^{109, 110} en la síntesis del antibiótico Acivicin (AT-125) **(86)**, producido por *Streptomyceus sviceus*. El Acivicin (AT-125) **(86)** se obtiene, después de dos pasos adicionales, a partir de la isoxazolidina **(85)**, producto de la cicloadición 1,3-dipolar intermolecular de la nitrona **(83)** con el derivado protegido de la vinilglicina **(84)**. (Esquema 20).

Esquema 20. Síntesis del antibiótico Acivicin (AT-125) mediante la cicloadición 1,3-dipolar



El potencial sintético de la cicloadición 1,3-dipolar en su versión intramolecular, se refleja en la síntesis de Oppolzers¹¹¹del alcaloide (+)-lucidulina (90), aislado de *Lycopodium lucidulum*, a partir de la isoxazolidina tricíclica (89), según la secuencia de reacciones que se ilustran en el esquema 21.

Esquema 21. Síntesis de Oppolzers del alcaloide (+)-lucidulina



i. MeOSO₂F, Et₂O, 0°C; ii. LiAlH₄, THF, 20°C; iii. reactivo de Jones, Me₂CO, 0°C.

La cicloadición intramolecular 3+2-dipolar nitrona-alqueno también ha sido utilizada como paso clave en la síntesis de otro número considerable de importantes compuestos, incluyendo la (-)-supinidina (91), perteneciente al grupo de alcaloides pirrolizidinicos con propiedades antiespasmódicas o antitumorales;¹¹² la (-)-ptilocaulina (92), antibiótico antitumoral aislado de la esponja marina *Ptilocaulis afi. P. spiculjer*;^{100,104} la L-daunosamina (93) y la L-acosamina (94), aminohexosas que hacen parte de los antibióticos antraciclínicos como el adriamicin;^{95,102} entre otros.

Figura 17. Algunos compuestos sintetizados con intermediación de la cicloadición intramolecular 3+2-dipolar nitrona-alqueno



Cabe resaltar, que aunque la cicloadición 1,3-dipolar nitrona-alqueno es una reacción clásica ampliamente estudiada, su aplicación en la construcción de los núcleos de la tetrahidro-1-benzoazepina³⁰ y la tetrahidro-1*H*-nafto[1,2-*b*]azepina²⁹ solo comenzó a ser explorada recientemente, en nuestro laboratorio.

2. PLANTEAMIENTO DEL PROBLEMA

El hecho de que en el Laboratorio de Síntesis Orgánica de la UIS, se haya implementado con éxito una ruta sintética propia para llevar a cabo la síntesis estereoselectiva de nuevas series de *cis*-2-aril-4-hidroxi-tetrahidro-1-benzoazepinas³⁰ y *cis*-2-aril-4-hidroxitetrahidro-1*H*-nafto[1,2-*b*]-azepinas,^{29,31,93} permitió el inicio del estudio de su actividad biológica. Los resultados preliminares de este estudio indican que un número considerable de las moléculas ensayadas revelan buena actividad antiparasitaria (contra el *Tripanosoma cruzi*) y ansiolítica.

A la luz de estos resultados esperanzadores, y con el firme propósito de crear nuevas moléculas (estructuralmente relacionadas con las ya estudiadas) con mejor actividad antiparasitaria y sobre el sistema nerviosos central, surgió la idea de funcionalizar el anillo azepínico de las tetrahidro-1-benzoazepinas con un bioisóstero del benceno como lo es el anillo de tiofeno. Como ya mencionamos, este tipo de derivados aun no se ha descrito en la literatura química especializada y, por lo tanto, su síntesis se constituye en un reto para nuestro laboratorio y en una tarea de actualidad para los químicos orgánicos que trabajan en la síntesis de nuevos heterociclos.

De acuerdo con nuestra experiencia en el tema que tratamos, al comienzo de la investigación suponíamos que el camino mas expedito para acceder a las tetrahidro-1benzoazepinas 2-tienil sustituidas, también podría ser a través de la previa generación de 2-alil-*N*-tenilanilinas, productos de la transposición amino-Claisen de *N*-alil-*N*-tenilanilinas. Sin embargo, durante el estudio de esta transposición, realizado por uno de los integrantes de nuestro laboratorio (Esquema 22),⁹⁴ se comprobó que en las diferentes condiciones de reacción empleadas, la transposición de las *N*-alil-*N*-tenilanilinas seleccionadas transcurría con descomposición de las moléculas y no con formación de los productos transpuestos 2-alil-*N*-tenilanilinas. Por lo tanto, si insistimos en que el objetivo principal de nuestra investigación continúa siendo la síntesis estereoselectiva de tetrahidro-1-benzoazepinas 2-tienil sustituidas, entonces debemos primero encontrar una manera alterna de obtener las 2-alil-*N*-tenilanilinas, que son los precursores claves de los productos objeto de estudio en el presente trabajo de grado.

Esquema 22. Esquema general empleado para la obtención de *orto*-alilanilinas-N-tenil sustituidas



Analizando las diferentes opciones que teníamos a nuestro alcance y que eran factibles de realizar en nuestro laboratorio, llegamos a la conclusión que la mejor manera de acceder a los precursores claves era acudiendo nuevamente a la transposición amino-Claisen, pero de anilinas N-monoaliladas. Según este nuevo enfoque, primero debemos introducir el fragmento alilo en la posición *orto* respecto del grupo amino, y luego proceder con la reacción de amino-reducción con el 2-tiofencarboxaldehído y/o 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído. Esta opción de realizar primero la transposición amino-Claisen resulta bastante atractiva, ya que una vez se ha introducido el fragmento alilo en la posición *orto*, se dispone de un grupo amino libre que eventualmente puede ser condensado no solo con el tiofencarboxaldehído sino también con otros aldehídos heterocíclicos aromáticos, dando como resultado una basta gama de tetrahidro-1-benzoazepinas exquisitamente sustituidas en C-2.

El esquema retro-sintético de la ruta convergente diseñada se muestra en el Esquema 23. Como se puede apreciar, se fundamenta en las mismas reacciones clásicas de la ruta original, como son la transposición amino-Claisen, la oxidación de aminas aromáticas secundarias y la cicloadición intramolecular 1,3-dipolar.

Por lo anterior, nuestra hipótesis de trabajo consiste en demostrar que la ruta alterna que diseñamos, es completamente viable y que su implementación nos conducirá a las dianas de interés de la presente investigación.

Esquema 23. Análisis retrosintético general de la ruta convergente propuesta para acceder a las tetrahidro-1-benzoazepinas 2-tienil sustituidas



La información que se obtenga en este trabajo de grado es de vital importancia para garantizar la continuidad de las investigaciones que se adelantan actualmente en el Laboratorio de Síntesis Orgánica sobre heterociclos nitrogenados de diferentes tamaños y con diferente grado de funcionalización.

De esta manera y con el fin de validar la ruta convergente diseñada, nos hemos planteado los siguientes objetivos:

3. OBJETIVOS

3.1. OBJETIVO GENERAL

Realizar la síntesis estereoselectiva de una nueva serie de *cis*-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas con potencial actividad biológica, a partir de *orto*alilanilinas *para*-sustituidas.

3.2. OBJETIVOS ESPECIFICOS

- **3.2.1** Realizar la *N*-monoalilación de las anilinas seleccionadas.
- 3.2.2 Obtener las *orto*-alilanilinas <u>3</u>a-d empleando la transposición amino-Claisen de las *N*-alilanilinas <u>1</u>a-d.
- 3.2.3 Realizar la amino-reducción de las *orto*-alilanilinas <u>3</u>a-c con el 2-tiofencarboxaldehído (5-bromo-2-tiofencarboxaldehído), para obtener las 2-alil-*N*tenilanilinas <u>4</u>a-f, precursores claves de la síntesis propuesta.
- 3.2.4 Preparar las 1,4-epoxitetrahidro-2-(2-tienil)-1-benzoazepinas <u>5</u>a-f mediante el proceso secuencial de oxidación/cicloadición intramolecular 1,3-dipolar de las anilinas secundarias precursoras <u>4</u>a-f.
- **3.2.5** Obtener las *cis*-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>**a-f** deseadas mediante la apertura reductiva del cicloaducto isoxazolidínico formado en la etapa anterior.
- 3.2.6 Obtener las aldiminas <u>7</u>a-d, derivadas de la condensación de la *orto*-alilanilina <u>3</u>d con los aldehídos (hetero)aromáticos tiofencarboxaldehído, 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído, α-naftilcarboxaldehído y benzaldehído.

- **3.2.7** Estudiar la reacción de ciclocondensación de las iminas <u>7</u>**a**-**d** con el ácido mercaptoacético.
- **3.2.8** Realizar la elucidación estructural de todos los compuestos sintetizados, empleando las técnicas de IR, GC-MS, RMN ¹H, RMN ¹³C unidimensional y bidimensional.
- 3.2.9 Propiciar el estudio de la actividad antiparasitaria (anti-leishmania y anti-*Tripanosoma cruzi*) y ansiolítica de las *cis*-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1benzoazepinas <u>6</u>a-f y las 1,4-epoxitetrahidro-2-(2-tienil)-1-benzoazepinas <u>5</u>a-f.

4. PARTE EXPERIMENTAL

Los reactivos y solventes empleados en todas las reacciones fueron de grado para síntesis, de las marcas Merck, Aldrich y J.T. Baker.

El avance de las diferentes reacciones empleadas en la síntesis de todos los compuestos, así como la pureza de los mismos, fue controlado por cromatografía en capa fina (CCF) sobre cromatoplacas de sílica gel 60 F_{254} (Merck).

La purificación de los productos intermedios y finales se realizó por cromatografía en columna sobre sílica gel (60-230 Mesh), utilizando como eluente mezclas de heptano:acetato de etilo con aumento gradual de la polaridad: 30:1, 20:1, 10:1, 5:1.

La elucidación estructural de todas las sustancias sintetizadas, se llevó a cabo empleando las técnicas instrumentales de IR, GC-MS, RMN ¹H y RMN ¹³C.

Los espectros de infrarrojo (IR) fueron tomados en un espectrofotómetro NICOLET AVATAR 360 FTIR, en ventanas de KBr para las sustancias líquidas y en pastillas de KBr para las sustancias sólidas.

Los espectros de masas se registraron en un cromatógrafo de gases HP 5890A serie II, acoplado al detector selectivo de masas HP 5972.

Los espectros de RMN ¹H y ¹³C, así como los espectros bidimensionales de correlación homonuclear (¹H,¹H-COSY) y heteronuclear (HMQC y HMBC), fueron registrados en el espectrómetro BRUKER AM-400, utilizando cloroformo deuterado (CDCl₃) como solvente y tetrametilsilano (TMS) como referencia interna.

Los puntos de fusión (no corregidos) de las sustancias cristalinas se determinaron en un fusiómetro Mel-Temp.

4.1. Preparación de las N-alilanilinas <u>1</u>a-d

Figura 18. Estructura de las *N*-alilanilinas <u>1</u>a-d y los correspondientes productos *N*,*N*-dialilados 2a-d



Metodología General

En un balón de fondo redondo de 100 mL de capacidad, se depositaron 20 mmoles de la respectiva anilina, 20 mmoles de carbonato de sodio y 40 mL de dimetilformamida (DMF) o acetona. A la solución en baño de hielo y en agitación vigorosa, se adicionaron, gota a gota, 20 mmoles de bromuro de alilo disueltos en 10 mL de DMF o acetona. Al terminar la adición del bromuro de alilo, la mezcla de reacción se dejó en agitación por 20 horas a temperatura ambiente. Después de este tiempo, la masa de reacción se disolvió en agua (exceso) y luego se extrajo con cloroformo (2 x 50 mL); la fase orgánica se lavó tres veces con suficiente agua y luego se secó sobre sulfato de sodio anhídro. Se evaporó el solvente y el residuo se purificó por cromatografía en columna, utilizando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo, con aumento gradual de la polaridad (40:1, 30:1). Las *N*-alilanilinas **1a-d** se obtuvieron como aceites amarillos poco viscosos y los productos *N*,*N*-dialilados **2a-d** como aceites incoloros poco viscosos.

- **4.1.1** *N*-Alil-*p*-cloroanilina <u>1</u>a y *N*,*N*-dialil-*p*-cloroanilina <u>2</u>a. De 1.70 g (13.30 mmoles) de *p*-cloroanilina, 1.13 mL (1.6 g, 13.30 mmoles) de bromuro de alilo y 1.41 g (13.30 mmoles) de carbonato de sodio en 40 mL de DMF, se obtuvieron 1.54 g (9.19 mmoles, 69%) del producto <u>1</u>a, C₉H₁₀ClN (167.5 g/mol); y 0.75 g (3.61 mmoles, 27%) del producto <u>2</u>a, C₁₂H₁₄ClN (207.5 g/mol).
- 4.1.2 *N*-Alil-*p*-flúoroanilina <u>1</u>b y *N*,*N*-dialil-*p*-flúoranilina <u>2</u>b. De 2.20 g (19.82 mmoles) de *p*-flúoroanilina, 1.67 mL (2.40 g, 19.82 mmoles) de bromuro de alilo y 2.10 g (19.82 mmoles) de carbonato de sodio en 50 mL de DMF, se obtuvieron 1.60 g (10.60 mmoles, 53%) del producto <u>1</u>b, C₉H₁₀FN (151 g/mol); y 0.93 g (4.87 mmoles, 24%) del producto <u>2</u>b, C₁₂H₁₄FN (191 g/mol).
- **4.1.3** *N*-Alil-*p*-(trifluorometoxi) anilina <u>1</u>c y *N*,*N*-dialil-*p*-(trifluorometoxi)anilina <u>2</u>c. De 1.50 g (8.47 mmoles) de *p*-(trifluorometoxi)anilina, 0.7 mL (1.02 g, 8.47 mmoles) de bromuro de alilo y 0.9 g (8.47 mmoles) de carbonato de sodio en 30 mL de DMF, se obtuvieron 1.27 g (5.85 mmoles, 69%) del producto <u>1</u>c, $C_{10}H_{10}F_{3}NO$ (217 g/mol); y 0.31 g (1.20 mmoles, 24%) del producto <u>2</u>c, $C_{13}H_{14}F_{3}NO$ (257 g/mol).
- 4.1.4 *N*-Alil-3-cloro-2-metilanilina <u>1</u>d y *N*,*N*-dialil-3-cloro-2-metilanilina <u>2</u>d. De
 2.80 g (19.8 mmoles) de 3-cloro-2-metilanilina, 1.67 mL (2.39 g, 19.8 mmoles) de bromuro de alilo y 2.1 g (19.8 mmoles) de carbonato de sodio en 50 mL de acetona, se obtuvieron 2.8 g (15.4 mmoles, 78%) del producto <u>1</u>d, C₁₀H₁₂ClN (181.5 gr/mol); y 0.75 g (3.4 mmoles, 17%) del producto <u>2</u>d, C₁₃H₁₆ClN (221.5 gr/mol).

4.2. Transposición amino-Claisen de las N-alilanilinas 1a-d

Figura 19. Estructura de las orto-alilanilinas 3a-d



Metodología General

En un balón de fondo redondo de 25 mL de capacidad, se depositaron 6 mmoles de la correspondiente *N*-alilanilina **1**a-d y 9.00 mmoles del complejo trifluoruro de boro dietil éter. La mezcla se calentó entre 130-140°C durante 8-13 horas. Una vez transcurrió este tiempo, la masa de reacción se trató con una solución saturada de carbonato de sodio hasta alcanzar un pH básico (pH \approx 8); se extrajo con cloroformo (2 x 50 mL), la fase orgánica se lavó tres veces con agua y luego se secó sobre sulfato de sodio anhídro. Se evaporó el solvente y el residuo orgánico se purificó por cromatografía en columna, empleando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo con un incremento gradual de la polaridad (30:1, 20:1). Los productos transpuestos **3a-d** se obtuvieron como aceites amarillos de baja viscosidad.

4.2.1 2-Alil-4-cloroanilina <u>3</u>a. De 1.40 g (8.36 mmoles) de la *N*-alil-*p*-cloroanilina <u>1</u>a y 1.57 mL (1.78 g, 12.50 mmoles) de trifluoruro de boro dietil éter, en calentamiento a 140°C durante 12 horas, se obtuvo 1.00 g (5.97 mmoles, 71%) del producto transpuesto <u>3</u>a, C₉H₁₀ClN (167.5 gr/mol).

- 4.2.2 2-Alil-4-flúoroanilina <u>3</u>b. De 1.60 g (10.60 mmoles) de la *N*-alil-*p*-flúoro-anilina <u>1</u>b y 2.00 mL (2.25 g, 15.70 mmoles) de trifluoruro de boro dietil éter, en calentamiento a 140°C durante 12 horas, se obtuvo 1.00 g (6.62 mmoles, 62%) del producto transpuesto <u>3</u>b, C₉H₁₀FN (151 gr/mol).
- 4.2.3 2-Alil-4-(trifluorometoxi)anilina <u>3</u>c. De 1.10 g (5.07 mmoles) de la *N*-alil-*p*-(trifluorometoxi)anilina <u>1</u>c y 0.95 mL (1.08 g, 7.60 mmoles) de trifluoruro de boro dietil éter, en calentamiento a 140°C durante 13 horas, se obtuvieron 0.75 g (3.46 mmoles, 68%) del producto transpuesto <u>3</u>c, C₁₀H₁₀OF₃N (217 gr/mol).
- 4.2.4 6-Alil-3-cloro-2-metilanilina <u>3</u>d. De 1.00 g (5.50 mmoles) de la *N*-alil-3-cloro-2-metilanilina <u>1</u>d y 1.00 mL (1.17 g, 8.25 mmoles) de trifluoruro de boro dietil éter, en calentamiento a 130°C durante 8 horas, se obtuvieron 0.71 g (3.90 mmoles, 71%) del producto transpuesto <u>3</u>d, C₁₀H₁₂ClN (181.5).
- 4.3. Amino-reducción indirecta de las *orto*-alilanilinas <u>3</u>a-c con el 2-tiofencarboxaldehído y/o 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído.

Figura 20.	Estructura	de las	2-alil-N-	-tenilanilina	s <u>4</u> a-f
------------	------------	--------	-----------	---------------	----------------



Metodología General

En un balón de fondo redondo de 100 mL de capacidad, se depositaron 6 mmoles de la correspondiente orto-alilanilina **3a-c** y 6.60 mmoles del 2-tiofencarboxaldehído (5-bromo-2-tiofencarboxaldehído) disueltos en 60 mL de etanol. La mezcla de reacción se calentó a reflujo de 6-8 horas, luego se evaporó el solvente, obteniéndose un aceite amarillo oscuro correspondiente a la base de Schiff, producto de la condensación, la cual fue sometida inmediatamente y sin previa purificación al proceso de reducción. Para llevar a cabo la reducción, la aldimina disuelta en 100 mL de una mezcla de tetrahidrofurano (THF):metanol en relación 7:3 se depositó en un balón de tres bocas de 250 mL y se dejó en agitación durante 2 horas a temperatura ambiente. Posteriormente, se adicionaron, en pequeñas porciones, con agitación constante y en baño de hielo, 4 mmoles de borohidruro de sodio por cada mmol de aldimina. Completada la adición del agente reductor, la mezcla de reacción se dejó en agitación durante 6 horas más a temperatura ambiente. Cumplido este tiempo, se adicionaron 60 mL de agua y 4 gotas de HCl al 5%, la mezcla se calentó a reflujo durante 6-8 horas, se dejó enfriar, se trató con una solución saturada de carbonato de sodio hasta alcanzar un pH básico (pH \approx 8-9), se extrajo con cloroformo (2 x 50 mL), la fase orgánica se lavó tres veces con agua y se secó sobre sulfato de sodio anhídro, se evaporó el solvente y el residuo orgánico se purificó por cromatografía en columna, empleando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo, con un aumento gradual de la polaridad (20:1, 15:1). Las 2-alil-N-tenilanilinas 4a-f se obtuvieron como aceites viscosos de color amarillo.

4.3.1 2-Alil-4-cloro-N-tenilanilina <u>4</u>a. De 1.05 g (6.31 mmoles) de la *orto*-alilanilina <u>3</u>a, 0.65 mL (0.78 g, 6.94 mmoles) del 2-tiofencarboxaldehído en 60 mL de etanol, más la posterior adición de 0.95 g (25.24 mmoles) de borohidruro de sodio en 100 mL de la mezcla THF:metanol en relación 7:3, se obtuvieron 1.55 g (5.88 mmoles, 93%) de la 2-alil-N-tenilanilina <u>4</u>a, C₁₄H₁₄ClNS (263.5 g/mol).

- 4.3.2 2-Alil-4-flúoro-N-tenilanilina <u>4</u>b. De 0.84 g (5.55 mmoles) de la *orto*-alilanilina <u>3</u>b, 0.57 mL (0.68 g, 6.10 mmoles) del 2-tiofencarboxaldehído en 50 mL de etanol, más la posterior adición de 0.84 g (22.2 mmoles) de borohidruro de sodio en 90 mL de la mezcla de THF: metanol en relación 7:3, se obtuvieron 1.10 g (4.45 mmoles, 80%) de la 2-alil-N-tenilanilina <u>4</u>b, C₁₄H₁₄FNS (247 g/mol).
- 4.3.3 2-Alil-4-trifluorometoxi-N-tenilanilina <u>4</u>c. De 0.90 g (4.15 mmoles) de la *orto*-alilanilina <u>3</u>c, 0.43 mL (0.51 g, 4.56 mmoles) del 2-tiofencarboxaldehído en 50 mL de etanol, más la posterior adición de 0.63 g (16.59 mmoles) de borohidruro de sodio en 90 mL de la mezcla de THF: metanol en relación 7:3, se obtuvieron 1.10 g (3.51 mmoles, 85%) de la 2-alil-N-tenilanilina <u>4</u>c, C₁₅H₁₄F₃ONS (313 g/mol).
- 4.3.4 2-Alil-4-cloro-N-(5-bromo-2-tenil)anilina <u>4</u>d. De 0.90 g (5.37 mmoles) de la *orto*-alilanilina <u>3</u>a, 0.70 mL (1.13 g, 5.91 mmoles) del 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído en 60 mL de etanol, más la posterior adición de 0.81 g (21.48 mmoles) de borohidruro de sodio en 100 mL de la mezcla de THF: metanol en relación 7:3, se obtuvieron 1.51 g (4.41 mmoles, 82%) de la 2-alil-N-tenilanilina <u>4</u>d, C₁₄H₁₃ClBrNS (342.5 g/mol).
- 4.3.5 2-Alil-4-flúoro-N-(5-bromo-2-tenil)anilina <u>4</u>e. De 0.66 g (4.37 mmoles) de la *orto*-alilanilina <u>3</u>b, 0.57 mL (0.92 g, 4.81 mmoles) del 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído en 50 mL de etanol, más la posterior adición de 0.66 g (17.48 mmoles) de borohidruro de sodio en 90 mL de la mezcla de THF: metanol en relación 7:3, se obtuvieron 1.20 g (3.68 mmoles, 84%) de la 2-alil-N-tenilanilina <u>4</u>e, C₁₄H₁₃FBrNS (326 g/mol).

- **4.3.6 2-Alil-4-trifluorometoxi-***N***-(5-bromo-2-tenil)anilina** <u>**4**</u>**f**. De 0.64 g (2.95 mmoles) de la *orto*-alilanilina <u>**3**</u>**c**, 0.39 mL (0.62 g, 3.24mmoles) del 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído en 35 mL de etanol, más la posterior adición de 0.45 g (11.80 mmoles) de borohidruro de sodio en 80 mL de la mezcla de THF: metanol en relación 7:3, se obtuvieron 1.04 g (2.65 mmoles, 90%) de la 2-alil-N-tenilanilina <u>**4**</u>**f**, C₁₅H₁₃F₃BrNOS (392 g/mol).
- 4.4. Oxidación de las 2-alil-*N*-tenilanilinas <u>4</u>a-f. Preparación de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>5</u>a-f.

Figura 21. Estructura de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas 5a-f



Metodología General

En un balón de fondo redondo de 50 mL de capacidad, se depositaron 4 mmoles de la respectiva 2-alil-*N*-tenilanilina **<u>4</u>a-f**, 0.2 mmoles de tungstanato de sodio dihidratado (5% molar) y 20 mL de metanol. A esta solución en agitación vigorosa, se adicionaron, gota a gota y con enfriamiento a 0°C, 12 mmoles de peróxido de hidrógeno al 30%. Una vez terminada la adición del agente oxidante, la masa de reacción se agito por 2 horas a 0°C, porsteriormente se llevó a temperatura ambiente y se agitó durante 18-20 horas más. El solvente fue rotaevaporado y el residuo se extrajo con acetato de etilo (2 x 50 mL), la fase orgánica se lavó tres veces con agua y

se secó sobre sulfato de sodio anhídro. Se evaporó el solvente, el residuo se disolvió en 30 mL de tolueno y se calentó a reflujo durante 6-8 horas; finalmente, se eliminó el solvente y el residuo orgánico se purificó por cromatografía en columna, utilizando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo con incremento gradual de la polaridad (15:1, 10:1). Los cicloaductos **5a**, **5c-f** se obtuvieron como sustancias cristalinas de color blanco-amarillo y el cicloaducto **5b** como una sustancia muy viscosa de color café.

- 4.4.1 7-Cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina 5a. De 1.45 g (5.50 mmoles) de la 2-alil-4-cloro-N-tenilanilina 4a, 1.7 mL (1.87 g, 16.5 mmoles) de peróxido de hidrógeno al 30% y 0.091 g (0.275 mmoles) de tungstanato de sodio dihidratado en 30 mL de metanol, se obtuvieron 0.94 g (3.39 mmoles, 62%) del cicloaducto isoxazolidínico 5a, C₁₄H₁₂ClNOS (277.5 g/mol); P.f. (no corregido) 73°C.
- 4.4.2 7-Flúoro-1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>b. De 0.90 g (3.64 mmoles) de la 2-alil-4-flúoro-*N*-tenilanilina <u>4</u>b, 1.13 mL (1.24 g, 10.92 mmoles) de peróxido de hidrógeno al 30% y 0.060 g (0.182 mmoles) de tungstanato de sodio dihidratado en 20 mL de metanol, se obtuvieron 0.50 g (1.92 mmoles, 53%) del cicloaducto isoxazolidínico <u>5</u>b, C₁₄H₁₂FNOS (261 g/mol).
- 4.4.3 7-Trifluorometoxi-1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina 5c. De 0.95 g (3.04 mmoles) de la 2-alil-4-trifluorometoxi-*N*-tenilanilina 4c, 0.94 mL (1.03 g, 9.11 mmoles) de peróxido de hidrógeno al 30% y 0.050 g (0.152 mmoles) de tungstanato de sodio dihidratado en 20 mL de metanol, se obtuvieron 0.67 g (2.05 mmoles, 67%) del cicloaducto isoxazolidínico 5c, C₁₅H₁₂F₃NO₂S (327 g/mol); P.f. (no corregido) 90°C.

- 4.4.4 7-Cloro-1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>d. De 1.40g (4.09 mmoles) de la 2-alil-4-cloro-*N*-(5-bromo-2-tenil)anilina <u>4</u>d, 1.26 mL (1.39 g, 12.27 mmoles) de peróxido de hidrógeno al 30% y 0.067 g (0.205 mmoles) de tungstanato de sodio dihidratado en 20 mL de metanol, se obtuvieron 0.93 g (2.61 mmoles, 64%) del cicloaducto isoxazolidínico <u>5</u>d, C₁₄H₁₁ClBrNOS (356.5 g/mol); P.f. (no corregido) 89°C.
- 4.4.5 7-Flúoro-1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina 5e. De 1.00g (3.07 mmoles) de la 2-alil-4-flúoro-N-(5-bromo-2-tenil)anilina 4e, 0.95 mL (1.04 g, 9.20 mmoles) de peróxido de hidrógeno al 30% y 0.051 g (0.153 mmoles) de tungstanato de sodio dihidratado en 15 mL de metanol, se obtuvieron 0.64 g (1.88 mmoles, 61%) del cicloaducto isoxazolidínico 5e, C₁₄H₁₁FBrNOS (340 g/mol); P.f. (no corregido) 107-108°C.
- 4.4.6 7- Trifluorometoxi -1,4- epóxi -2- (5-bromo-2-tienil) tetrahidro -1- benzoazepina 5f. De 0.84 g (2.14 mmoles) de la 2-alil-4-trifluorometoxi-*N* (5-bromo-2-tenil)anilina 4f, 0.66 mL (0.73 g, 6.42 mmoles) de peróxido de hidrógeno al 30% y 0.035 g (0.107 mmoles) de tungstanato de sodio dihidratado en 15 mL de metanol, se obtuvieron 0.53 g (1.31 mmoles, 61%) del cicloaducto isoxazolidínico 5f, C₁₅H₁₁F₃BrNO₂S (406 g/mol); P.f. (no corregido) 99°C.

4.5. Apertura reductiva de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>5</u>a-f. Obtención de las *cis*-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>a-f.

Figura 22. Estructura de las cis-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas 6a-f



Metodología General

En un balón de fondo redondo de 50 mL de capacidad, se depositaron 0.5 mmoles de la respectiva 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>a-f, 4.0 mmoles de zinc en polvo y 15 mL (0.21 moles) de ácido acético al 80%. La masa de reacción se calentó entre 75-80°C durante 25-30 horas. Posteriormente, se trató con una solución de hidróxido de amonio al 30% hasta un pH básico (pH \approx 7.5-8) y se extrajo con acetato de etilo (2 x 50 mL); la fase orgánica se lavó tres veces con agua, se secó sobre sulfato de sodio anhídro, se evaporó el solvente y el residuo se purificó por cromatografía en columna, utilizando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo con aumento gradual de la polaridad (5:1, 2:1). Las tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>a-f se obtuvieron como sustancias sólidas, vítreas de color amarillo.

4.5.1 *cis*-7-Cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil)-tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>a. De 0.5 g (1.8 mmoles) de la 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>a, 0.94 g (14.4 mmoles) de zinc en polvo y 35 mL (0.50 moles) de ácido acético al 80%, se obtuvieron 0.38 g (1.36 mmoles, 76%) de la tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>a, C₁₄H₁₄ClNOS (279.5 g/mol).
- 4.5.2 *cis*-7-Flúoro-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>b. De 0.10 g (0.383 mmoles) de la 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>b, 0.20 g (3.06 mmoles) de zinc en polvo y 15 mL (0.21 moles) de ácido acético al 80%, se obtuvieron 0.052 g (0.200 mmoles, 52%) de la tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>b. C₁₄H₁₄FNOS (263 g/mol).
- 4.5.3 *cis*-7-Trifluorometoxi-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>c. De 0.24 g (0.734 mmoles) de la 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>c, 0.38 g (5.87 mmoles) de zinc en polvo y 25 mL (0.35 moles) de ácido acético al 80%, se obtuvieron 0.170 g (0.517 mmoles, 70%) de la tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>c. C₁₅H₁₄F₃NO₂S (329 g/mol).
- **4.5.4** *cis*-7-Cloro-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>d. De 0.32 g (0.9 mmoles) de la 1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil)tetrahidro-1benzoazepina <u>5</u>d, 0.47 g (7.20 mmoles) de zinc en polvo y 30 mL (0.42 moles) de ácido acético al 80%, se obtuvieron 0.27 g de una mezcla, cuyo análisis por GC-MS y RMN indica que se trata de dos compuestos: la *cis*-7cloro -4- hidroxi -2- (5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>d, $C_{14}H_{13}CIBrNOS$ (358.5 g/mol); y el producto de la desbrominación que corresponde a la *cis*-7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>a; los anteriores productos se obtuvieron en una relación 2.3:1.
- 4.5.5 *cis*-7-Flúoro-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>e. De 0.20g (0.59 mmoles) de la 1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>e, 0.31 g (4.72 mmoles) de zinc en polvo y 20 mL (0.28 moles) de ácido acético al 80%, se obtuvieron 0.11 g de una mezcla, cuyo análisis por GC-MS y RMN indica que se trata de dos compuestos: la *cis*-7-flúoro -4- hidroxi -2- (5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>e, C₁₄H₁₃FBrNOS (342 g/mol); y el producto de la desbrominación que

corresponde a la *cis*-7-flúoro-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina **<u>6</u>b**; los anteriores productos se obtuvieron en una relación 1:1.2.

- 4.5.6 *cis* 7 Trifluorometoxi 4 hidroxi 2 (5 bromo 2 tienil) tetrahidro –1-benzoazepina <u>6</u>f. De 40 mg (0.098 mmoles) de la 1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>f, 51.3 mg (0.784 mmoles) de zinc en polvo y 5 mL (0.07 moles) de ácido acético al 80%, se obtuvieron 30 mg de una mezcla, cuyo análisis por GC-MS indica que se trata de dos compuestos: la *cis*-7-trifluorometoxi-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>f, $C_{15}H_{13}F_{3}BrNO_{2}S$ (407 g/mol); y el producto de la desbrominación que corresponde a la *cis*-7-trifluorometoxi-4-hidroxi-2-(2tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>c.
- 4.6. Condensación de la 6-alil-3-cloro-2-metilanilina <u>3</u>d con el 2-tiofencarboxaldehído, 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído, benzaldehído y α-naftilcarboxaldehído.

Figura 23. Estructura de las 6-alil-3-cloro-2-metilanilinas N-metilensustituidas 7a-d



Metodología General

En un balón de fondo redondo de 100 mL de capacidad, se depositaron 2 mmoles de la 6-alil-3-cloro-2-metilanilina <u>3d</u> y 2.0-2.2 mmoles del correspondiente aldehído en 30 mL de etanol. La mezcla de reacción se calentó a reflujo durante 6-8 horas, se dejó enfriar y se rotaevaporó el solvente. Las iminas <u>7a,b</u> se purificaron por cromatografía en columna con el fin de eliminar el exceso de aldehído empleado para su obtención, utilizando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo, con un incremento gradual de la polaridad (30:1, 20:1). Las iminas <u>7c-d</u> no fueron sometidas al proceso de purificación ya que la relación de anilina:aldehído fue 1:1. Las iminas <u>7a-d</u> se obtuvieron como sustancias viscosas de color marrón.

- 4.6.1 6-Alil-3 -cloro-2-metil-N-(2-tieniliden)anilina <u>7</u>a. De 0.65 g (3.58 mmoles) de la 6-alil-3-cloro-2-metilanilina <u>3</u>d y 0.37 mL (0.44 g, 3.94 mmoles) del 2-tiofencarboxaldehido en 60 mL de etanol, se obtuvieron 0.95 g de la imina <u>7</u>a (3.45 mmoles, 96%), C₁₅H₁₄ClNS (275.5 g/mol).
- 4.6.2 6-Alil-3-cloro-2-metil-N-(5-bromo-2-tieniliden)anilina <u>7</u>b. De 0.43 g (2.37 mmoles) de la 6-alil-3-cloro-2-metilanilina <u>3</u>d y 0.31 mL (0.50 g, 2.61 mmoles) del 5-bromo-2-tiofencarboxaldehido en 40 mL de etanol, se obtuvieron 0.80 g de la imina <u>7</u>b (2.26 mmoles, 95%), C₁₅H₁₃ClBrNS (354.5 g/mol).
- 4.6.3 6-Alil-3-cloro-2-metil-N-bencilidenanilina <u>7</u>c. De 0.40 g (2.20 mmoles) de la 6-alil-3-cloro-2-metilanilina <u>3</u>d y 0.22 mL (0.23 g, 2.20 mmoles) de benzaldehído en 35 mL de etanol, se obtuvieron 0.50 g de la imina <u>7</u>c (1.86 mmoles, 85%), C₁₇H₁₆ClN (269.5 g/mol).

- **4.6.4 6**-Alil-3-cloro-2-metil-*N*-(α -naftiliden)anilina <u>7</u>d. De 0.33 g (1.82 mmoles) de la 6-alil-3-cloro-2-metilanilina <u>3</u>d y 0.25 mL (0.28 g, 1.82 mmoles) de α -naftilcarboxaldehido en 25 mL de etanol, se obtuvieron 0.50 g de la imina <u>7</u>d (1.56 mmoles, 86%), C₂₁H₁₈ClN (319.5 g/mol).
- 4.7. Obtención de los 1,1-bis-aril-1-(2-tienil; 5-bromo-2-tienil; fenil; α-naftil)metanos <u>8</u>a-d.



Figura 24. Estructura de los 1,1-*bis*-aril-1-fenil (α-naftil, 2-tienil)metanos <u>8</u>a-d.

En un balón de fondo redondo de 25 mL de capacidad, se depositaron 0.7 mmoles de la respectiva aldimina $\underline{7}a$ -d, 0.77 mmoles de ácido mercaptoacético y cantidades catalíticas de trifluoruro de boro dietil éter en 10 mL de tolueno. La mezcla de reacción se calentó a reflujo durante 6-8 horas; transcurrido este tiempo, la masa de reacción se trató con una solución saturada de carbonato de sodio y se extrajo con acetato de etilo (2 x 50 mL). La fase orgánica se lavó tres veces con agua y se secó sobre sulfato de sodio anhídro, el residuo orgánico se purificó por cromatografía en columna, empleando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo con

incremento gradual de la polaridad (5:1, 2:1, 1:1). Los productos <u>8a-d</u> se obtuvieron como sustancias cristalinas de color blanco o amarillo.

- 4.7.1 1,1- [bis(5:5'-Dialil-4:4'-diamino-2:2'-dicloro-3:3'-dimetil)fenil]-1-(2-tienil) metano <u>8</u>a. De 0.2 g (0.72 mmoles) de la imina <u>7</u>a, 0.07 mL (0.09 g, 0.79 mmoles) de ácido mercaptoacético y cantidades catalíticas de trifluoruro de boro dietil éter en 10 mL de tolueno, se obtuvieron 0.08 g (0.18 mmoles, 25%) del producto <u>8</u>a, C₂₅H₂₆Cl₂N₂S (457 g/mol); **P.f.** 139°C.
- 4.7.2 1,1- [bis (5:5'-Dialil-4:4'-diamino-2:2'-dicloro-3:3'-dimetil)fenil] -1-(5-bromo-2-tienil)metano <u>8</u>b. De 0.18 g (0.51 mmoles) de la imina <u>7</u>b, 0.051 mL (0.064 g, 0.56 mmoles) de ácido mercaptoacético y cantidades catalíticas de trifluoruro de boro dietil éter en 10 mL de tolueno, se obtuvieron 0.07 g (0.13 mmoles, 25%) del producto <u>8</u>b, C₂₅H₂₅Cl₂BrN₂S (536 g/mol).
- 4.7.3 1,1- [*bis* (5:5'-Dialil-4:4'-diamino-2:2'-dicloro-3:3'-dimetil-)fenil] -1- fenil-metano <u>8</u>c. De 0.25 g (0.93 mmoles) de la imina <u>7</u>c, 0.092 mL (0.12 g, 1.02 mmoles) de ácido mercaptoacético y cantidades catalíticas de trifluoruro de boro dietil éter en 15 mL de tolueno, se obtuvieron 0.14 g (0.31 mmoles, 33%) del producto <u>8</u>c, C₂₇H₂₈C₁₂N₂ (451 g/mol); **P.f.** 131-132°C.
- 4.7.4 1,1- [bis [(5:5'-Dialil-4:4'-diamino-2:2'-dicloro-3:3'-dimetil) fenil] -1- (α-naftil)metano <u>8</u>d. De 0.30g (0.94 mmoles) de la imina <u>7</u>d, 0.093 mL (0.12 g, 1.03 mmoles) de ácido mercaptoacético y cantidades catalíticas de trifluoruro de boro dietil éter en 15 mL de tolueno, se obtuvieron 0.15 g (0.30 mmoles, 32%) del producto <u>8</u>d, C₃₁H₃₀C₁₂N₂ (501 g/mol); **P.f.** 149-150°C.

5. DISCUSION DE RESULTADOS

De la revisión bibliográfica que soporta la presente investigación, queda claro que las 1-benzoazepinas han sido ampliamente estudiadas principalmente por la gran diversidad de propiedades fármaco-biológicas que poseen. Estas extraordinarias propiedades las convirtieron en dianas de interés científico no solo de químicos orgánicos, sino también de farmacólogos y médicos, impulsando el diseño de nuevas rutas de síntesis para acceder a derivados no descritos de este promisorio e interesante sistema, y permitiendo que su estudio continúe siendo vigente en la actualidad.

En el marco teórico también resaltamos el hecho particular de que prácticamente no existe información relacionada con 1-benzoazepinas tienil sustituidas, por lo que se hace necesario la síntesis y el estudio pormenorizado de las propiedades de este tipo de derivados.

Por otra parte, al describir las diferentes rutas de síntesis y la rica variedad de sustratos de partida empleados en la construcción del anillo de la tetrahidro-1benzoazepina, también nos esforzamos en dejar bien claro que las *orto*-alil-*N*-tenilanilinas no han sido utilizadas como precursores clave en la síntesis de tetrahidro-1-benzoazepinas, y que la cicloadición 1,3-dipolar nitrona-alqueno no se ha empleado como estrategia de síntesis en el cierre anular que da origen a esta unidad estructural heterocíclica.

En el Laboratorio de Síntesis Orgánica de la UIS, recientemente se comenzó a implementar la cicloadición 1,3-dipolar como paso clave en la síntesis estéreoselectiva de *cis*-2-aril-4-hidroxitetrahidro-1-benzoazepinas³⁰ y *cis*-2-aril-4-hidroxitetrahidro-1*H*-nafto[1,2-*b*]-azepinas,^{29,93} a partir de *orto*-alilanilinas *N*-bencilo sustituidas y β-alil- α -naftilaminas *N*-bencilo sustituidas, respectivamente. Con base

en los resultados obtenidos y con el propósito de expandir el carácter general de nuestra ruta de síntesis, en el presente trabajo de grado nos planteamos la síntesis de una nueva serie de *cis*-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas a partir de *orto*-alil-*N*-tenilanilinas, las cuales se prepararon mediante una sutil modificación a la ruta de síntesis diseñada originalmente. En el esquema 24 se puede observar la secuencia de transformaciones empleada para acceder a nuestro sistema de interés.

Esquema 24. Secuencia de transformaciones empleada para acceder a las *cis*-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>a-f



Asimismo, en este capítulo discutiremos los resultados obtenidos al intentar la reacción de ciclocondensación de las bases de Schiff derivadas de la 6-alil-3-cloro-2metilanilina y los aldehídos aromáticos 2-tiofencarboxaldehído, benzaldehído y α naftilcarboxaldehído con el ácido mercaptoacético, reacción que, inesperadamente para nosotros, resultó en la formación de los 1,1-*bis*-aril-1-fenil (α -naftil, 2-tienil) metanos **8a-d** (Esquema 25).

Esquema 25. Síntesis de 1,1-bis-aril-1-fenil (a-naftil, 2-tienil)metanos



5.1. Síntesis de las N-alilanilinas <u>1</u>a-d

Las *N*-alilanilinas de partida **1**a-d, resultaron de la reacción de *N*-alilación de las anilinas seleccionadas, empleando el bromuro de alilo como agente alquilante y DMF o acetona anhidra como solvente, en presencia de carbonato de sodio (Na₂CO₃) y a temperatura ambiente (Esquema 26). En las condiciones de reacción utilizadas, es prácticamente imposible controlar la formación colateral de los productos de doble *N*-alilación **2**a-d, cuyas características físicas y espectroscópicas no serán reportadas en el presente trabajo debido a que no representan ningún interés en nuestra investigación. Sin embargo, para favorecer la formación preferencial de las anilinas monoaliladas **1**a-d, decidimos trabajar únicamente con anilinas sustituidas en la posición *para* y *orto/meta* con grupos desactivantes del anillo aromático y capaces de disminuir la basicidad del átomo de nitrógeno, con lo cual su par de electrones se hace menos susceptible al ataque de especies electrofílicas como el bromuro de alilo.

Adicionalmente, decidimos evitar el exceso de bromuro de alilo en el medio de reacción, trabajando con una cantidad equimolar, la cual fue adicionada lentamente a la solución de anilina. De esta manera, buscábamos que la cantidad de anilina en el medio de reacción siempre estuviera en exceso con respecto al agente alquilante. La temperatura también es un factor determinante en la formación de los productos, las altas temperaturas favorecen la doble alilación, razón por la cual, en todos los casos, la adición del agente alquilante de realizó a 0° C y luego la masa de reacción se llevó a temperatura ambiente.

Esquema 26. N-Alilación de las anilinas seleccionadas. Preparación de las N-alilanilinas 1a-d



Las *N*-alilanilinas **<u>1</u>a-d** fueron purificadas por cromatografía en columna, utilizando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo, con aumento gradual de la polaridad (40:1, 30:1), se obtuvieron como aceites amarillos de baja viscosidad con rendimientos del 78-53%, mientras que los productos dialilados **<u>2</u>a-d** se obtuvieron como aceites incoloros de baja viscosidad con rendimientos del 27-17%.

La caracterización estructural de los derivados monoalilados se realizó por espectroscopia de infrarrojo, espectrometría de masas y por resonancia magnética nuclear.

En los espectros de IR (anexos 1.1 y 1.2) se puede observar claramente la banda de absorción de la vibración de tensión del grupo N-H en 3444-3418 cm⁻¹, característica de aminas secundarias, así como las bandas de absorción de mediana intensidad correspondientes al fragmento alílico: la vibración de tensión del enlace C=C en 1613-1594 cm⁻¹ y la vibración de flexión fuera del plano del enlace =C-H en 921-919 cm⁻¹. Los rendimientos y las bandas de absorción más características en los espectros de infrarrojo de estos compuestos se reportan en la tabla 1.

		Bandas de Ab	osorción (cm ⁻¹)		
Compuesto	Vib. T.A	Vib. T.	Vib. T.	Vib. F.	Rendimientos
	N-H	C=C	C=C	=С-Н	%
		alílico		alílico	
<u>1</u> a	3420	1599	1500	919	69
<u>1</u> b	3418	1613	1512	921	53
<u>1</u> c	3426	1612	1516	920	69
<u>1</u> d	3444	1594	1500	919	78

Tabla 1. Rendimientos y bandas de absorción características en los espectros de IR de lasN-alilanilinas <u>1</u>a-d

En los espectros de masas (anexos 1.3 y 1.4), se registran los picos de alta intensidad (85-100 %) de los iones moleculares que corresponden a las fórmulas condensadas, que confirman la formación de las *N*-alilanilinas. La principal fragmentación que experimentan los iones moleculares involucra al fragmento alilo, siendo la pérdida de 27 unidades la que da origen a los iones fragmento (picos de base) con una relación masa carga (m/z) de 140, 124 y 190. Para el compuesto **1**d, su ión molecular también representa el pico de base con m/z 181. En el esquema 27 se presentan las posibles rutas de fragmentación de los iones moleculares de los productos monoalilados, mientras que en la tabla 2 se relacionan los iones mas característicos registrados en los espectros de masas y sus intensidades relativas.

Esquema 27. Posible patrón de fragmentación de los iones moleculares de las N-alilanilinas <u>1</u>a-d



 Tabla 2. Iones característicos (m/z) y sus intensidades relativas (%) en los espectros de masas de las N-alilanilinas <u>1</u>a-d

IONES (I, %) R^2 R^1 R^1 R R H R H												
Compuesto	M•+	$\mathbf{M}^{\bullet +} \qquad \boldsymbol{\phi}_1 \qquad \boldsymbol{\phi}_2 \qquad \boldsymbol{\phi}_3 \qquad \boldsymbol{\phi}_4 \qquad \boldsymbol{\phi}_5$										
<u>1</u> a	167 (85) *	140 (100)	138 (25)	126 (16)	111 (19)	99 (21)						
		M ^{●+} - 27	M•+ - 29	M•+ - 41	$\phi_2 - 27$	φ ₃ - 27						
<u>1</u> b	151 (85)	124 (100)	122 (24)	110 (20)	95 (29)	83 (38)						
		M•+ - 27	M•+ - 29	M•+ - 41	$\phi_2 - 27$	φ ₃ - 27						
<u>1</u> c	217 (92)	190 (100)	188 (29)	176 (18)	161 (6)	149 (12)						
		M•+ - 27	M•+ - 29	M•+ - 41	$\phi_2 - 27$	φ ₃ - 27						
<u>1</u> d	181 (100) *	154 (93)	152 (42)	140 (53)	125 (14)	113 (4)						
		M ^{•+} - 27	M ^{•+} - 29	M ^{•+} - 41	$\phi_2 - 27$	φ ₃ - 27						

* relativo al isótopo ³⁵Cl

El análisis de los espectros de RMN ¹H y RMN ¹³C corrobora inequívocamente la estructura de los productos esperados. Así, en los espectros de RMN ¹H (anexos 1.5 v 1.6) se observan las señales características de los protones del fragmento alilo: los protones metilénicos (-CH₂-) se registran como un doblete de triplete (dt) en 3.83-3.74 ppm, en las regiones de 5.34-5.15 ppm y 6.04-5.88 ppm se localizan dos multipletes correspondientes a los protones terminales (=CH₂) y metínicos (=CH-), respectivamente. Por tratarse en su mayoría, de anilinas *para*-sustituidas, las señales de los protones aromáticos aparecen como sistemas AB, es decir, como dobletes. Así, los protones 2-H / 6-H que se solapan mutuamente se registran en 6.59 y 6.55 ppm, y los protones 3-H / 5-H resuenan en 7.14 y 7.04 ppm. En el caso de la N-alilanilina 1d que contiene un anillo aromático sustituido en las posiciones 2 y 3, las señales de los protones 6-H y 4-H aparecen como dobletes centrados en 6.80 y 6.53 ppm, respectivamente, mientras que el protón 5-H resuena como un triplete centrado en 7.04 ppm. En la figura 25 se puede apreciar el espectro de RMN ¹H del compuesto 1a y en la tabla 3 se reportan los desplazamientos químicos, las multiplicidades y las constantes de acoplamiento de los protones pertenecientes a las N-alilanilinas 1a-d.

Figura 25. Espectro de RMN ¹H de la 4-cloro-*N*-alilanilina <u>1</u>a



Tabla 3. Desplazamientos químicos (δ, ppm), multiplicidades y constantes de acoplamiento (J, Hz) de los protones en los espectros de RMN ¹H de las *N*-alilanilinas <u>1</u>a-d

Despl	azamient	os Químio	cos de los ac	Protones oplamier	(ð, ppm) ito (J, Hz), multipl z)	icidades	y constai	ntes de			
	$\begin{array}{c} R^2 & 5 & 6 \\ R^1 & 2 & N \\ R & H \end{array}$											
Compuesto	Protones alílicos				Proto	nes arom	áticos		Otros Protones			
	-CH ₂ -	=CH ₂	=CH-	2-Н	6-H	4-H	3-Н	5-H	R			
	3.74	5.30-	6.00-	6.55			7.	14				
<u>1</u> a	dt	5.15	5.88	(1	_	d					
	5.2, 1.6	m	m	8.	.0		8.	.8				
	3.77	5.32-	5.99-	6.:	59		7.	04				
<u>1</u> c	dt	5.17	5.89	C	d		d					
	5.2, 1.6	m	m	9.2			9.	.2				
	3.83	5.34-	5.96-		6.80	6.53		7.04	2.25			
<u>1</u> d	d	5.21	6.04	—	d	d	—	t	S			
	5.2	m	m		8.0	8.0		8.0				

La interpretación de los espectros de RMN ¹³C, HMBC y HSQC permitió la asignación de los desplazamientos químicos de todos los carbonos. De estos espectros se concluye que las señales registradas en 46.9-46.8, 116.9-116.6 y 135.0-134.7 ppm constituyen la prueba fehaciente que confirma la estructura de los productos **<u>1</u>a-d**, por corresponder a los carbonos alílicos (-CH₂-), (=CH₂) y (=CH-), respectivamente. En la tabla 4 se reportan los desplazamientos químicos de los carbonos en los espectros de RMN ¹³C de las *N*-alilanilinas.

		D	esplazan	nientos ()uímicos	s de los C	Carbonos	s (ð, ppr	n)				
	$\begin{array}{c} R^2 \\ 4 \\ R^1 \\ R^1 \\ R \\ R \\ H \end{array}$												
Comp	Carbonos alílicos Carbonos aromáticos Otros omp. Carbonos Carbonos												
Comp.	-CH ₂ -	=CH ₂	=CH-	1-C 2-C 6-C 4-C 3-C 5-C							R ²		
<u>1</u> a	46.8	116.7	135.0	146.6	114	4.3	122.3	129.3		—	—		
											120.9		
<u>1</u> c	46.9	116.9	135.0	146.8	113	3.5	140.8	122.3		—	q		
											250		
											OCF ₃		
<u>1</u> d	46.8	116.6	134.7	147.3	119.7	118.2	108.6	135.2	127.3	13.6 CH ₃	_		

Tabla 4. Desplazamientos químicos (δ, ppm) de los carbonos en los espectros de RMN ¹³C de las *N*-alilanilinas <u>1</u>a-d

5.2. Transposición amino-Claisen de las N-alilanilinas <u>1</u>a-d. Obtención de las *orto*-alilanilinas <u>3</u>a-d

Una vez obtenidas y caracterizadas, las *N*-alilanilinas <u>1</u>a-d fueron sometidas a una transposición amino-Claisen con el fin de convertirlas en sus regioisómeros, las *orto*-alilanilinas <u>3</u>a-d.

La transposición amino-Claisen es un tipo de reacción sigmatrópica, es decir es un proceso concertado en el que se rompen y forman enlaces σ y π simultáneamente.¹¹³ Inicialmente, este tipo de reordenamiento era inducido térmicamente a temperaturas bastante elevadas (200-350°C),¹¹⁴ pero posteriormente el uso de ácidos de Lewis (BF₃·OEt₂, ZnCl₂, TiCl₄) como catalizadores, permitió reducir la temperatura de la reacción y mejorar los rendimientos.^{115,116} Se ha propuesto que el efecto positivo de los ácidos de Lewis sobre la transposición, se debe a que el átomo electrodeficiente (B, Zn, Ti) presente en cada uno de ellos coordina con el par de electrones del átomo restándole densidad de nitrógeno, electrónica, favoreciendo así el V reordenamiento.117

En el caso de las *N*-alilanilinas <u>1</u>a-d, su transposición tiene lugar al calentarlas durante 8-13 horas entre 130-140°C, en la presencia de cantidades equimolares del ácido de Lewis trifluoruro de boro dietil éter, el cual actúa como catalizador y al mismo tiempo como solvente (Esquema 28).

Esquema 28. Obtención de las orto-alilanilinas 3a-d



Durante el desarrollo del trabajo y con el fin de establecer las mejores condiciones de reacción, para cada derivado se realizaron experimentos con diferentes relaciones estequiométricas de trifluoruro de boro dietil éter : *N*-alilanilina; de estos ensayos se pudo observar, en todos los casos, que los mejores rendimientos se obtenían cuando se empleaba un exceso de 0.5 equivalentes del catalizador ácido.

Las *orto*-alilanilinas **<u>3</u>a-d** fueron purificadas por cromatografía en columna, utilizando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo, con aumento gradual de la polaridad (30:1, 20:1). Se obtuvieron como aceites amarillos de baja viscosidad con rendimientos del 71-62%.

La primera prueba analítica que evidencia la formación de los productos transpuestos **<u>3</u>a-d** la encontramos en los espectros de IR (anexos 2.1 y 2.2), donde claramente se puede observar la aparición de las bandas de absorción anchas características para aminas primarias, correspondientes a las vibraciones de tensión asimétrica y simétrica del enlace N-H, localizadas en la región de 3482-3441 cm⁻¹ y 3398-3370 cm⁻¹, respectivamente. Así mismo, se observa que las bandas de vibración del fragmento alílico, que aparecen en 1635-1622 cm⁻¹ (vibración de tensión del enlace C=C) y 920-917 cm⁻¹ (vibración de flexión fuera del plano del enlace =C-H), permanecen prácticamente inalteradas. En la tabla 5 se reportan los rendimientos y las bandas de absorción características en los espectros de IR de las *orto*-alilanilinas.

 Tabla 5. Rendimientos y bandas de absorción características en los espectros de IR de las ortoalilanilinas <u>3</u>a-d

		Banda	s de Absorciói	n (cm ⁻¹)			
Compuesto	Vib. T. AVib. T. SN-HN-H		Vib. T. Vib. T.		Vib. F.	Rendimientos	
	19-11	11-11	C=C alílico	C=C	alílico		
<u>3</u> a	3457	3379	1622	1490	917	71	
<u>3</u> b	3441	3370	1635	1501	918	62	
<u>3</u> c	3467	3386	1628	1503	920	68	
<u>3</u> d	3482	3398	1622	1473	917	71	

Los espectros de masas (anexos 2.3 y 2.4) confirman la formación de los productos transpuestos **<u>3</u>a-d** al registrar los picos de los iones moleculares correspondientes a sus fórmulas condensadas, los cuales para las *orto*-alilanilinas **<u>3</u>a-c** también constituyen los picos de base. Los iones moleculares presentan un reordenamiento característico que da origen a una estructura cíclica de tipo 2-metil-dihidroindol, a partir de la cual tiene lugar una ruptura β , con respecto al nitrógeno, con pérdida del grupo metilo (15 unidades), lo que condiciona la formación de los iones fragmento con m/z 152, 136, 202 y 166 de mediana y alta intensidad. Este tipo de fragmentación permite diferenciar los productos transpuestos de sus precursores, ya que en los espectros de masas de estos últimos no se observa la pérdida de 15 unidades. En la tabla 6 se registran los iones característicos y sus intensidades relativas presentes en los espectros de masas, y en el esquema 29 se propone el posible patrón de fragmentación de los iones moleculares de las *orto*-alilanilinas <u>**3**a-c</u>

Esquema 29. Posible patrón de fragmentación de los iones moleculares de las *orto*-alilanilinas <u>3</u>a-d



		I	ONES (I, %)								
R^2 R^1 R R^1 R R											
Compuesto	M ^{•+}	φ 1	\$ 2	\$ 3	ф4	\$ 5					
<u>3</u> a	167 (100) *	152 (35)	140 (25)	132 (56)	125 (3)	117 (63)					
		M•+ - 15	M ^{•+} - 27	M ^{•+} - 35	φ ₁ - 27	M ^{•+} - 50					
				(Cl)		(CH ₃ Cl)					
<u>3</u> b	151 (100)	136 (74)	124 (45)	132 (4)	109 (22)						
		M•+ - 15	M ^{•+} - 27	M ^{•+} - 19	φ ₁ - 27						
				(F)							
<u>3</u> c	217 (100)	202 (32)	190 (21)	132 (37)	175 (2)						
		M•+ - 15	M ^{•+} - 27	M ^{•+} - 85	φ ₁ - 27						
				(OCF ₃)							
<u>3</u> d	181 (92) *	166 (51)	154 (30)	146 (40)	139 (3)	131 (100)					
		M ^{•+} - 15	M ^{•+} - 27	M ^{•+} - 35	φ ₁ - 27	M ^{•+} - 50					
				(Cl)		(CH ₃ Cl)					

 Tabla 6. Iones característicos (m/z) y sus intensidades relativas (%) en los espectros de masas de las *orto*-alilanilinas <u>3</u>a-d

* relativo al isótopo ³⁵Cl

En el caso de los productos transpuestos $\underline{3a}$ y $\underline{3d}$ que contienen un átomo de cloro como sustituyente en una de las posiciones del anillo de benceno, se presenta la pérdida de 50 unidades a partir del ion molecular, que corresponde a la escisión sucesiva de los radicales metilo y cloro, originando, después de un reordenamiento electrónico, un catión radical tipo indolinio. En el esquema 30 se presenta la posible ruta de fragmentación de los iones moleculares de estos dos derivados que da origen a la mencionada especie catiónica, que para el compuesto $\underline{3d}$ constituye el pico de base.

Esquema 30. Posible ruta de fragmentación de los iones moleculares de las *orto*-alilanilinas <u>3</u>a y <u>3</u>d que da origen al ion ϕ_5



El análisis de los espectros de RMN ¹H (anexos 2.5 y 2.6) y RMN ¹³C, así como de los experimentos bidimensionales ¹H, ¹H-COSY (anexo 3.1 y 3.2), HSQC (anexo 3.3 y 3.4) y HMBC, permitió corroborar la migración del fragmento alílico desde el átomo de nitrógeno hasta la posición *orto* libre del anillo aromático. Así, en los espectros de RMN ¹H (Tabla 7) se observa claramente la desaparición de la señal correspondiente al protón 2-H (6-H), siendo esto un indicativo de que dicha posición del anillo fue sustituida. También se aprecia un considerable desplazamiento de las señales del fragmento alílico hacia campo más alto, en especial los protones metilénicos (-CH₂-) que ahora resuenan en el rango de 3.29-3.26 ppm, aproximadamente 0.5 ppm más hacia campo alto comparados con sus protones homólogos en los precursores, que como ya constatamos resuenan en 3.83-3.74 ppm; este desplazamiento hacia campo alto tiene su causa en la desaparición del efecto anisotrópico de desprotección que ejercía el átomo de nitrógeno electronegativo sobre los protones metilénicos en los compuestos precursores.

En la figura 26 se muestra el espectro de RMN ¹H del producto transpuesto $\underline{3}a$, donde se puede apreciar, además de las señales características ya mencionadas, la aparición de una banda ancha centrada en 3.66 ppm que corresponde a la señal de los protones del grupo amino primario. La aparición de esta señal es prueba suficiente de la presencia de una amina primaria en la molécula y, por lo tanto, confirma la formación de las *orto*-alilanilinas $\underline{3}a$ -d.

Tabla 7. Desplazamientos químicos (δ, ppm), multiplicidades y constantes de acoplamiento (J, Hz) de los protones en los espectros de RMN ¹H de las *orto*-alilanilinas <u>3</u>a-d

		Despla	zamiento	s Químicos de	e los Proto	nes (ð, p	pm)							
				R^2 R^1 R	NH ₂									
Comp.	Comp. Protones alílicos Protones aromáticos Otros Protones													
	-CH ₂ -	=CH ₂	3-Н	NH ₂	R									
<u>3</u> a	3.26	5.18-	5.97-	6.60	7.02		7.04	3.66						
	d	5.10	5.90	d	dd		d	br. s						
	6.4	m	m	9.2	9.2, 3.0		3.0							
<u>3</u> b	3.28	5.18-	5.98-	6.63	6.79		6.78	3.44						
	d	5.07	5.89	ddd	td		d	br. s						
	6.0	m	m	8.0, 5.0, 0.8	8.4, 2.8		8.4							
<u>3</u> c	3.28	5.20-	5.98-	6.65	6.94		6.93	3.66						
	d	5.09	5.88	d	d		s	br. s						
	6.0	m	m	6.0	6.0									
<u>3</u> d	3.29	5.18-	5.97-		6.86	6.80		3.78	2.27					
	d	5.10	5.89		d	d		br. s	s					
	6.0	m	m		8.0	8.0			CH ₃					

En el caso de los productos **<u>3</u>a-c**, las señales de los protones 5-H y 3-H, que en los espectros de los precursores aparecían superpuestas en un solo doblete, se resuelven y se registran en 7.02-6.79 ppm como dobletes o multipletes con forma de doblete de doblete o triplete de doblete, y en 7.04-6.78 ppm como un singulete o doblete, respectivamente, mientras que los protones 6-H resuenan en 6.65-6.60 ppm como un doblete o doblete de doblete. De esta manera, se evidencia la pérdida de simetría del anillo de benceno, ocasionada por la presencia del fragmento alilo en la posición *orto* al nitrógeno exocíclico.



La asignación de los desplazamientos químicos de los carbonos (Tabla 8) se realizó con ayuda de los espectros de RMN ¹³C, HMBC y HSQC. En los dos primeros tipos de espectros se pudo evidenciar la aparición de una nueva señal de un carbono cuaternario aromático correspondiente al carbono 6-C (para el compuesto <u>3</u>d) o 2-C (para los compuestos <u>3</u>a-c) que es el carbono que está conectado al fragmento alilo. Al igual que los desplazamientos químicos de los protones metilénicos, y por la misma causa, las señales de los carbonos metilénicos también se encuentran desplazadas hacia campo más alto, en comparación con los de sus homólogos en los

precursores. Así, los carbonos metilénicos, que en los espectros de las *N*-alilanilinas aparecían en 46.9-46.8 ppm, ahora se registran en 36.6-36.2 ppm. La asignación de los carbonos cuaternarios se realizó con los espectros de correlación heteronuclear HMBC en los que se observan las correlaciones a tres enlaces entre los protones metilénicos (-CH₂-) y el carbono C-1, y entre éste y los hidrógenos *meta* H-5 y H-3 (para los compuestos **3a-c**); entre el protón metínico (-CH=) y el carbono C-2 (C-6 para el compuesto **3d**). Y entre éste y los protones H-6 (para los compuestos **3a-c**) o H-4 (para el compuesto **3d**). Con este mismo tipo de correlación heteronuclear a larga distancia se asignaron los carbonos cuaternarios C-4 (para los compuestos **3a-c**), y C-2 y C-3 (para el compuesto **3d**). En la figura 27 se reproduce el espectro de HSQC del producto transpuesto **3a**, donde se aprecia la correlación de las señales de los carbonos alifáticos (36.2 ppm, -CH₂-), olefínicos (116.8 ppm, =CH₂ y 135.1 ppm, -CH=), y aromáticos (116.9 ppm, 6-C, 127.3 ppm, 5-C y 129.9 ppm, 3-C) con las señales de sus correspondientes protones.



Figura 27. Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la orto-alilanilina 3a

Como es sabido, el átomo de flúor posee espín, motivo por el cual cuando se irradia se desdobla con los átomos de carbono enlazados directamente a él e incluso con los átomos de carbono y de hidrógeno localizados a más de dos-tres enlaces. Por eso, en el espectro de RMN ¹³C del producto transpuesto <u>3</u>b, los carbonos 3-C, 4-C, 5-C y 6-C se registran como dobletes centrados en 116.6, 156.8, 113.8, y 116.9 ppm, respectivamente.

Tabla 8. Desplazamientos químicos (δ, ppm) de los carbonos en los espectros de RMN ¹³C de las *orto*-alilanilinas <u>3</u>a-d

-		D	esplazan	nientos (Químicos	s de los C	Carbono	s (ð, ppr	n)				
	R^2 R^1 NH_2 R												
Comp	Carbonos alílicos Carbonos aromáticos												
comp.	-CH ₂ -	=CH ₂	=CH-	1-C	2- C	6-C	R	R ²					
<u>3</u> a	36.2	116.8	135.1	143.5	125.7	129.9	123.4	127.3	116.9	_	_		
<u>3</u> b	36.2	116.8	135.2	140.5	126.1 d 10	116.6 d 20	156.8 d 230	113.8 d 20	116.9	_	_		
<u>3</u> c	36.2	117.0	135.0	141.7	125.3	123.1	143.5	120.5	116.3		120.9 q 250		
<u>3</u> d	36.6	116.5	135.6	144.3	120.0	133.1	118.9	128.2	121.9	14.0	_		

Finalmente, cabe mencionar que durante la estandarización de las condiciones de la transposición se realizaron experimentos a diferentes temperaturas y tiempos de reacción. En estos experimentos se observó que al emplear temperaturas superiores a los 140°C, el fragmento alilo (2-propenilo) de los productos transpuestos, parcialmente se isomerizaba al fragmento 1-propenilo (figura 28); en los espectros de masas, el producto de isomerización presenta el mismo patrón de fragmentación de los iones moleculares de las *orto*-alilanilinas, pero tiempos de retención diferentes, lo que permitió su detección en los análisis GC-MS.

Figura 28. Estructura del producto de isomerización de las orto-alilanilinas



En particular, la isomerización parcial de **<u>3</u>b** se presentó incluso a 140° C, posiblemente debido al prolongado calentamiento. La completa identificación del producto transpuesto y su isómero se realizó con ayuda de los espectros de RMN ¹H y ¹H, ¹H-COSY, en los que, además de las señales propias del producto transpuesto, se pueden observar las señales de menor intensidad del fragmento 1-propenilo. Así, la señal que se registra en forma de doblete en 1.90 ppm, con una constante de acoplamiento de 6.8 Hz, corresponde a los protones del grupo metilo; el protón metínico del carbono adyacente al anillo aromático resuena en forma de doblete centrado en 6.38 ppm con una constante de acoplamiento *trans* de 16 Hz, mientras que en la región de 6.15-6.08 ppm resuena el protón metínico adyacente al grupo metilo en forma de multiplete; en la región aromática se observa la duplicación de las señales de los protones aromáticos. Si bien se intentó separar individualmente estos isómeros por cromatografía en columna, su separación fue imposible, por lo que el rendimiento de **<u>3</u>b** (62%), en realidad, corresponde a la mezcla con su isómero, el cual representa el 15%, según el análisis de cromatografía de gases.

5.3. Amino-reducción indirecta de las *orto*-alilanilinas <u>3</u>a-c con el 2-tiofencarboxaldehído y/o 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído

Las 2-alil-*N*-tenilanilinas <u>4</u>**a**-**f** resultaron de la condensación de las *orto*-alilanilinas <u>3</u>**a**-**c** con el 2-tiofencarboxaldehído y/o 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído en etanol anhidro y la posterior reducción de las iminas formadas, empleando NaBH₄ en THF/MeOH¹¹⁸ (Esquema 31).

Esquema 31. Síntesis de las 2-alil-N-tenilanilinas 4a-f



Es preciso resaltar las posibilidades sintéticas que ofrecen las *orto*-alilanilinas, pues al tener un grupo amino libre éste se puede utilizar en la condensación con diversos aldehídos, obteniendo así una rica variedad de 2-alilanilinas N-sustituidas que eventualmente podrían conducir a diferentes heterosistemas, incluidas las 1-benzoazepinas 2-sustituidas que buscamos en esta investigación.

La reacción entre aldehídos o cetonas y aminas primarias o secundarias en presencia de agentes reductores, es conocida como amino-reducción y es una de las herramientas más usadas en la síntesis de diferentes tipos de aminas. La amino-reducción es directa cuando se mezcla la amina con el compuesto carbonílico y el agente reductor en el mismo paso, y es considerada indirecta cuando la reacción implica la previa formación de la imina con posterior reducción, en dos pasos separados.¹¹⁹ El NaBH₄ es un agente reductor económico, de fácil manipulación y

muy empleado en la obtención de aminas secundarias; su acción reductora se debe a que libera iones hidruro altamente básicos que están habilitados para realizar un ataque nucleofílico sobre el carbono electrodeficiente del grupo imino, lo que provoca el desplazamiento de un par de electrones hacia el nitrógeno y por lo tanto el incremento de su susceptibilidad al ataque de electrófilos, que en este caso son los protones provenientes de un solvente prótico¹¹⁹ (Esquema 32).

Esquema 32. Mecanismo simplificado de la reducción de iminas con NaBH₄



De este mecanismo simplificado queda claro que los sustituyentes del nitrógeno y del carbono no deben ser demasiado voluminosos porque pueden impedir la acción reductora del NaBH₄. Es quizás esta la razón por la cual la reducción de nuestras aldiminas presentó algunos inconvenientes, pues al estar el átomo de nitrógeno conectado a un anillo de benceno que se encuentra sustituido en la posición 2 con un grupo alilo relativamente voluminoso, éste podría crear, en principio, cierto grado de impedimento estérico que dificultaría el acceso del ion hidruro al centro de electrodeficiencia. En el caso de las iminas derivadas de la condensación de las ortoalilanilinas <u>3a-c</u> con el 2-tiofencarboxaldehido y/o el 5-bromo-2-tiofencarboxaldehido, dichos inconvenientes fueron superados mediante la búsqueda de relaciones estequiométricas y condiciones de reacción apropiadas: se emplearon diferentes relaciones molares de NaBH₄ : imina, se varió la temperatura de reacción, la cantidad de solvente, e incluso el tipo de solvente. Establecimos que una relación 4:1 de NaBH₄ : imina a 0°C en una mezcla de THF/MeOH (7/3), eran las mejores condiciones para lograr el mayor grado de conversión de imina a la correspondiente amina secundaria.

La imina derivada de la *orto*-alilanilina $\underline{3d}$ y el 2-tiofencarboxaldehído representó un caso especial, ya que en ninguna de las condiciones de reacción probadas se logró su reducción. La poca reactividad de esta imina frente a la acción de los agentes reductores empleados (NaBH₄ y Bu₃SnH), la explicamos en términos del fuerte apantallamiento que ejercen simultáneamente los grupos alilo y metilo sobre el enlace azometínico, pues al ocupar estos grupos las dos posiciones *orto* respecto del nitrógeno imínico, imposibilitan el ataque del ion hidruro a cualquiera de las dos caras de dicho enlace. Por esta razón, decidimos explorar la reactividad de esta imina frente a otros reactivos, incluido el ácido mercaptoacético en la reacción de ciclocondensación. Los interesantes resultados de esta reacción serán discutidos en la sección 5.6.

Las 2-alil-*N*-tenilanilinas **<u>4</u>a-f** fueron purificadas por cromatografía en columna, empleando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo, con un aumento gradual de la polaridad (20:1, 15:1), se obtuvieron como aceites viscosos de color amarillo con rendimientos del 80-93%.

Sus espectros de IR (anexos 4.1 y 4.2) confirman la desaparición de las bandas de absorción del enlace N-H propias de aminas primarias, y la aparición de una banda de absorción aguda correspondiente a la vibración de tensión asimétrica de un grupo amino secundario, N-H, en 3433-3417 cm⁻¹. También registran las bandas de absorción del grupo alilo, en 1635-1599 cm⁻¹ la vibración de tensión del enlace C=C y en 921-918 cm⁻¹ la flexión fuera del plano del enlace =C-H. Adicionalmente, las bandas correspondientes a la vibración fuera del plano del enlace C-N se observan en 1267-1245 cm⁻¹, mientras que las bandas de vibración fuera del plano del enlace C-H del tiofeno aparecen en 869-853 cm⁻¹. La presencia en los espectros de IR de las anteriores bandas de absorción, constituye la primera prueba que confirma la formación de las 2-alil-*N*-tenilanilinas deseadas. En la tabla 9 se relacionan los rendimientos y las principales bandas de absorción en los espectros de IR de las aminas secundarias **4a-f**.

		Ba	andas de Ab	osorción (cm	ı ⁻¹)		
Compuesto	Vib. T. A.	Vib. T.	Vib. T.	Vib. T.	Vib. F.	Vib. F.	Rendimientos
	N-H	C=C	C=C	C-N	=С-Н	С-Н	%
		Alílico			Alílico	Tiofeno	
<u>4</u> a	3425	1635	1504	1261	920	920 / 853	93
<u>4</u> b	3417	1614	1509	1267	918	918 / 867	80
<u>4</u> c	3426	1612	1514	1257	920	920 / 867	85
<u>4</u> d	3433	1599	1505	1259	920	920 / 869	82
<u>4</u> e	3417	1617	1505	1245	919	919 / 868	84
<u>4</u> f	3426	1612	1516	1259	921	921 / 868	90

Tabla 9. Rendimientos y bandas de absorción características en los espectros de IR de las 2-alil-N-tenilanilinas <u>4</u>a-f

Los espectros de masas (anexos 4.3 y 4.4) registran los picos de baja intensidad de los iones moleculares que corroboran los pesos de las fórmulas condensadas de los compuestos **4a-f**. La principal fragmentación que presentan los iones moleculares es la ruptura α al nitrógeno con formación de los iones tenilo (m/z 97) o 5-bromotenilo (m/z 175) como picos de base. En el caso de los iones moleculares de los derivados **4d-f** en los que tiene lugar la formación del ion 5-bromotenilo, el pico de base lo constituye el ion correspondiente al isótopo ⁸¹Br (m/z 177), cuya intensidad se debe, además de la gran abundancia isotópica, a las contribuciones de los isótopos ³⁷Cl y ³⁴S.

La ruptura α también da origen a los iones fragmento de tipo *orto*-alilanilinio con m/z 166, 150 y 216, según esté el anillo de benceno sustituido en la posición 4 con cloro, flúor o el grupo trifluorometoxi, respectivamente. En el esquema 33 se presentan las posibles rutas de fragmentación de los iones moleculares de las 2-alil-*N*-tenilanilas **<u>4</u>a-f**, mientras que los principales iones y sus intensidades relativas se registran en la tabla 10.

Esquema 33. Posible patrón de fragmentación de los iones moleculares de las 2-alil-*N*-tenilanilinas 4a-f



La elucidación estructural definitiva de las 2-alil-*N*-tenilanilinas se realizó con ayuda de los espectros de resonancia magnética nuclear, que incluyeron los experimentos unidimensionales RMN ¹H (anexos 4.5 y 4.6), RMN ¹³C, y los bidimensionales ¹H, ¹H-COSY (anexos 5.1 y 5.2), HMBC y HSQC (anexos 5.3 y 5.4).

En los espectros de RMN ¹H se observa claramente la desaparición del singulete ancho generado por los protones del grupo amino primario, que en los espectros de los precursores se registraba en el rango de 3.78-3.44 ppm, lo cual constituye un fuerte indicio de que la amino-reducción de las *orto*-alilanilinas con el 2-tiofencarboxaldehído y/o 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído ocurrió satisfactoriamente. En la región alifática de los espectros se observa, además del doblete generado por los protones del grupo metileno alílico (3.29-3.26 ppm), la aparición de un singulete angosto en 4.52-4.43 ppm que corresponde a los protones metilénicos que conectan al átomo de nitrógeno con el anillo de tiofeno; el hecho de que estos protones resuenen a campo intermedio se debe al efecto anisotrópico de desprotección que ejerce el nitrógeno electronegativo sobre ellos.

		IONES	5 (I, %)										
	$R \qquad N \xrightarrow{\qquad N \xrightarrow{\qquad H \xrightarrow{\qquad N \xrightarrow{\qquad H \xrightarrow{\qquad N \xrightarrow{\qquad R \xrightarrow{\qquad N & X & X & X & X & X & X & X & X & X &$												
Compuesto $M^{\bullet+}$ ϕ_1 ϕ_2 ϕ_3 ϕ_4													
<u>4</u> a	$\begin{array}{c ccccccccccccccccccccccccccccccccccc$												
		M ^{•+} - 166	M ^{•+} - 97	M ^{•+} - 85	M ^{•+} - 111								
4b	247 (10)	97 (100)	150 (10)	162 (3)	136(7)								
		M ^{•+} - 150	M ^{•+} - 97	M ^{•+} - 85	M ^{•+} - 111								
<u>4</u> c	313 (17)	97 (100)	216 (9)	228 (2)	202 (3)								
		M•+ - 216	M ^{•+} - 97	M ^{•+} - 85	M•+ - 111								
<u>4</u> d	341 (13) *†	175 (97)†	166 (9)	178 (7)	152 (5)								
		M•+ - 166	M•+ - 175	M ^{•+} - 163	M ^{•+} - 189								
		177 (100)‡											
<u>4</u> e	325 (11) †	175 (99) †	150 (8)	162 (2)	136 (9)								
		M ^{•+} - 150	M•+ - 175	M ^{•+} - 163	M ^{•+} - 189								
		177 (100)‡											
<u>4</u> f	391 (9) [†]	175 (97) †	216 (14)	228 (2)	202 (9)								
		M•+ - 216	M•+ - 175	M•+ - 163	M•+ - 189								
		177 (100)‡											

Tabla 10. Iones característicos (m/z) y sus intensidades relativas (%) en los espectros de masas
de las 2-alil-N-tenilanilinas <u>4</u>a-f

* relativo al isótopo ³⁵Cl

[†] relativo al isótopo ⁷⁹Br

[‡] relativo al isótopo ⁸¹Br

Como ejemplo ilustrativo, en la figura 29 reproducimos el espectro de RMN ¹H de la 2-alil-4-cloro-*N*-tenilanilina $\underline{4a}$, en el que también se pueden apreciar con claridad las señales generadas por los protones del benceno y del tiofeno, siendo la presencia de estas señales la principal prueba de la formación de los compuestos que estamos tratando. El análisis de este espectro revela que los protones del tiofeno 3'-H, 4'-H y 5'-H resuenan como dobletes de dobletes (dd) en 7.02, 7.25 y 6.99 ppm, respectivamente, en tanto que los protones del benceno 3-H, 5-H y 6-H resuenan como doblete (d) en 7.08 ppm, doblete de doblete (dd) en 7.12 ppm y doblete (d) en 6.64 ppm, respectivamente.

Cuando el anillo de tiofeno está sustituido con el átomo de bromo en la posición 5 como es el caso del derivado $\underline{4}d$, la asignación de los desplazamientos químicos de los protones 3'-H y 4'-H se simplifica ya que en el espectro resuenan como un sistema de espines AB, que debido al efecto de protección del átomo de bromo, sus señales sufren un ligero desplazamiento a campo alto, en comparación con sus homólogos en ausencia de bromo; por ser un sistema de protones AB, éstos resuenan en forma de dobletes centrados en 6.75 y 6.91 ppm, respectivamente.



Figura 29. Espectro de RMN ¹H de la 2-alil-4-cloro-N-tenilanilina <u>4</u>a

La completa y correcta asignación de los desplazamientos químicos de los protones (Tabla 11), se logró con la interpretación de los espectros bidimensionales de correlación homonuclear y heteronuclear. Con los espectros ¹H,¹H-COSY establecimos las correlaciones geminales y vecinales de los protones alílicos, así como las correlaciones entre los protones aromáticos de los anillos de benceno y tiofeno. Como ejemplo, en la figura 30 se presenta una expansión de la zona aromática (7.30-6.60 ppm) del espectro ¹H,¹H-COSY de la 2-alil-4-cloro-*N*-tenilanilina <u>4</u>a, en la que la correlación entre el multiplete de los protones 3'-H y 5'-H con el protón 4'-H del tiofeno está resaltada en rojo, y en azul, la correlación entre los protones 5-H y 6-H del benceno.

Figura 30. Expansión de la zona aromática (7.30-6.60 ppm) del espectro ¹H,¹H-COSY de la 2alil-4-cloro-*N*-tenilanilina <u>4</u>a



El análisis de los espectros de RMN ¹³C, HMBC y HSQC, permitió la asignación de los desplazamientos químicos de todos los carbonos (Tabla 12). Estos espectros reconfirman la formación de los productos esperados, al registrar las señales de los carbonos del fragmento alílico, la señal del carbono metilénico que sirve de puente entre el nitrógeno y el anillo de tiofeno, seis señales pertenecientes a los carbonos del tiofeno, que para el caso del espectro de RMN ¹³C del derivado <u>4</u>a, están localizadas en 142.5 ppm (2'-C), 125.3 ppm (3'-C), 124.8 (4'-C) y 127.0 ppm (5'-C).

En el caso del derivado <u>4</u>b que contiene un átomo de flúor en la posición 4 del anillo de benceno, las señales de los carbonos de este anillo se desdoblan a causa del spín del átomo flúor, por lo que se registran como dobletes centrados en 116.8 ppm (3-C), 156.3 ppm (4-C) y 113.6 ppm (5-C).

Tabla 11. Desplazamientos químicos (δ, ppm), multiplicidades y constantes de acoplamiento (J, Hz) de los protones en los espectros de RMN ¹H de las 2-alil-*N*-tenilanilinas <u>4</u>a, <u>4</u>b y <u>4</u>d

	Ľ	Desplazamiento	os Químicos (δ,	ppm), Multiplicida	des y Const	antes de Acopla	miento (J, Hz) de	los Protones						
	$\begin{array}{c} R \\ 4 \\ 5 \\ 6 \\ 1 \\ R \\ H \\ S \\ S \\ R^{1} \end{array}$													
	Protones alílicos Protones N-CH2- Protones del benceno Protones del tiofeno													
Compuesto	-CH ₂ -	=CH ₂	=СН-	-CH ₂ -	3-Н	5-H	6-Н	3'-Н	4'-H	5'-Н				
<u>4</u> a	3.29	5.20 - 5.09	6.00 - 5.89	4.52	7.08	7.12	6.64	7.02	7.25	6.99				
	d	m	m	s	d	dd	d	dd	dd	dd				
	6.0				2.4	8.4, 2.4	8.4	4.6, 1.2	4.8, 1.2	4.8, 2.8				
<u>4</u> b	3.29	5.17 - 5.05	6.00 - 5.88	4.50		6.84	6.65	7.02	7.23	6.98				
	d	m	m	S	d		dd	dd	dd	dd				
	6.0				8.8		8.8, 4.8	3.6, 1.2	4.8, 2.0	4.8, 1.6				
<u>4</u> d	3.27	5.2 - 5.07	5.97 - 5.86	4.43	7.06	7.10	6.58	6.75	6.91					
	d	m	m	S	d	dd	d	d	d					
	6.0				1.6	8.8, 2.4	8.4	3.4	3.6					

	Desplazamientos Químicos de los Carbonos (δ, ppm)														
	$R_{4} \xrightarrow{2} 2^{2'} \xrightarrow{3'} 4'$ $H \qquad S \xrightarrow{5} R^{1}$														
	Ca	rbonos alíli	icos	Carbono			Carbono	s benceno				Carbonos tiofeno			
C				Metilénico											
Compuesto	-CH ₂ -	=CH ₂	=CH-	N-CH ₂ -	1-C	2- C	3- C	4- C	5-C	6-C	2'-C	3'-C	4'-C	5'-C	
<u>4</u> a	36.2	117.2	135.0	43.7	144.2	125.9	129.7	122.7	127.4	112.2	142.5	125.3	124.8	127.0	
<u>4</u> b	36.3	117.1	135.2	44.2	141.7	126.4	116.8	156.3	113.6	112.4	142.7	125.2	124.8	127.0	
							d (20)	d (230)	d (20)						
<u>4</u> d	36.2	117.3	135.0	43.9	144.5	126.1	129.9	123.2	127.4	11.4	143.8	125.4	129.8	111.2	

Tabla 12. Desplazamientos químicos (δ, ppm) de los carbonos en los espectros de RMN ¹³C de las 2-alil-N-tenilanilinas <u>4</u>a, <u>4</u>b y <u>4</u>d

5.4. Oxidación/cicloadición intramolecular 1,3-dipolar de las 2-alil-*N*-tenilanilinas <u>4</u>a-f. Obtención de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1benzoazepinas <u>5</u>a-f

Las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>5</u>**a**-**f** fueron los productos finales de dos reacciones clásicas ampliamente utilizadas en la síntesis orgánica, la oxidación de aminas secundarias y la cicloadición intramolecular 1,3-dipolar. La primera se utiliza para preparar nitronas, proceso que generalmente es catalizado con sales de tungsteno,^{78,79} y la segunda describe la cicloadición de dipolos, como las nitronas, a especies olefínicas que conduce a la generación de un anillo de isoxazolidina. Es por su gran versatilidad que esta última reacción ha sido empleada en la síntesis de numerosos compuestos biológicamente activos.^{85,103,105}

En este sentido, las 2-alil-*N*-tenilanilinas **<u>4</u>a-f** las podemos considerar como los precursores ideales de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepinas **<u>5</u>a-f**, ya que poseen en su estructura un grupo amino secundario făcilmente oxidable y, además, un fragmento olefínico que puede reaccionar con la nitrona previamente formada. Para llevar a cabo estos dos procesos, inicialmente las aminas **<u>4</u>a-f** se disolvieron en metanol y se hicieron reaccionar, durante 18-20 horas a temperatura ambiente, con peróxido de hidrógeno al 30% en presencia de tungstanato de sodio (5% molar) como catalizador. Una vez transcurrido este tiempo y después de eliminar el solvente y el catalizador, se obtuvo una masa vítrea de color negro que no fue analizada espectroscópicamente y que muy probablemente correspondía a las nitronas de las aminas **<u>4</u>a-f**. Posteriormente, este residuo orgánico se disolvió en tolueno y se calentó a reflujo durante 6-8 horas, con el fin de inducir térmicamente la cicloadición intramolecular 1,3-dipolar de la nitrona generada y el fragmento alílico del anillo de benceno (Esquema 34).

Las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas **<u>5</u>a-f** fueron purificadas por cromatografía en columna, utilizando como eluente una mezcla de heptano:acetato de
etilo con incremento gradual de la polaridad (15:1, 10:1). De esta manera, los cicloaductos <u>5</u>a, <u>5</u>c-f se obtuvieron como sustancias cristalinas de color blanco y amarillo, mientras que el cicloaducto <u>5</u>b resultó ser sustancia vítrea de color café; sus rendimientos oscilaron entre 67-53 %.

Esquema 34. Síntesis de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas 5a-f



La caracterización estructural de los cicloaductos isoxazolidínicos se realizó empleando las técnicas convencionales, es decir espectroscopia de infrarrojo, cromatografía de gases acoplado a espectrometría de masas y resonancia magnética nuclear unidimensional y bidimensional.

Los espectros de IR (anexos 6.1 y 6.2) constituyen la primera prueba que confirma la formación de **5a-f**, ya que revelan que tanto la banda de absorción del enlace N-H como las bandas de vibración de tensión del enlace C=C y flexión fuera del plano del enlace =C-H pertenecientes al fragmento alílico, desaparecieron. En cambio, se observan dos bandas de mediana intensidad, en 979-967 cm⁻¹ la vibración del enlace N-O, y en 1051-1045 cm⁻¹ la del enlace C-O, que indican que el átomo de oxígeno hace de puente entre el nitrógeno y un carbono, en una estructura cíclica. En la tabla 13 se reportan los rendimientos, los puntos de fusión (no corregidos) y las bandas de absorción características en los espectros de IR de los cicloaductos **5a-f**.

		Ba	andas de Absorci	ón (cm ⁻¹)			
Compuesto	Vib. T. C=C	Vib. T. C-N	Vib. T. C-O	Vib. T. N-O	Vib. F. C-H Tiofeno	Rendimientos %	P. F. (°C)
<u>5</u> a	1474	1234	1048	979	922 / 853	62	73
<u>5</u> b	1489	1250	1048	965	900 / 850	53	—
<u>5</u> c	1488	1254	1045	968	922 / 856	67	90
<u>5</u> d	1472	1256	1047	967	922 / 855	64	89
<u>5</u> e	1484	1249	1051	979	900 / 859	61	107-108
<u>5</u> f	1489	1271	1046	963	917 / 855	61	99

Tabla 13. Rendimientos, puntos de fusión y bandas de absorción características en los espectrosde IR de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas 5a-f

El análisis de los compuestos **<u>5</u>a-f** por GC-MS reveló, en todos los casos, la presencia de un solo isómero cuyos iones moleculares coinciden con el peso molecular de las fórmulas condensadas de los productos esperados.

La fragmentación característica de los iones moleculares de los cicloaductos isoxazolidínicos **5a-f** (anexos 6.3 y 6.4), involucra en primera instancia la pérdida de una molécula de formaldehído, lo que condiciona la formación de los cationes radical 2-tienildihidroquinolinio con una relación m/z 247, 231, 297, 325, 309 y 375, dependiendo de cada derivado; posteriormente dichos iones pierden el fragmento tienilo originando los iones quinolinio, a partir de los cuales, en todos los casos, por perdida de una molécula de acetileno, se obtienen los iones fragmento pico de base con relación m/z 138, 122 y 188, según se encuentren sustituidos en el anillo de benceno con cloro, flúor o con el grupo trifluorometoxi, respectivamente. Los iones moleculares también sufren la pérdida de un radical hidroxilo (17 unidades), originando los iones 2*H*-benzoazepinio con una relación m/z 260, 244, 310, 338, 322

y 388. En la tabla 14 se relacionan los iones más característicos y sus intensidades relativas en los espectros de masas, y en el esquema 35 se propone el posible patrón de fragmentación de los iones moleculares de los cicloaductos **<u>5</u>a-f.**

	IONES (I, %)														
	$\begin{array}{c} R \\ \downarrow \\ 0 \\ N \\ \downarrow \\ R^1 \end{array}$														
Comp.	$M^{\bullet+} \qquad \phi_1 \qquad \phi_2 \qquad \phi_3 \qquad \phi_4 \qquad \phi_5 \qquad \phi_6$														
<u>5</u> a	277 (37)*	260 (16)	247 (10)	164 (5)	138 (100)	139 (73)	110 (44)								
		(37)*260 (16)247 (10)164 (5)138 (100)139 (73)110 (44) $M^{\bullet+} - 17$ $M^{\bullet+} - 30$ $\phi_2 - 83$ $\phi_3 - 26$ $M^{\bullet+} - 138$ $M^{\bullet+} - 167$													
<u>5</u> b	$M^{\bullet+} - 17$ $M^{\bullet+} - 30$ $\phi_2 - 83$ $\phi_3 - 26$ $M^{\bullet+} - 138$ $M^{\bullet+} - 167$ 261 (32) 244 (15) 231 (11) 148 (7) 122 (100) 123 (56) 110 (32)														
	$ \begin{array}{c ccccccccccccccccccccccccccccccccccc$														
<u>5</u> c	327 (42)	310 (21)	297 (14)	214 (7)	188 (100)	189 (61)	110 (28)								
		M ^{•+} - 17	M ^{•+} - 30	φ ₂ - 83	φ ₃ - 26	M ^{•+} - 138	M ^{•+} - 217								
<u>5</u> d	355 (10)**	338 (6)	325 (2)	164 (7)	138 (100)	139 (81)	188 (31)								
		M•+ - 17	M ^{•+} - 30	ф ₂ - 161	φ ₃ - 26	M ^{•+} - 216	M ^{•+} - 167								
<u>5</u> e	339 (13) [†]	322 (6)	309 (3)	148 (9)	122 (100)	123 (76)	188 (27)								
		M ^{•+} - 17	M ^{•+} - 30	φ ₂ - 161	φ ₃ - 26	M•+ - 216	M ^{•+} - 151								
<u>5</u> f	405 (19) [†]	388 (13)	375 (7)	214 (6)	188 (100)	189 (60)	188 (100)								
		M ^{•+} - 17	M ^{•+} - 30	φ ₂ - 161	ф ₃ - 26	M•+ - 216	M ^{•+} - 217								

Tabla 14.	Iones característicos (m/z) y sus intensidades relativas (%) en los espectros de masas
	de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>5</u> a-f

* relativo al isótopo ³⁵Cl

[†] relativo al isótopo ⁷⁹Br





Los experimentos de resonancia magnética nuclear confirman lo observado en los análisis de GC-MS, al indicar la presencia de un solo estereoisómero de los dos posibles que se pueden formar durante la cicloadición 1,3-dipolar, con lo cual se ratifica el alto grado de estereoselectividad que caracteriza a dicho proceso.

La interpretación de los espectros de RMN ¹H (anexos 6.5 y 6.6), RMN ¹³C, ¹H, ¹H-COSY (anexos 7.1 y 7.2), HMBC, HSQC (anexos 7.3 y 7.4) y NOESY (anexos 7.5 y 7.6), además de ratificar la formación de un solo estereoisómero, reconfirman, sin lugar a dudas, la obtención de los cicloaductos deseados y, mas importante aún, permiten establecer la estereoquímica del isómero formado.

Antes de analizar la estereoquímica de los productos aislados, asignaremos los desplazamientos químicos de todos los protones y carbonos de los cicloaductos isoxazolidínicos (Tablas 15 y 16). La asignación de los protones se hizo tomando como referencia el espectro de RMN ¹H de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina 5a, el cual reproducimos en la figura 31. En la región de campo alto e intermedio de este espectro, claramente se aprecian 6 tipos de señales que integran protones alifáticos que pertenecen a los carbonos del anillo para 6 tetrahidroazepínico; el protón designado como 3-H_A resuena en forma de doblete de doblete de doblete (ddd) centrado en 2.53 ppm, con constantes de acoplamiento de 13.0, 8.0 y 2.0 Hz que caracterizan al acoplamiento geminal y a los acoplamientos vecinales con los protones 2-H y 4-H, respectivamente. El protón que designamos como 5-H_A resuena en la misma región en forma de doblete centrado en 2.52 ppm, con una constante de acoplamiento geminal de 16.8 Hz; la ausencia de una constante de acoplamiento con el protón vecinal 4-H, se podría interpretar como que estos protones se eclipsan mutuamente, por lo que el ángulo diedro entre ellos tiende a un valor muy pequeño, lo que trae como consecuencia que no se acoplen. El multiplete que se registra en la región de 2.76-2.70 ppm es generado por el protón que designamos como 3-H_B, mientras que el doblete de doblete (dd) centrado en 3.39 ppm, con constantes de acoplamiento geminal de 16.8 Hz (J²_{5-HA, 5-HB}) y vecinal de 5.2 Hz $(J_{5-HB,4-H}^{3})$, fue asignado al protón 5-H_B. En la parte intermedia del espectro se observa otro doblete de doblete (dd) centrado en 4.81 ppm, con constantes de acoplamiento vecinales de 8.4 Hz (J³_{2-H,3-HA}) y 2.0 Hz (J³_{2-H,3-HB}), asignado al protón metínico 2-H; desplazada un poco más hacia campo bajo, a 4.98 ppm, se observa otra señal con forma de triplete de doblete (td), asignada al segundo protón metínico 4-H. En la región aromática del espectro se registran señales que integran para 6 protones. Su análisis indica que el doblete de doblete (dd) centrado en 7.24 ppm es generado por el protón 4'-H, y que los dobletes centrados en 6.96 y 6.95 ppm pertenecen a los protones 3'-H y 5'-H. Asimismo, el doblete de doblete (dd) centrado en 7.15 ppm fue asignado al protón 8-H, mientras que los dobletes centrados en 7.12 y 7.07 ppm fueron asignados como pertenecientes a los protones 6-H y 9-H, respectivamente.

Figura 31. Espectro de RMN ¹H de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>a



Es necesario anotar que las anteriores asignaciones fueron posibles gracias a las correlaciones que los protones presentan en el espectro ¹H,¹H-COSY. Como ilustración, en la figura 32 ofrecemos una expansión de la región comprendida entre 5.00-2.50 ppm del espectro ¹H,¹H-COSY del cicloaducto <u>5</u>a, en la que resaltamos las correlaciones entre: el protón 2-H y los protones $3-H_A$ (línea azul) y $3-H_B$ (línea verde), y entre el protón 4-H y los protones $5-H_B$ (línea negra), $3-H_B$ (línea marrón) y $3-H_A$ (línea roja).

La formación de los cicloaductos isoxazolidínicos quedó plenamente confirmada con la interpretación de los espectros de RMN ¹³C, HMBC y HSQC, que permitió la asignación inequívoca de los desplazamientos químicos de todos los carbonos (Tabla 16). En los espectros de RMN ¹³C se registran las señales de los 4 carbonos alifáticos del anillo tetrahidroazepínico, localizadas en 72.1-71.9 ppm (2-C), 42.5-42.1 ppm (3-C), 74.7-74.5 ppm (4-C) y 34.9-34.6 ppm (5-C). También se observan las cuatro señales generadas por los carbonos del anillo de tiofeno, localizadas en 149.0-147.2 ppm (2'-C), 124.1-124.0 ppm (3'-C) y 129.3-125.0 ppm (4'-C); para el caso de los

cicloaductos **5**a,b, la señal del carbono 5'-C aparece 126.7 ppm, mientras que en los derivados **5**d,e esta señal se encuentra ligeramente desplazada a campo más alto debido al efecto de protección que ejerce el átomo de bromo, localizándose en 111.9 ppm.

Figura 32. Expansión de la región 5.00-2.50 ppm del espectro de ¹H,¹H-COSY de la 7-cloro-1,4epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>a



Para establecer la estereoquímica de los cicloaductos aislados fue necesario recurrir al experimento NOESY. En todos los casos, se logró determinar que el cicloaducto generado y aislado correspondía al estereoisómero exo, que es al mismo tiempo el estereoisómero termodinámicamente más estable, cuya formación pudo haberse visto favorecida por el menor impedimento estérico que presentaba el estado de transición que lo originó. En ningún caso se detectó la formación del estereoisómero endo. En la figura 33 se muestran las estructuras de los estereoisómeros endo y exo de los cicloaductos isoxazolidínicos.





En la figura 34 se reproduce el espectro NOESY de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina 5a, en el que se puede observar que no existe ninguna interacción espacial entre los protones metínicos 4-H y 2-H, significando esto que los dos protones están ubicados en lados opuestos del plano del anillo isoxazolidínico, con lo cual se confirma la estereoquímica exo; estereoquímica que queda ratificada por la interacción espacial entre el protón 2-H y el protón aromático 8-H, que difícilmente tendría lugar en el estereoisómero endo. Así las cosas, en el ciclo isoxazolidínico la disposición del protón 4-H es pseudoecuatorial, en oposición a la disposición axial del protón 2-H, mientras que la disposición del sustituyente 2-tienilo es ecuatorial, tal como se muestra en la estructura general que aparece en la figura 33.

En el espectro NOESY también se puede apreciar la magnitud de las interacciones espaciales que presenta el protón 2-H con los protones $3-H_A$ y $3-H_B$, la intensidad de estas interacciones indica la proximidad entre ellos y, por lo tanto, la mutua disposición espacial. Adicionalmente, nos revela que los protones $3-H_A$ y 2-H están ubicados del mismo lado del plano del anillo isoxazolidínico, mientras que el protón $3-H_B$ tiene una orientación pseudoecuatorial opuesta a la del protón axial 2-H. Una prueba indirecta de la disposición pseudoecuatorial del protón $3-H_B$, es la interacción espacial que presenta con el protón 3'-H del anillo de tiofeno, anillo que, como ya anotamos, tiene una disposición ecuatorial.

Como resultado del anterior análisis es posible afirmar que la cicloadición 1,3-dipolar intramolecular de las nitronas, productos de la oxidación de las 2-alil-*N*-tenilanilinas $\underline{4}a$ - \mathbf{f} , con el fragmento alílico, es regioespecífica y altamente estereoselectiva con formación de los cicloaductos exo.



Figura 34. Espectro NOESY de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina 5a

				Desplaz	amientos Q	Químicos de la	os Protones (δ,	ppm)							
	$\begin{array}{c} R \xrightarrow{7} 6 & 5a \\ 9 & 9a \\ 9 & 9a \\ S \xrightarrow{5'} \\ R^1 \end{array}$														
	Protones azepínicos Protones del benceno Protones del tiofeno														
Comp.	2-H 3-H _A 3-H _B 4-H 5-H _A 5-H _B 6-H 8-H 9-H 3'-H 4'-H 5'-H														
	4.81	2.53	2.76 - 2.70	4.98	2.52	3.39	7.12	7.15	7.07	6.96	7.24	6.95			
<u>5</u> a	dd	ddd	m	td	d	dd	d	dd	d	d	dd	d			
	8.4, 2.0	13.0, 8.0,2.0		7.2, 1.6	16.8	16.8, 5.2	2.0	8.4, 2.0	8.4	4.4	4.4, 4.0	4.0			
	4.80	2.54	2.76-2.70	4.98	2.53	3.40	6.83	6.88	7.10	6.96	7.24	6.95			
<u>5</u> b	dd	ddd	m	td	d	dd	dd	dd	dd	d	dd	d			
	8.2, 2.2	13.0, 8.0,2.0		7.0, 0.8	16.8	16.8, 5.2	8.8, 3.3	8.8, 3.3	8.4, 5.2	4.4	4.0, 4.4	4.0			
	4.70	2.49	2.70-2.63	4.95	2.50	3.37	7.11	7.15	7.03	6.68	6.89				
<u>5</u> d	dt	ddd	m	td	d	dd	d	dd	d	dd	d				
	8.4, 2.0, 1.2	13.0, 8.0,2.0		7.4, 2.2	16.8	16.8, 5.2	2.2	8.4, 2.2	8.4	4.0, 1.2	4.0				
	4.70	2.50	2.70-2.63	4.95	2.52	3.38	6.83	6.87	7.06	6.68	6.89				
<u>5</u> e	dt	ddd	m	td	d	dd	dd	dd	dd	dd	d				
	8.2, 2.2, 1.2	13.0, 8.0,2.0		7.0, 1.2	16.8	16.8, 5.2	8.6, 3.0	8.6, 3.3	8.6, 5.2	4.0, 1.2	4.0				

Tabla 15. Desplazamientos químicos (δ, ppm), multiplicidades y constantes de acoplamiento (J, Hz) de los protones en los espectros de RMN ¹H de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>5</u>a, <u>5</u>b, <u>5</u>d y <u>5</u>e

					Desplazan	nientos Quí	micos de lo	os Carbonos	s (ð, ppm)					
	$R \xrightarrow{7} \stackrel{6}{\longrightarrow} \stackrel{5}{\longrightarrow} \stackrel{4}{\longrightarrow} \stackrel{3}{\longrightarrow} \stackrel{7}{\longrightarrow} \stackrel{6}{\longrightarrow} \stackrel{5}{\longrightarrow} \stackrel{4}{\longrightarrow} \stackrel{3}{\longrightarrow} \stackrel{7}{\longrightarrow} \stackrel{6}{\longrightarrow} \stackrel{5}{\longrightarrow} \stackrel{6}{\longrightarrow} \stackrel{6}{$													
	Carbonos azepínicos Carbonos del benceno Carbonos del tiofeno													
Comp.	2- C	3- C	4- C	5-C	5a-C	6-C	7-C	8-C	9-C	9a-C	2'-C	3'-С	4'-C	5'-C
<u>5</u> a	71.9	42.4	74.6	34.6	127.1	129.9	131.5	127.0	123.6	148.3	147.2	124.1	125.0	126.7
<u>5</u> b	71.9	42.5	74.5	34.9	127.3 d 10	116.3 d 20	160.8 d 250	113.7 d 20	123.9 d 10	145.7	147.4	124.0	125.0	126.7
<u>5</u> d	72.0	42.1	74.7	34.6	127.1	129.8	131.7	127.0	123.6	147.8	148.8	124.1	129.3	111.9
<u>5</u> e	72.1	42.1	74.6	34.9	127.2 d 10	116.3 d 30	160.9 d 240	113.8 d 20	123.8 d 10	145.2	149.0	124.1	129.3	111.9

Tabla 16. Desplazamientos químicos (δ, ppm) de los carbonos en los espectros de RMN ¹³C de las 1,4-epoxi- 2-(2-tienil)tetrahidro-1-

benzoazepinas <u>5</u>a, <u>5</u>b, <u>5</u>d y <u>5</u>e

5.5. Apertura reductiva de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>5</u>a-f. Obtención de las *cis*-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>a-f

Las *cis*-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>**a**-**f**, fueron los productos que resultaron de la apertura reductiva del enlace N-O de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepinas <u>5</u>**a**-**f**, apertura que tiene lugar cuando se calientan los cicloaductos en ácido acético y en la presencia de zinc en polvo^{84,87,90} (Esquema 36). Después de 25-30 horas de calentamiento y del respectivo tratamiento de la masa de reacción, el residuo orgánico se purificó por cromatografía en columna, utilizando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo con aumento gradual de la polaridad (5:1, 2:1). Las tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>**a**-**f** se obtuvieron como sustancias sólidas o vítreas de color amarillo.

Esquema 36. Síntesis de las cis- 4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas 6a-f



El primer indicio de que la escisión del enlace N-O tuvo lugar, se encuentra en los espectros de IR (anexos 8.1 y 8.2), que revelan la presencia de una banda de absorción ancha localizada en la región de 3352-3346 cm⁻¹, que corresponde al solapamiento de las bandas de vibración de tensión de los enlaces O-H y N-H. En los espectros también se aprecian las bandas de vibración de los enlaces C-N y C-O, así como las bandas de vibración fuera del plano del enlace C-H del tiofeno. En la tabla 17 se relacionan las principales bandas de absorción presentes en los espectros de IR de las tetrahidro-1-benzoazepinas **6a-f** y sus rendimientos.

		Bandas	de Absorción	(cm ⁻¹)		
Comp.	Vib. T.A. N-H / Vib. T. O-H	Vib. T. C=C	Vib. T. C-N	Vib. T. C-O	Vib. F. C-H Tiofeno	Rendimientos (%)
<u>6</u> a	3347	1466	1250	1024	917 / 860	76
<u>6</u> b	3346	1503	1245	1023	898 / 866	52
<u>6</u> c	3351	1504	1248	1024	899 / 861	70
<u>6</u> d	3347	1480	1249	1024	917 / 861	91*
<u>6</u> e	3352	1503	1250	1025	897 / 865	64*
<u>6</u> f	3350	1503	1248	1025	900 / 861	76*

Tabla 17. Bandas de absorción características en los espectros de IR de las 4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>a-f y sus rendimientos

* corresponde a la mezcla con su producto desbrominado

Los espectros de masas de los productos <u>6</u>**a-f** (anexos 8.3 y 8.4) confirman la reducción del enlace N-O de los cicloaductos isoxazolidínicos, al registrar los picos de los iones moleculares que coinciden con los pesos moleculares de sus fórmulas condensadas. Sin embargo, el análisis por CG de los compuestos <u>6</u>**d-f** reveló la presencia, en cada uno de sus cromatogramas, de dos picos con diferentes tiempos de retención correspondientes a dos productos distintos; en todos los casos, el primer pico al pasar a la cámara de ionización es registrado como un ion molecular con un peso molecular igual al del correspondiente amino-alcohol esperado, mientras que el segundo pico es registrado como un ion molecular con un peso molecular igual al del correspondiente amino-alcohol esperado, mientras que el segundo pico es registrado como un ion molecular con un peso molecular igual al del correspondiente amino-alcohol desbrominado, siendo su patrón de fragmentación idéntico al de los iones moleculares de <u>6</u>**a-c**.

La presencia de estos dos productos sugiere que durante la reacción de reducción del enlace N-O, simultáneamente ocurre la desbrominación parcial de los aminoalcoholes formados <u>6</u>d-f. Por las áreas de los picos cromatográficos fue fácil establecer que estos productos se encontraban en una relación de 2.3:1 y 1:1.2 según se encuentre sustituida la posición 7 del anillo de benceno con cloro o flúor, respectivamente. La principal fragmentación de los iones moleculares de estos compuestos está determinada por la ruptura de los enlaces β al anillo de benceno, que también son los enlaces β al átomo de oxígeno y α al átomo de nitrógeno. De esta forma, cuando la carga del ion molecular (catión radical) queda ubicada sobre el oxígeno, se produce la ruptura que da origen a los iones con una relación m/z 139 y 217, que para **6a** y **6c** constituyen los fragmentos picos de base; por otra parte, cuando la carga del ion molecular (catión radical) queda ubicada sobre el átomo de nitrógeno, ocurre la ruptura que origina los iones fragmento con una relación m/z 140, 124 y 190, que corresponde al pico de base para **6b**, **6d** y **6e**. En el esquema 37 se propone el posible patrón de fragmentación de los iones moleculares de **6a-f**, y en la tabla 18 se reportan los iones más característicos y sus intensidades relativas.

Esquema 37. Posible patrón de fragmentación de los iones moleculares de las *cis*-4-hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepinas 6a-f



	IONES (I, %)													
	$\begin{array}{c} R \\ \\ \\ \\ \\ \\ \\ \\ \\ \\ \\ \\ \\ \\ \\ \\ \\ \\ $													
Comp	$\mathbf{M}^{\bullet+} \mathbf{\phi}_1 \mathbf{\phi}_2 \mathbf{\phi}_3 \mathbf{\phi}_4 \mathbf{\phi}_5 \mathbf{\phi}_6 \mathbf{\phi}_7$													
<u>6</u> a	279 (23)*	261 (<1)	235 (7)	152 (8)	151 (10)	140 (62)	141 (58)	139 (100)						
		M•+ - 18	$\phi_1 - 26$	$\phi_2 - 83$	$\phi_2 - 84$	M•+ - 139	M ^{•+} - 138	M ^{•+} - 140						
<u>6</u> b	263 (30)	245 (<1)	219 (12)	136 (22)	135 (23)	124 (100)	125 (96)	139 (96)						
		M ^{•+} - 18	$\phi_1 - 26$	$\phi_2 - 83$	$\phi_2 - 84$	M ^{•+} - 139	M ^{•+} - 138	M ^{•+} - 124						
<u>6</u> c	329 (61)	311 (<1)	285 (13)	202 (9)	201 (14)	190 (63)	191 (68)	139 (100)						
		M•+ - 18	φ ₁ - 26	φ ₂ - 83	$\phi_2 - 84$	M ^{•+} - 139	M ^{•+} - 138	M ^{•+} - 190						
<u>6</u> d	357 (13)*†	339 (<1)	313 (2)	152 (9)	151 (10)	140 (100)	141 (92)	217 (73)						
		M ^{•+} - 18	$\phi_1 - 26$	$\phi_2 - 161$	φ ₂ -162	M ^{•+} - 217	M ^{•+} - 216	M ^{•+} - 140						
<u>6</u> e	341 (13) [†]	323 (<1)	297 (<1)	136 (19)	135 (16)	124 (100)	125 (98)	217 (43)						
		M ^{•+} - 18	$\phi_1 - 26$	\$\phi_2 - 161	φ ₂ -162	M ^{•+} - 217	M ^{•+} - 216	M ^{•+} - 124						

Tabla 18. Iones característicos (m/z) y sus intensidades relativas (%) en los espectros de masasde las cis-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>a-f

* relativo al isótopo ³⁵Cl

[†] relativo al isótopo ⁷⁹Br

La pérdida del átomo de bromo que tiene lugar durante la formación de los aminoalcoholes <u>6</u>d-f, en principio, es fácil de explicar si se consideran las posibles reacciones que puede dar cada una de las sustancias presentes en el medio de reacción. Según la metodología utilizada, se requiere la presencia de zinc y solución de ácido acético para promover el proceso de reducción deseado, pero estos dos reactivos, además de generar el hidrógeno que se consume en la apertura reductiva del anillo isoxazolidínico, también producen acetato de zinc, $(AcO)_2Zn$, sal en la que el zinc se encuentra en un estado de oxidación de +2. Es en este estado de oxidación que ciertas sales de zinc, reaccionan con bromuros de arilo para generar compuestos organometálicos del tipo bromuro de arilzinc,¹²⁰ los cuales pueden actuar como nucleófilos atacando centros electrodeficientes y/o como bases, atrapando protones, con lo cual se estaría reduciendo el bromuro de arilo original. Así también ocurre la reducción de haluros de alquilo o arilo con hidruro de tributilestaño¹²¹ y/o con metales de transición como el paladio^{122,123} y el indio,¹²⁴ cuando se trabaja en un medio ácido.

Volviendo a la desbrominación de los productos <u>6</u>d-f, y teniendo en cuenta las anteriores consideraciones, creemos que ésta tiene lugar a través de la formación temporal del complejo bromuro de tienilzinc, el cual se hidroliza (protona) por la acción de la solución de AcOH, formando los productos desbrominados <u>6</u>a-c, de manera análoga la desbrominación del anillo de tiofeno se ilustra en el esquema 38. La formación del complejo bromuro de tienilzinc se ve favorecida por la electroexcedencia del anillo de tiofeno.

Esquema 38. Mecanismo simplificado de la desbrominación del anillo de tiofeno



Como los cicloaductos bromados estuvieron expuestos por tiempo prolongado a la acción de zinc/ACOH, surgió la siguiente pregunta: ¿Ocurre la desbrominación antes de la apertura del anillo isoxazolidínico o después de su apertura? Para dar respuesta a este interrogante, realizamos el análisis por GC-MS de los productos de partida recuperados (compuestos <u>6d</u> y <u>6e</u>), los cuales, como suponíamos, resultaron ser una mezcla de los cicloaductos bromados y desbrominados, cuya separación individual

por cromatografía en columna sobre gel de sílice, al igual que la de los aminoalcoholes bromados y desbrominados, fue imposible, a pesar de intentarlo reiteradas veces. Los espectros de masas de estos compuestos registran dos iones moleculares que difieren en 78 unidades, con lo cual comprobamos que se trataba del cicloaducto original y de su producto desbrominado, en proporciones de 1.0:2.5 y 1.0:3.6, respectivamente, según sus áreas cromatográficas. Lo anterior no excluye la posibilidad de que los amino-alcoholes también sufran la desbrominación. Lo que sí logramos demostrar es que los cicloaductos bromados pierden el átomo de bromo en un alto porcentaje, simultáneamente con la apertura reductiva.

La formación de los amino-alcoholes y su estereoquímica se comprobó inequívocamente con el análisis de sus espectros de RMN ¹H (tabla 19, anexos 8.5 y 8.6), RMN ¹³C (tabla 20), ¹H, ¹H-COSY (anexos 9.1 y 9.2), HSQC (anexos 9.3 y 9.4), HMBC y NOESY (anexos 9.5 y 9.6).

Así, en la región de campo alto e intermedio de los espectros de RMN ¹H, perfectamente se distinguen 6 grupos de señales que integran para los 6 protones alifáticos conectados a los carbonos secundarios y terciarios del anillo tetrahidroazepínico. Estas señales se encuentran bastante desplazadas a campo alto, si se comparan con las señales de los mismos protones pero en los espectros de los cicloaductos precursores. Esta notable diferencia en los desplazamientos químicos la podemos explicar en términos de la liberación de la energía torsional (conformacional) que tiene lugar cuando se escinde el enlace N-O de los cicloaductos para generar el anillo azepínico, conformacionalmente libre de tensiones angulares.

Para la asignación de los desplazamientos químicos de los protones, escogimos como modelo el espectro de RMN ¹H de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1benzoazepina <u>6a</u>, que reproducimos en la figura 35. El doblete de doblete (dd) que se registra en 4.27 ppm fue asignado al protón 2-H_{ax}, el cual presenta una constante de acoplamiento axial-axial grande de 11.6 Hz con el protón vecinal 3-H_{ax}, y una

constante de acoplamiento axial-ecuatorial pequeña de 2.0 Hz con el otro protón vecinal 3-H_{eq}. El multiplete con forma de triplete de doblete (tdd), centrado en 3.84 ppm y con constantes de acoplamiento de 10.0 (J³_{4-Hax,5-Hax}), 3.8 (J³_{4-Hax,3-Heq}) y 2.4 (J³_{4-Hax,5-Heq}) Hz, se asignó al protón 4-H_{ax}. El doblete de doblete que se encuentra centrado en 3.06 ppm fue asignado al protón 5-Hax; éste presenta dos constantes de acoplamiento, una geminal de 13.8 Hz (J²_{5-Hax,5-Hpseudoeq}) y una axial-axial de 10.4 Hz (J³_{5-Hax,4-Hax}). La señal que aparece centrada en 2.94 ppm y que tiene la forma de un doblete de triplete (dt) fue asignada al protón 5-H_{pseudoeq}; éste presenta una constante de acoplamiento geminal de 13.8 Hz, y otra pequeña de 2.0 Hz con el protón vecinal 4-Hax. La señal con forma de doblete de doblete de triplete (ddt) que se encuentra centrada en 2.34 ppm fue asignada como perteneciente al protón 3-H_{eq}; éste presenta una constante de acoplamiento grande de 12.9 Hz con su protón geminal 3-Hax, y dos constantes de acoplamiento ecuatorial-axial pequeñas, una de 3.9 Hz con el protón vecinal 4-Hax y la otra de 2.0 Hz con el protón vecinal 2-Hax. Por último, en la zona de campo más alto del espectro se encuentra la señal que fue asignada al protón 3-Hax; este protón genera una señal centrada en 2.16 ppm que tiene forma de doblete-doblete-doblete, con constantes de acoplamiento de 12.9 $(J_{3-Hax,3-Heq}^{2})$, 11.5 $(J_{3-Hax,2-Hax}^{3})$, 10.0 $(J_{3-Hax,4-Hax}^{3})$ y 1.2 Hz; el valor de esta última constante de acoplamiento puede corresponder al acople a larga distancia que presenta con el protón aromático 3'-H.

La asignación de los desplazamientos químicos de cada uno de los anteriores protones fue posible gracias a las correlaciones H,H que ellos presentan en el espectro de correlación homonuclear ¹H, ¹H-COSY. Aunque en la expansión de la región 4.60-2.00 ppm del espectro ¹H, ¹H-COSY del amino-alcohol <u>6</u>a que reproducimos en la figura 36, se observan perfectamente las correlaciones de los seis protones alifáticos, solo hemos resaltado las correlaciones entre los protones 2-H_{ax}-3-H_{ax} (línea azul) y 4- H_{ax} -5- H_{ax} , (línea roja), ya que la magnitud de estas interacciones es un buen indicativo de la estereoquímica de los amino-alcoholes formados.



Figura 35. Espectro de RMN¹H de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>a

Figura 36. Expansión de la región 4.60-2.00 ppm del espectro ¹H-¹H-COSY de la 7-cloro-4hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>a



Es importante resaltar que, a diferencia de lo observado en los espectros de los cicloaductos precursores, el protón metínico 4-H de los amino-alcoholes resuena a campo más alto que su protón homólogo 2-H, siendo ésta la consecuencia directa de la pérdida de energía torsional que sufrió el cicloaducto.

En la región aromática del espectro, entre 7.26-6.60 ppm, se pueden distinguir 5 grupos de señales que integran para 6 protones, de los cuales tres pertenecen al anillo de tiofeno y los tres restantes, al anillo de benceno, siendo sus desplazamientos químicos, multiplicidades y constantes de acoplamiento las siguientes: 6-H (7.13 ppm, d, J = 2.4 Hz); 8-H (7.03 ppm, dd, J = 8.0, 2.4 Hz); 9-H (6.66 ppm, d, J = 8.0 Hz).

Por otro lado, el análisis cuidadoso de los espectros de RMN ¹H, RMN ¹³C y ¹H, ¹H-COSY de los compuestos <u>6</u>d y <u>6</u>e, confirma la presencia del amino-alcohol esperado junto con su producto desbrominado <u>6</u>a y <u>6</u>b.

Una vez establecida la estereoquímica de los cicloaductos, queda también establecida la estereoquímica de los amino-alcoholes formados, pues es bien conocido que la apertura reductiva del anillo isoxazolidínico es estereoespecífica. De ahí que si la estereoquímica de los cicloaductos es exo, la de los productos de la apertura reductiva (amino-alcoholes) debe ser *cis*. Una primera evidencia, aunque indirecta, de que los grupos 2-arilo y 4-hidroxilo del anillo tetrahidro-1-benzoazepínico son *cis* entre sí (2-tienil_{eq}, 4-OH_{eq}), la encontramos en los valores de las constantes de acoplamiento de los protones metínicos 2-H y 4-H. Sin embargo para confirmar de manera definitiva la estereoquímica de las 4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas tuvimos que recurrir a los experimentos NOESY, los cuales revelaron con nitidez la interacción espacial entre los protones 2-H y 4-H. Esta interacción espacial indica que los dos protones están orientados del mismo lado del plano del anillo tetrahidro-1-benzoazepínico; además, si se tiene en cuenta los valores de las constantes de acoplamiente tener

una disposición axial en el anillo heterocíclico, con lo que se demuestra la orientación ecuatorial de los grupos 4-OH y 2-tienilo. De lo anterior se concluye que las nuevas tetrahidro-1-benzoazepinas 2,4-disustituidas tienen una estereoquímica *cis*.

Si la estereoquímica de las nuevas tetrahidro-1-benzoazepinas fuera *trans*, dicha interacción espacial difícilmente se apreciaría en el espectro NOESY, porque en este caso los protones 2-H y 4-H estarían ubicados en lados opuestos del plano de la molécula. En la Figura 37 se muestran las formas isoméricas *cis* y *trans* de las 4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>a-f.

Figura 37. Estructuras de los isómeros *cis* y *trans* de las 4-hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1benzoazepinas <u>6</u>a-f



Para finalizar, en la figura 38 reproducimos el espectro NOESY de la 7-cloro-4hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>a, donde se registra, además de la ya mencionada interacción espacial entre los protones 2-H y 4-H, la interacción espacial entre los protones $5-H_{ax}$ y $3-H_{ax}$, un claro indicativo de que el anillo de la tetrahidro-1-benzoazepina en solución adopta una conformación de silla.





4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-El análisis realizado demuestra que las cis, ratificando benzoazepinas presentan una estereoquímica así la estereoespecificidad que caracteriza la apertura reductiva del enlace N-O de los cicloaductos isoxazolidínicos, lo que, a su vez, corrobora que se trataba de los cicloaductos exo.

				Desplazamient	os Químicos d	e los Protones	(б, ррт)							
	$R \xrightarrow{7} \xrightarrow{6} \xrightarrow{5a} \xrightarrow{7} \xrightarrow{4} \xrightarrow{6} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} 7$													
Comp.	Protones azepínicos Protones del benceno Protones del tiofeno													
	2-H _{ax}	2-H _{ax} 3-H _{ax} 3-H _{eq} 4-H _{ax} 5-H _{ax} 5-H _{pscudoeq} 6-H 8-H 9-H 3'-H 4'-H 5'-H												
	4.27	2.16	2.34	3.84	3.06	2.94	7.13	7.03	6.66	7.03	6.98	7.26		
<u>6</u> a	dd	dddd	ddt	tdd	dd	dt	d	dd	d	dd	dd	dd		
	11.6, 2.0	12.9, 11.5, 10.0, 1.2	12.9, 3.9, 2.0	10.0, 4.0, 2.0	13.8, 10.4	13.8, 2.0	2.4	8.0, 2.4	8.0	5.2, 1.0	5.2, 4.0	4.0, 1.0		
	4.24	2.15	2.34	3.83	3.11	2.92	6.87	6.78	6.67	7.04	6.98	7.25		
<u>6</u> b	dd	dddd	ddt	tdd	dd	dt	dd	dd	dd	dd	dd	dd		
	11.6, 1.6	12.9, 11.9, 10.0, 1.1	12.9, 3.9, 1.9	10.0, 4.0, 2.0	13.6, 10.4	13.6, 2.0	8.8, 2.8	8.4, 2.8	8.4, 4.8	3.4, 0.6	5.2, 3.6	5.2, 0.6		
	4.17	2.09	2.31	3.70	3.03	2.96	7.13	7.04	6.66	6.79	6.92			
<u>6</u> d	dd	ddd	ddt	tdd	dd	dt	d	dd	d	d	d			
	11.2, 1.6	13.1, 11.2, 10.0	13.1, 3.9, 2.0	10.0, 4.0, 1.0	13.6, 10.0	13.6, 2.0	2.0	8.0, 2.0	8.0	3.6	3.6			
	4.15	2.06	2.31	3.80	3.07	2.90	6.87	6.78	6.73	6.78	6.92			
<u>6</u> e	dd	ddd	ddt	tdd	dd	dt	dd	td	dd	d	d			
	11.6, 1.6	12.9, 11.6, 10.0	12.9, 3.9, 1.9	10.0, 4.0, 2.0	13.2, 10.8	13.2, 2.0	8.8, 2.8	8.0, 3.0	8.0, 4.0	3.6	3.6			

Tabla 19. Desplazamientos químicos (δ, ppm), multiplicidades y constantes de acoplamiento (J, Hz) de los protones en los espectros de RMN ¹H de las *cis*- 4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>a, <u>6</u>b, <u>6</u>d y <u>6</u>e

Tabla 20. Desplazamientos químicos (δ, ppm) de los carbonos en los espectros de RMN ¹³C de las *cis*-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1benzoazepinas <u>6</u>a-f

					Desplazan	nientos Quí	micos de lo	os Carbono	s (δ, ppm)					
	$R \xrightarrow{7} \xrightarrow{6} \xrightarrow{5} \xrightarrow{4} \xrightarrow{0} \xrightarrow{0} \xrightarrow{1} \xrightarrow{3} \xrightarrow{9} \xrightarrow{9} \xrightarrow{9} \xrightarrow{1} \xrightarrow{9} \xrightarrow{9} \xrightarrow{1} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{8} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{8} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{8} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{8} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} \xrightarrow{7} 7$													
	Carbonos azepinicos Carbonos benceno Carbonos tiofeno													
Comp.	2-C	3-C	4- C	5-C	5a-C 6-C 7-C 8-C 9-C 9a-C 2'-C 3'-C 4'-C 5'-C									5'-C
<u>6</u> a	56.3	46.3	69.4	44.0	130.1	131.3	127.0	127.4	121.7	147.2	147.0	124.2	126.8	124.6
<u>6</u> b	56.5	49.1	69.5	44.2	130.5	117.9 d 20	158.4 d 240	113.8 d 20	121.7 d 10	144.5	147.3	124.0	126.8	124.5
<u>6</u> d	56.3	48.6	69.2	44.0	130.1	131.3	127.3	127.5	121.8	146.5	148.7	124.6	129.5	111.6
<u>6</u> e	56.8	48.9	69.3	44.1	130.5	118.9 d 20	158.4 d 240	114.1 d 20	121.7 d 10	144.2	148.9	124.4	129.5	111.5

5.6. Reacción de ciclocondensación de las 6-alil-3-cloro-2-metilanilinas N-metilensustituidas <u>7</u>a-d con el ácido mercaptoacético. Obtención de los 1,1-bis-aril-1-(2-tienil; 5-bromo-2-tienil; fenil; α-naftil)metanos <u>8</u>a-d

Las 6-alil-3-cloro-2-metilanilinas *N*-metilensustituidas <u>7</u>a-d, fueron los productos que se obtuvieron de la reacción de condensación de la *orto*-alilanilina <u>3</u>d con los aldehídos aromáticos 2-tiofencarboxaldehído, 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído, benzaldehído y α -naftilcarboxaldehído, respectivamente (Esquema 39). Estas aldiminas se purificaron por cromatografía en columna con el fin de eliminar el exceso de aldehído empleado en su obtención, utilizando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo, con un incremento gradual de la polaridad (30:1, 20:1). Se obtuvieron como sustancias viscosas de color marrón, con rendimientos del 96-85%.





La formación de las aldiminas <u>7</u>a-d se confirmó únicamente con ayuda de los espectros de IR (anexo 10.1 y 10.2), en los que claramente se pone de manifiesto la desaparición de las bandas de tensión asimétrica y simétrica del grupo N-H perteneciente a la *orto*-alilanilina precursora; también permiten constatar la presencia de las bandas de absorción características del fragmento alilo, en 1639-1629 cm⁻¹ la banda de vibración de tensión del enlace C=C y en 914-912 cm⁻¹ la vibración fuera

del plano del enlace =C-H. El incremento en la intensidad de la banda de absorción que se registra en 1639-1629 cm⁻¹ es debido a vibración de tensión del nuevo enlace azometínico C=N. En la tabla 21 se registran los rendimientos y las principales bandas de absorción presentes en los espectros de IR de las iminas <u>7</u>a-d.

	Ban	das de Absorción (c	cm⁻¹)	
Compuesto	Vib. T. C=N /	Vib. T.	Vib. F.	Rendimientos
	Vib. T. C=C	C=C	=С-Н	%
	alílico		alílico	
<u>7</u> a	1634	1578	913	96
<u>7</u> b	1329	1579	914	95
<u>7</u> c	1639	1578	914	85
<u>7</u> d	1639	1578	912	86

 Tabla 21. Rendimientos y bandas de absorción características en los espectros de IR de las iminas <u>7</u>a-d

En la sección 5.3 se comentó que pese a los intentos de reducir las iminas $\underline{7}a$ y $\underline{7}b$ utilizando diferentes condiciones de reacción y diferentes agentes reductores, no fue posible obtener las respectivas *orto*-alil-*N*-tenilanilinas debido a que tanto el grupo alilo como el metilo ejercen un fuerte efecto de apantallamiento que impide el acceso del ión hidruro al carbono electrodeficiente del enlace imínico.

Es necesario tener en cuenta que las iminas $\underline{7}a$ -d representan mezclas de sus formas isoméricas *cis* (*Z*) y *trans* (*E*). Por tanto, si no se detectó ningún producto de la reducción, es porque el enlace C=N en ambos isómeros geométricos estaba igualmente impedido. Esto es justamente lo que se observa en las estructuras minimizadas de los isómeros de la imina $\underline{7}a$ que reproducimos en la figura 39.

Figura 39. Efecto de apantallamiento de los grupos alilo y metilo sobre el enlace C=N de los isómeros *cis* (Z) y *trans* (E) de la imina <u>7</u>a



A la luz de estos resultados, decidimos no continuar con los intentos de reducción de estas iminas, pero centramos nuestros esfuerzos en la búsqueda de condiciones que nos permitieran transformarlas en un nuevo sistema tetracíclico constituido por un anillo de 4-tiazolidinona fusionado a un anillo de benzotienoazepina, para lo cual se requería realizar primero su ciclocondensación con el ácido mercaptoacético y el producto obtenido someterlo después a un proceso de ciclación intramolecular en las condiciones de la alquilación de Friedel-Crafts (Esquema 40).

Con lo anterior en mente, procedimos con la reacción de ciclocondensación de las iminas con el ácido mercaptoacético para generar las correspondientes 4-tiazolidinonas 2,3-diarilsustituidas. Para tal fin, las aldiminas <u>7</u>a-d y el ácido mercaptoácetico se disolvieron en tolueno y en la presencia de cantidades catalíticas de trifluoruro de boro dietil éter (BF₃.Oet₂) se calentaron a reflujo durante 6-8 horas; una vez transcurrido este tiempo y después del respectivo tratamiento de la masa de reacción, el residuo orgánico se purificó por cromatografía en columna, empleando como eluente una mezcla de heptano:acetato de etilo con incremento gradual de la polaridad (3:1, 2:1, 1:1).

A pesar de que la reacción entre iminas y ácidos α -mercaptoalcanoicos es, quizás, el método más versátil y más frecuentemente usado en la preparación de 4-tiazolidinonas,¹²⁵⁻¹²⁷ en nuestro caso los productos que se formaron no correspondieron a las 4-tiazolidinonas que esperábamos. En su lugar, y de manera inesperada para nosotros, se obtuvieron compuestos completamente diferentes que posteriormente fueron identificados como los 1,1-*bis*-aril-1-(2-tienil; 5-bromo-2-tienil; fenil; α -naftil)metanos **<u>8</u>a-d**; estos nuevos compuestos fueron aislados como sustancias cristalinas de color blanco o amarillo, con rendimientos del 33-25% (Esquema 40). Con estos inesperados resultados, decidimos concluir también nuestros intentos por construir el nuevo sistema tetracíclico que habíamos ideado.

Esquema 40. Secuencia de reacciones para acceder al sistema tetracíclico diseñado. Obtención inesperada de los 1,1-*bis*-aril-1-(2-tienil; 5-bromo-2-tienil; fenil; α-naftil)metanos <u>8</u>a-d



Todo parece indicar que es nuevamente el efecto de apantallamiento que ejercen los grupos alilo y metilo sobre el enlace C=N, el responsable del inusual comportamiento de las iminas estudiadas frente al ácido mercaptoacético, pues de otra manera no se entiende cómo una reacción que está bien descrita en la literatura, falle en todas las ocasiones que nosotros lo intentamos. Una explicación racional de la manera como ocurrió la formación de los 1,1-*bis*-aril-1-(2-tienil; 5-bromo-2-tienil; fenil; α -naftil) metanos **<u>8</u>a-d** la damos en el mecanismo que proponemos y que describimos en el esquema 41.

Esquema 41. Posible mecanismo que explica la formación de los 1,1*-bis*-aril-1-(2-tienil; 5-bromo-2-tienil; fenil; α-naftil) metanos <u>8</u>a-d



Nosotros suponemos que debido al calentamiento de la masa de reacción, comienza a tomar forma una interacción de coordinación entre el nitrógeno imínico y el ácido de Lewis que actúa como catalizador, que conlleva a una mayor electrodeficiencia del carbono vecino y, por tanto, a una mayor probabilidad de que sea atacado por el azufre nucleofílico del ácido mercaptoacético. Es justamente la adición nucleofílica del azufre al átomo de carbono imínico y la imposibilidad del subsiguiente proceso de condensación entre los grupos amino y carboxilo, por el efecto de apantallamiento que ejercen los grupos alilo y metilo, lo que desencadena la cascada de reacciones que describimos en el mecanismo propuesto y que concluyen con la formación de los compuestos inesperados.

Con el fin de obtener elementos de juicio que ayudaran en cierta medida, a confirmar la validez del mecanismo propuesto, hicimos reaccionar las iminas con el ácido mercaptoacético en diferentes condiciones de reacción. Logramos establecer que la presencia simultánea del catalizador (BF₃.OEt₂) y del ácido mercaptoacético es indispensable para la formación de los productos obtenidos. Cuando se hizo reaccionar la imina con el ácido mercaptoacético en ausencia del catalizador, no se observó cambio alguno en la imina de partida; tampoco se observó cambio alguno cuando se eliminó el ácido mercaptoacético y se calentó la imina en la presencia del catalizador. De estas observaciones, podemos concluir que los productos aislados no son fruto de la casualidad, pero sí de un comportamiento general propio de una imina aromática, sustituida en las dos posiciones *orto* con grupos capaces de generar impedimento estérico, cuando reacciona con ácidos α -mercaptoalcanoicos en la presencia de ácidos de Lewis.

La primera prueba analítica con indicación clara de que los productos aislados no correspondían a las 4-tiazolidinonas esperadas, provino de las bandas de vibración asimétrica y simétrica del enlace N-H que se observan en los espectros de IR (anexo 11.1). Estas bandas de absorción, que se encuentran localizadas en 3482-3456 cm⁻¹ y 3396-3371 cm⁻¹, confirman la presencia de grupos amino primarios en los

compuestos <u>8</u>a-d. Las bandas de absorción características que genera el fragmento alilo, también se registran en los espectros. En la tabla 22 se reportan los rendimientos y las principales bandas de absorción presentes en los espectros IR de los 1,1-*bis*-aril-1-(2-tienil; 5-bromo-2-tienil; fenil; α -naftil)metanos <u>8</u>a-d.

		Banda	s de Absorciór	n (cm ⁻¹)		
Compuesto	Vib. T. A N-H	Vib. T. S. N-H	Vib. T. C=C alílico	Vib. T. C=C	Vib. F. =C-H alílico	Rendimientos %
<u>8</u> a	3482	3390	1622	1574	916	25
<u>8</u> b	3480	3396	1629	1582	917	25
<u>8</u> c	3456	3371	1625	1582	917	33
<u>8</u> d	3472	3391	1621	1574	915	32

Tabla 22. Rendimientos y bandas de absorción características en los espectros de IR de los 1,1-*bis*-aril-1-fenil (α-naftil, 2-tienil)metanos 8a-d

Los experimentos de resonancia magnética nuclear confirman inequívocamente la formación de los productos **<u>8</u>a-d**. Así, a campo alto e intermedio de los espectros de RMN ¹H (anexo 11.2) se observan 4 grupos de señales que integran para 16 protones, correspondientes a los 6 protones de los dos grupos metilo que debido a la simetría de la molécula resuenan como un singulete en 2.30-2.26 ppm, y a los 10 protones alílicos; los protones metilénicos (-CH₂-) generan un doblete centrado en 3.20-3.13 ppm, mientras que en las regiones de 5.02-4.95 ppm y 5.90-5.74 ppm se localizan las señales con forma de multiplete generadas por los protones metilénicos terminales (=CH₂) y metínicos (=CH-), respectivamente. El singulete ancho que se observa en 4.00-3.70 ppm es generado por los protones del grupo amino. En la zona aromática del espectro, a 6.87-6.18 ppm, se encuentra un singulete agudo que corresponde al protón metínico. En la figura 40 se reproduce el espectro de RMN ¹H del 1,1-*bis*-aril-2-tienilmetano **<u>8</u>a**, en donde se pueden observar todas las señales mencionadas.



Los protones aromáticos 6-H y 6'-H resuenan como un singulete localizado en 6.55-6.38 ppm. La correcta asignación de los desplazamientos químicos de los protones se realizó con ayuda de los espectros de correlación homonuclear ¹H,¹H-COSY (anexo 11.3) y heteronuclear HMBC y HSQC (anexo 11.4). A modo de ilustración, en la figura 41 se reproduce una expansión de la región aromática (7.20-6.20 ppm) del espectro ¹H,¹H-COSY del 1,1-*bis*-aril-2-tienilmetano **8**a, en la que se aprecia que la señal correspondiente a los protones 6-H/6'-H no presenta ningún acople con otros protones aromáticos, aunque sí una correlación a larga distancia con el protón metínico, mientras que el protón 3''-H del anillo de tiofeno acopla con su vecino 4''-H (línea azul), que, a su vez, acopla con el protón 5''-H (línea roja).

Finalmente, la asignación de los desplazamientos químicos de los carbonos se realizó con la interpretación de los espectros de RMN ¹³C, HMBC y HSQC. En los primeros se registran las señales correspondientes a los carbonos del fragmento alílico en 36.8 ppm (-CH₂-), 116.3 ppm (=CH₂) y 135.9 ppm (-CH=), así como las señales generadas por los carbonos de los anillos de benceno, las cuales se localizan en 131.3

(1-C/1'-C), 133.3 (2-C/2'-C), 120.7 (3-C/3'-C), 142.8 (4-C/4'-C), 121.4 (5-C/5'-C) y 129.1 (6-C/6'-C) ppm, respectivamente. En las tablas 23 y 24 se reportan los desplazamientos químicos de los protones y carbonos de los 1,1-*bis*-aril-1-(2-tienil; 5-bromo-2-tienil; fenil; α -naftil)metanos **<u>8</u>a-d**.

Figura 41. Expansión de la región aromática (7.20-6.20 ppm) del espectro ¹H,¹H-COSY del 1,1*bis*-aril-2-tienilmetano <u>8</u>a



Tabla 23. Desplazamientos químicos (δ, ppm), multiplicidades y constantes de acoplamiento (J, Hz) de los protones en los espectros de RMN ¹H de los 1,1-*bis*-aril-1-fenil (α-naftil, 2-tienil)metanos <u>8</u>a-d

				D	esplazar	nientos Qu	ímicos de lo	os Protones	s (ð, ppm)						
	$\mathbf{R}: \xrightarrow{2^{"}}_{3"} \xrightarrow{4^{"}}_{4"} \xrightarrow{5^{"}}_{3"} \xrightarrow{5^{"}}_{4"} \mathbf{B} \xrightarrow{6^{"}}_{3"} \xrightarrow{5^{"}}_{3"} \mathbf{B} \xrightarrow{2^{"}}_{3"} \xrightarrow{2^{"}}_{4"} \xrightarrow{4^{"}}_{3"} \xrightarrow{2^{"}}_{6"} \xrightarrow{4^{"}}_{3"} \xrightarrow{2^{"}}_{4"} \xrightarrow{4^{"}}_{3"} \xrightarrow{2^{"}}_{6"} \xrightarrow{2^{"}}_{4"} \xrightarrow{2^{"}}_{3"} \xrightarrow{2^{"}}_{4"} \xrightarrow{2^{"}}_{4"$														
Comp. Protones alílicos Protones Otros Protones Protones del grupo R															
			-	Benceno										-	
	-CH ₂ -	=CH ₂	=CH-	6-Н, 6'-Н	CH ₃	СН	NH ₂	2"-Н	3"-Н	4"-Н	5"-Н	6''-Н	7"-Н	8''-Н	
	3.20	5.02-5.11	5.81-5.89	6.55	2.26	6.33	3.70		6.55-6.58	6.91	7.18				
<u>8</u> a	d	m	m	S	S	S	br. s		m	dd	dd				
	6.0									5.5, 2.5	5.0, 1.0				
	3.19	5.11-5.01	5.90-5.81	6.40	2.27	6.18	3.70	7.04	7.29-7.24	7.21	7.29-7.24	7.04			
<u>8</u> c	d	m	m	S	S	S	br. s	d	m	d	m	d			
	6.0							7.2		7.2		7.2			
	3.13	5.07-4.95	5.85-5.74	6.38	2.30	6.87	4.0	6.87	7.35-7.30	7.73	7.85-7.82	7.45 -	- 7.40	7.95-7.90	
<u>8</u> d	d	m	m	S	m	S	br. s	d	t	d	m	n	n	m	
	3.0							7.2	7.2	8.0					

Tabla 24. Desplazamientos químicos (δ, ppm) de los carbonos en los espectros de RMN ¹³C de los 1,1-*bis*-aril-1-fenil

(α-naftil, 2-tienil) metanos <u>8</u>a-d

							Desp	lazamie	entos Qu	iímicos	de los (Carbon	os (ð, p	pm)							
	$\mathbf{R}: \xrightarrow{2^{n}}_{4^{n}} \xrightarrow{5^{n}}_{4^{n}} \xrightarrow{5^{n}}_{4^{n}} \xrightarrow{5^{n}}_{3^{n}} \xrightarrow{2^{n}}_{4^{n}} \xrightarrow{5^{n}}_{4^{n}} \mathbf{R}$ $\mathbf{R}: \xrightarrow{2^{n}}_{3^{n}} \xrightarrow{5^{n}}_{4^{n}} \xrightarrow{5^{n}}_{3^{n}} \xrightarrow{1^{n}}_{3^{n}} \xrightarrow{5^{n}}_{4^{n}} \xrightarrow{5^{n}}_{7^{n}} \xrightarrow{5^{n}}_{6^{n}} \xrightarrow{5^{n}}_{7^{n}} \xrightarrow{5^{n}}_{6^{n}} $																				
Comp.	Carbonos alílicos			Carbonos del benceno						Otros Carbonos		Carbonos del grupo R									
	CH ₂ -	=CH ₂	=CH-	1-C, 1'-C	2-С 2'-С	3-С 3'-С	4-C 4'-C	5-C 5'-C	6-C 6'-C	CH ₃	СН	1"-C	2"-С	3"-С	4"-C	5"-C	6"-C	7"-C	8"-C	4a"- C	8a"- C
<u>8</u> a	36.8	116.3	135.9	131.3	133.3	120.7	142.8	121.4	129.1	14.8	46.2	_	147.7	126.5	124.4	135.9	_	_	_	_	_
<u>8</u> c	36.8	116.2	135.9	131.3	133.7	120.9	142.3	121.4	129.8	14.8	51.2	143.3	129.7	128.2	126.1	128.2	129.7	_	_	_	_
<u>8</u> d	36.7	116.2	135.9	131.0	133.6	121.2	142.2	121.7	130.0	14.9	47.8	139.7	126.7	125.3	127.2	128.7	125.4	126.2	124.5	134.1	132.2

CONCLUSIONES Y RECOMENDACIONES

Los resultados obtenidos en el presente trabajo de grado demuestran claramente que la ruta sintética alterna planteada, que involucra el uso de reacciones clásicas como la transposición amino-Claisen y la cicloadición 1,3-dipolar, es viable y permite acceder con éxito a una nueva serie de tetrahidro-1-benzoazepinas 2-tienilsustituidas, principal objetivo de nuestra investigación.

Se logró obtener los productos transpuestos de las respectivas *N*-alilanilinas con rendimientos hasta del 71%, los cuales son bastante satisfactorios y poco usuales en reordenamientos sigmatrópicos de este tipo.

Se estableció que la reducción de las aldiminas, productos de la condensación de las *orto*-alilanilinas con el 2-tiofencarboxaldehido y/o 5-bromo-2-tiofencarboxaldehído, es difícil de realizar debido al impedimento estérico que ejercen los grupos alilo y metilo sobre el enlace azometínico -C=N-. Sin embargo, para las iminas que no contienen estos dos sustituyentes, se determinó que las mejores condiciones de reacción que permiten acceder a las *orto*-alil-*N*-tenilanilinas, es empleando una relación 4:1 de NaBH₄ : imina a 0°C en una mezcla de THF/MeOH (7/3).

Comprobamos que las *orto*-alil-*N*-tenilanilinas son sustratos idóneos en la construcción de un anillo isoxazolidinico vía la cicloadición 1,3-dipolar. De esta manera, se obtuvieron seis nuevas 1,4-epoxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas con rendimientos hasta del 67%, las cuales presentaron una estereoquímica exclusivamente exo.
La escisión reductiva del enlace N-O de los cicloaductos isoxazolidinicos transcurrió de una manera completamente estereoespecífica con formación exclusiva de las *cis*-4-hidroxi-2-(2-tienil)tetrahidro-1-benzoazepinas, compuestos aun no descritos en la literatura. En el caso de los derivados bromados, además de la obtención de los amino-alcoholes esperados, se observó la formación de los correspondientes productos desbrominados, como resultado de la reducción del complejo intermediario bromuro de tienilzinc que también se genera en el medio de reacción.

La reacción de ciclocondensación de las aldiminas *orto,orto* '-alquilo disustituidas con el ácido mercaptoacético catalizada por el ácido de Lewis BF₃·OEt₂, dio como resultado la formación inesperada de 1,1-*bis*-aril-1-fenil-(α -naftil, 2-tienil, 5-bromo-2-tienil)metanos.

Como recomendaciones, proponemos ampliar los alcances de la ruta alterna diseñada con la síntesis de un mayor número de derivados de la tetrahidro-1-benzoazepina 2-tienilsustituida, con el fin de propiciar el estudio sistemático de sus propiedades biológicas.

También se recomienda explotar la versatilidad de las *orto*-alilanilinas, condensando su grupo amino con una amplia gama de aldehídos aromáticos, heterocíclicos e incluso alifáticos, con lo cual se lograría un mayor alcance de la ruta de síntesis diseñada originalmente.

Con el fin de estudiar mas a fondo el mecanismo de la formación de los 1,1- *bis*-aril-1-fenil-(α -naftil, 2-tienil, 5-bromo-2-tienil)metanos, se recomienda el uso de aldiminas *orto*-sutituidas con grupos diferentes a los usados en el presente trabajo, así como el estudio de la reacción cuando la posición *orto* se encuentra libre y cuando la posición *para* (donde se da la sustitución electrofilica aromática que origina los productos) está ocupada.

REFERENCIAS BIBLIOGRAFICAS

- 1. Kinsley-Scott, R. and Norton, S. J. Am. Acad. Dermatol. 2003, 49, 499-502.
- Krettli, A.U.; Andrade-Neto, V.; Brandão, M.; Stehmann, J.R. and Oliveira, L.A. *Journal of Ethnopharmacology*, 2003, 87, 253–256.
- 3. Bierer D.J. and Zhang, P. Nat. Prod. 2000, 63, 643-645.
- 4. Houghton, P.; Paulo, A. and Gomes, T. J. Nat. Prod. 1995, 58, 10, 1485-1491.
- Ribeiro, J.A.; Sebastião, A.M. and Mendonça, A. Progress in Neurobiology, 2003, 68, 377–392.
- 6. Palma, A. and Kouznetsov, V. *Química básica de los heterociclos y su importancia práctica.* **1997**. Ediciones UIS.
- Aranapakam, V.; Albright, J. D.; Grosu, G. T.; Chan, P. S.; Coupet, J.; Saunders, T.; Ru, X. and Mazandarani, H. *Bioorg. Med. Chem. Lett.*, 1999, 9, 1733-1736.
- Ogawa, H.; Yamashita, H.; Kondo, K.; Yamamura, Y.; Miyamoto, H.; Kan, K.; Kitano, K.; Tanaka, M.; Nakaya, K.; Nakamura, S.; Mori, T.; Tominaga, M. and Yabuuchi, Y. J. Med. Chem., 1996, 39, 3547-3555.
- Sum, F.; Dusza J.; Delos Santos, E.; Grosu, G.; Reich, M.; Du, X.; Albright J. D.; Chan, P.; Coupet, J.; Ru, X.; Mazandarani H. and Saunders T. *Bioorg. Med. Chem. Lett.*, 2003, 13, 2195–2198.
- Tahara, A.; Tsukada, J.; Tomura, Y.; Kusayama, T.; Wada, K.; Ishii, N.; Taniguchi, N.; Suzuki, T.; Yatsu, T.; Uchida, W. and Shibasaki, M. Vascular Pharmacology, 2005, 42, 47-55.
- Tahara, A.; Tsukada, J.; Tomura, Y.; Kusayama, T.; Wada, K.; Ishii, N.; Taniguchi, N.; Suzuki, T.; Yatsu, T.; Uchida, W. and Shibasaki, M. *Pharmac. Res.*, 2005, *51*, 275-281.

- Kondo, K.; Ogawa, H.; Yamashita, H.; Miyamoto, H.; Tanaka, M.; Nakaya, K.; Kitano, K.; Yamamura, Y.; Nakamura, S.; Onogawa, T.; Mori, T. and Tominaga, M. *Bioorg. Med. Chem.*, **1999**, *7*, 1743-1754.
- 13. Taniguchi, N.; Tanaka, A.; Matsuhisa, A; Sakamoto, K.; Koshio, H. and Yatsu, T. U.S. 5,710,150. **1998.**
- Hino, K.; Nagai, Y.; Uno, H.; Masuda, Y.; Oka, M. and Karasawa, T. J. Med. Chem., 1988, 31, 107-117.
- Zhao, H.; Zhang, X.; Hodgetts, K.; Thurkauf, A.; Hammer, J.; Chandrasekhar, J.; Kieltyka, A.; Brodbeck, R.; Rachwal, A.; Primus, R. and Manly, C. *Bioorg. Med. Chem. Lett.*, 2003, 13, 701-704.
- 16. Kunick, C. and Link, A. J. Med. Chem., 1998, 41, 1299-1305.
- Kunick, C.; Bleeker, C; Prühs, C.; Totzke, F.; Schächtele, C.;. Kubbutatc, M.
 H. G. and Link, A. *Bioorg. Med. Chem. Lett.*, 2006, *16*, 2148–2153.
- Kunick, C. and Schultz, Ch.; Link, A. Arch. Pharm. Pharm. Med. Chem., 2001, 334, 163.
- Kunick, C.; Schultz, Ch.; Link, A.; Leost, M.; Zaharevitz, D. W.; Gussio, R.;
 Sausville, E. A. and Meijer, L. *J. Med. Chem.*, **1999**, *42*, 2909-2919.
- Kunick, C.; Schultz, Ch.; Lemcke, T.; Zaharevitz, D. W.; Gussio, R.; Jalluri, R. K.; Sausville, E. A.; Leost, M. and Meijer, L. *Bioorg. Med. Chem. Lett.*, 2000, 10, 567-569.
- Watthey, J. W. H.; Stanton, J. L.; Desai, M.; Babiarz, J. E. and Finn, B. M. J. Med. Chem., 1985, 28, 1511-1516.
- Floyd, D.; Kimball, D.; Krapcho, J.; Das, J.; Turk, C. F.; Moquin, R. V.; Lago, M. W.; Duff, K. J.; Lee, V. G.; White, R. E.; Ridgewell, R. E.; Moreland, S.; Brittain, R. J.; Normandin, D. E.; Hedberg, A. and Cucinotta, G. J. Med. Chem., 1992, 35, 756-772.
- 23. Watthey, J.; Gavin, T.; Desai, M.; Finn, B.; Rodebough, R. and Patt, S. J. *Med. Chem.*, **1983**, *26*, 1116-1122
- 24. Seto, M.; Miyamoto, N.; Aikawa, K.; Aramaki, Y.; Kanzaki, N.; Iizawa, Y.; Baba, M. and Shiraishi, M. *Bioorg. Med. Chem.*, **2005**, *13*, 363–386.

- 25. Ikemoto, T.; Ito, T.; Nishiguchi, A. and Kiminori T. *Tetrahedron Lett.*, **2004**, 45, 9335–9339
- 26. Martin, L.; Payack, J. and Brucato, S. U.S. 5,510,346. 1996.
- Yanagisawa, H.; Ishihara, S.; Ando, A.; Kanazaki, T.; Miyamoto, S.; Koike, H.; Iijima, Y.; Oizumi, K.; Matsushita, Y. and Hatat, T. *J. Med. Chem.*, 1987, 30, 1984-1991.
- Palma, A.; Barajas, J.; Kouznetsov, V.; Stashenko, E.; Bahsas, A. and Amaro-Luis, J. Synlett., 2004, 15, 2721-2724.
- 29. Palma, A.; Yépez, A. F.; Stashenko, E.; Bahsas, A. and Amaro-Luis, J. *Tetrahedron Lett.*, **2006**, 47, 5825-5828.
- Palma, A.; Gómez, S. L.; Stashenko, E.; Bahsas, A. and Amaro-Luis, J. M. Synlett, 2006, 14, 2275-2277.
- Palma, A.; Yépez, A. F.; Fontela, J.A.; Gato, A.; Marini, L. and Gómez, S.L. Methods Find. Exp. Clin. Pharmacol. 2006, 28, 105-121.
- 32. Annual Review 2002: Cardiovascular Drugs. Drugs Fut., 2002, 27, 72.
- Kondo, K.; Opawa, H.; Shinohara, T.; Kurimura, M.; Tanada, Y.; Kan, K.; Yamashita, H.; Nakamura, S.; Hirano, T.; Yamamura, Y.; Mori, T.; Tominaga, M. and Itai, A. J. Med. Chem., 2000, 43, 4388-4397.
- Sudo, K.; Miyazaki, Y.; Kojima, N.; Kobayashi, M.; Suzuki, H.; Shintani, M. and Shimizu, Y. Antiviral Res., 2005, 65, 125–131.
- DeVita, R. J.; Bochis, R.; Frontier, A.; Kotliar, A.; Fisher, M.; Shoen, W.; Wyvratt, M.; Cheng, K.; Chan, W.; Butler, B.; Jacks, T.; Hickey, G.; Schleim, K.; Leung, K.; Chen, Z.; Lee Chiu, S.; Feeney, W.; Cunningham, D. and Smith, R. J. Med. Chem., 1998, 41, 1716-1728.
- 36. Ankersen, M. Progr. Med. Chem., 2002, 39, 173.
- Gilbert, I. H; Zuccotto, F.; Zvelebil, M.; Brun, R.; Chowdhury, S. F.; Di Lucrezia, R.; Leal, I.; Maes, L.; Ruiz-Perez, L. M. and Pacanowska, D. G.. *Eur. J. Med. Chem.*, 2001, *36*, 395-405.
- Fray, J.; Cooper, K.; Parry, J.; Richardson, K. and Steelet, J. J. Med. Chem., 1995, 38, 3514-3523.

- 39. Nagamatsu, T.; Hantani, Y.; Sasaki, K.; Ohtono, H.; Nakayama, T. and Hirota, T. J. Heterocycl. Chem., 1993, 30, 233.
- 40. Nagarapu, L. and Rao, N. V. Ind. J. Chem. Sect. B, 2002, 41, 1086.
- 41. Koh, H.; Go, M. and Ngiam, T. Chem. Pharm. Bull., 1994, 42, 1084.
- Di Fabio, R.; Micheli, F.; Baraldi, D.; Bertani, B.; Conti, N.; Dal Forno, G.; Feriani, A.; Donati, D.; Marchioro, C.; Messeri, T.; Missio, A.; Pasquarello, A.; Pentassuglia, G.; Pizzi, D.; Provera, S.; Quaglia, A. and Sabbatini, F. *Il Farmaco* 2003, *58*, 723-738.
- Bagrel, D.; Brault, L.; Migianu, E.; Néguesque, A.; Battaglia, E. and Kirsch,
 G. Eur. J. Med. Chem., 2005, 40, 757–763.
- Kleemann, A.; Engel, J.; Kutscher, B. and Reischert, D. Pharmaceutical Substances: Synthesis, Patents, Applications. Thieme. 3rd edition. New York. 1999.
- 45. Bourquin, J.; Schwarb, G. and Waldvogel, E. U.S. 3,682,930. 1972.
- 46. Popelak, A.; Lerch, A.; Stach, K.; Roesch, E. and Hardebeck, K. U.S. 3,665,002. 1972.
- 47. Ruschig, H.; Schorr, M.; Muschaweck, R. and Rippel, R. U.S. 3,855,243.1974.
- Clark, J. H.; Clapp, R. C.; Vaughan, J. R.; Sutherland, L. H.; Winterbottom, R.; Anderson, G. W.; Forsythe, J. D.; Blodinger, J.; Eberlin, S. L. and English, J. P. J. Org. Chem., 1949, 14, 216-227.
- Clapp, R. C.; Clark, J. H.; Vaughan, J. R.; English, J. P. and Asderson, G. W. *J. Am. Chem. Soc.*, **1947**, *69*, 1549.
- 50. Weston, A. J. Am. Chem. Soc., 1947, 69, 980-981.
- 51. Campaign, E. and Lestjer, W. J. Am. Chem. Soc., 1949, 71, 333-335.
- 52. Cossy, J.; Poitevin, C. and Gomez, D. J. Org. Chem., 1998, 63, 4554-4557.
- 53. Joseph, B.; Joucla, L. and Putey, A. *Tetrahedron Lett.*, **2005**, *46*, 8177–8179.
- 54. Astill, B. and Bockelheide, V. J. Am. Chem. Soc., 1955, 77, 4079.
- 55. Kasparek, S. Adv. Heterocycl. Chem., 1974, 17, 45.

- 56. Hii, K.; Qadir, M.; Cobb, J.; Sheldrake, P.; Whittall, N.; White, A.; Horton, P. and Hursthouse, M. J. Org. Chem., 2005, 70, 1545-1551.
- 57. Nishida, A.; Nakagawa, M. Theeraladanon, C. and Arisawa, M.; *Tetrahedron*, 2004, 60, 3017–3035
- 58. Schrock, R; Hoveyda, A. and Dolman, S.; *Org. Lett.*, **2003**, Vol. 5, No. 25, 4899-4902.
- 59. Cooke, R. and Haynes, H. Aust. J. Chem., 1958, 225.
- 60. Ito, T.; Ikemoto, T.; Nishiguchi, A.; Miura, S. and Tomimatsu. K. *Org. Proc. Res. Dev.*, **2005**, *9*, 168-173.
- 61. Lansbury, P. and Scharf, J. J. Am. Chem. Soc., 1968, 90, 536-537.
- 62. Dyker, G. and Markwitz, H. Synthesis, 1998, 12, 1750.
- 63. Fujita, K.; Yamamoto, K. and Yamaguchi, R. Org. Lett., 2002, 4, 2691-2694.
- 64. Scheneider, R.; Omar-Amrani, R.; Thomas, A.; Brenner, E. and Fort, Y. *Org. Lett.*, **2003**, 5, 2311-2314.
- 65. Yamamoto, K. Fujita, K.; Takahashi, Y.; Owaki, M.; and Yamaguchi, R. *Org. Lett.*, **2004**, 6, 2785-2788.
- 66. Buchwald, S. and Yang, B. Org. Lett., 1999, 1, 35-37.
- 67. Wolfe, J.; Rennels, R. and Buchwald, S. Tetrahedron, 1996, 51, 7525.
- 68. Yet, Larry. Chem. Rev., 2000, 100, 8, 2963-3007.
- 69. Yamamoto, H.; Maruoka, K.; Miyazaki, T.; Ando, M.; Matsumura, Y.; Sakane, S.; Hattori, K. and J. Am. Chem. Soc., **1983**, 105, 2831-2843.
- Lowe, J. A.; Hageman, D. L.; Drozda, S. E.; McLean, S.; Bryce, D. K.; Crawford, R. T.; Zorn, S.; Morrone, J. and Bordner, J. *J. Med. Chem.*, 1994, 37, 3789-3811.
- Zard, S.; Cordero-Vargas, A. and Quiclet-Sire B. *Bioorg. Med. Chem.*, 2006, 14, 6165-6173.
- 72. Grunewald, G.; Dahanukar, V.; Ching, P. and Criscione, K. J. Med. Chem., **1996**, *39*, 3539-3546.
- 73. Guzikowski, A.; Hawkinson, J.; Weber, E. and Keana, J. *Bioorg. Med. Chem. Lett.*, **1995**, *5*, 2747-2748.

- 74. Pessoa-Mahana, H. and Valderrama, J. A. Synth. Commun., 2000, 30, 3481.
- 75. Keana, J.; Guzikowski, A.; Whittemore, E.; Woodward, R. and Weber, E. J. *Med. Chem.*, **1997**, *40*, 2424-2429.
- 76. Huisgen, R. J. Org. Chem., 1968, 33, 2291.
- 77. Forcato, M.; Nugent, W. and Licini, G. Tetrahedron Lett., 2003, 44, 49-52.
- 78. Murahashi, S.; Mitsui, H.; Shiota, T.; Tsuda, T. and Watanabe, Sh. J. Org. Chem., **1990**, 55, 1736-1744.
- 79. Murahashi, Sh.; Imada, Y. and Ohtake, H. J. Org. Chem., 1994, 59, 6170-6172.
- Basso, D.; Broggini, G.; Passarella, D.; Pilati, T.; Terraneo, A. and Zecchi, G. *Tetrahedron*, 2002, 58, 4445-4450.
- García, J.; Andrés J.; Fraile, A.; Martín, A. and Martín, M. *Tetrahedron Lett.*, 2004, 45, 4653–4656.
- 82. Banerji, A. and Sengupta P. J. Indian Inst. Sci., 2001, 81, 313-323.
- Bhuyan, P.; Kalita, P. and Baruah, B. *Tetrahedron Lett.*, 2006, 47, 7779– 7782.
- 84. Tufariello, J. and Gatrone, R. *Tetrahedron Lett.*, **1978**, 19, 31, 2753 2756.
- Perumal, S.; Kumar, R.; Kagan, H. and Guillot, R. *Tetrahedron*, 2006, 62, 52, 12380-12391.
- Muthusubramanian, S.; Sridharan, V.; Sivasubramanian, S. and Polborn, K. *Tetrahedron*, 2004, 60, 8881–8892.
- 87. Goti, A.; Cardona, F.; Faggi, E.; Liguori, F. and Cacciarini, M. *Tetrahedron Letts.*, **2003**, 44, 2315–2318.
- 88. Wightman, R. and McCalg, A. *Tetrahedron Lett.*, **1993**, 34, 24, 3939-4942.
- 89. White, J. and Schiehser, G. Tetrahedron Lett., 1986, 27, 46, 5587-5590.
- 90. Iida, H. and Kibayashi, C. Tetrahedron Lett., 1981, 22, 20, 1913 1914.
- 91. March, P.; Figueredo, M. and Font, J. Heterocycles, 1999, 50, 1213.
- 92. Merino, P.; Revuelta, J.; Tejero, T.; Chiacchio, U.; Rescifina, A. and Romeo,
 G. *Tetrahedron*, 2003, 59, 3581-3592.

- 93. Yepes, A. F. La alquilación intramolecular de Friedel-Crafts y la oxidación de aminas aromaticas secundarias N-sustituidas. Dos metodologías potencialmente útiles en la construcción de los sistemas heterocíclicos de la benzo[e]nafto[1,2-b]azepina y la nafto[1,2-b]azepina. Tesis de Pregrado. 2004. UIS.
- 94. Gómez Ayala, S. L. Estudio exploratorio de la viabilidad de una ruta alterna basada en la transposición amino-Claisen de *N*-alil-*N*-aril-N-tenilaminas para acceder a las 2,5-dihidro-1*H*-tieno[2,3-*e*]benzo-1-azepinas. Tesis de Pregrado. 2003. UIS.
- 95. Wovkulich, P.M. and Uskokovic, M.R. J. Am Chem. Soc., **1981**,103, 3956-3958.
- 96. Zard, S. and Gagosz, F. Org. Lett., 2002, 4, 4345-4348.
- 97. Sasatani, S.; Miyazaki, T.; Maruoka, K. and Yamamoto, H. *Tetrahedron Lett.*, 1983, 24, 4711.
- Floyd, D.; Moquin, R.; Atwal, K.; Ahmed, S.; Spergel, S.; Gougoutas, J. and Malley, M. J. Org. Chem., 1990, 55, 5572-5579.
- Hii, K. K. (Mimi).; Qadir, M.; Priestley, R. E.; Rising, T. W. D. F.; Gelbrich, Th.; Coles, S. J.; Hursthouse, M. B.; Sheldrake, P. W. and Whittall, N. *Tetrahedron*, 2003, 44, 3675-3678.
- 100. Roush, W.R. and Walt, A.E. Tetrahedron, 1985, 41, 3463-3478.
- 101. Frederickson, M. Tetrahedron, 1997, 53, 403-425.
- 102. Wovkulich, P. and Uskokovic, M. R. *Tetrahedron*, **1985**, 41, 17, 3455 -3462.
- 103. Rangappa, K.; S Ravi Kumar, K. R. and Mallesha, H. *Synthetic Comm.*, 2003, 33, 9, 1545–1555.
- 104. Roush, W.R. and Walts, A.E. J. Am. Chem. Soc., 1984, 106, 721-723.
- 105. Piotrowska, Dorota G. Tetrahedron Lett., 2006, 47, 5363-5366.
- 106. Piotrowska, Dorota G. Tetrahedron, 2006, 62, 52, 12306-12317.
- Osborn, H.; Gemmell, N. and Harwood, L. M. J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1, 2002, 2419–2438.

- Ferrier, R.J.; Furneaux, R.H.; Prasit, P.; Tyler, P.C.; Brown, K.L.; Gainsford,G.J. and Diehl, J.W. J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1, 1983, 1621-1628.
- 109. Whitney, R.A.; Mzengeza, S. and Yang, C.M.; *J. Am. Chem. Soc.*, **1987**, 109, 276-277.
- 110. Whitney, R.A. and Mzengeza, S. J. Org. Chem., 1988, 53, 4074-4081.
- 111. Oppolzer, W. and Petrzilka, M. Helv. Chim. Acta, 1978, 61, 2755-2762.
- 112. Hassner, A.; Singh, S.; Shatma, R. and Maurya, R. *Tetrahedron*, **1993**, 49, 2317-2324.
- 113. Lutz, R. Chem. Rev., 1984, 84, 205.
- 114. Carnahan, F. L. and Hurd, C. D. J. Am. Chem. Soc., 1930, 52, 4586-4595.
- 115. Kishi, Y.; Takamatsu, N. and Inoue, S. *Tetrahedron Lett.*, 1971, 48, 4661-4664.
- 116. Hill, R. and Kbatri, H. Tetrahedron Lett., 1978, 45, 4337-4340.
- 117. Hurd, C. D. And Jenkins, W. J. Org. Chem., 1957, 22, 1418-1423.
- 118. Lee C. and Won D. Tetrahedron Lett., 2001, 42, 1969–1972
- 119. Abdel-Magid, A.; Carson, K. G.; Harris, B. D.; Maryanoff, C. A. and Shah, R.D. J. Org. Chem. **1996**, *61*, 3849-3862
- Perichon, J.; Kazmierski, I.; Gosmini, C. and Paris, J-M. *Tetrahedron Lett.*,
 2003, 44, 6417–6420
- Menapace, L. W.; Loewenthal, M, B.; Koscielecki, J.; Tucker, L.; Passaro, L. C.; Montalbano, R.; Frank, A. J.; Marrantino, J. and Brunner, J. *Organometallics*, 2002, 21, 3066-3068
- 122. Hartwig, J. F. and Roy, H. A. J. Am. Chem. Soc. 2003, 125, 13944-13945
- 123. Boukherroub, R.; Chatgilialoglu, C. and Manuel, G. Organometallics 1996, 15, 1508-1510
- 124. Ranu, B. C.; Samanta, S. and Guchhait, S. K. J. Org. Chem. 2001, 66, 4102-4103
- 125. Brown, F. C. Chem. Rev., 1961, 61, 463-521
- Diurno, M. V.; Mazzoni, O.; Piscopo, E.; Calignano, A.; Giordano, F.; Bolognese, A. J. Med. Chem., 1992, 35, 2910-2912.

127. Goel, B.; Ram, T.; Tyagi, R.; Bansal, E.; Kumar, A.; Mukherjee, D.; Sinha, J. N. *Eur. J. Med. Chem.*, **1999**, *34*, 265-269.

ANEXOS

(ESPECTROS DE INFRARROJO, GC-MS, RMN ¹H, ¹H, ¹H-COSY, HSQC Y NOESY)



Anexo 1.1. Espectro de infrarrojo de la 4-cloro-*N*-alilanilina <u>1</u>a

Anexo 1.2. Espectro de infrarrojo de la 3-cloro-2-metil- *N*-alilanilina <u>1</u>d





Anexo 1.3. Espectro de masas de la 4-cloro-*N*-alilanilina <u>1</u>a

Anexo 1.4. Espectro de masas de la 3-cloro-2-metil- N-alilanilina 1d

Abundance





Anexo 1.6. Espectro de RMN ¹H de la 3-cloro-2-metil-N-alilanilina <u>1</u>d



Anexo 1.5. Espectro de RMN ¹H de la 4-cloro-*N*-alilanilina <u>1</u>a

ANEXOS 2 Y 3: Espectros de IR, GC-MS, RMN ¹H, ¹H, ¹H-COSY, HSQC de las *orto*-alilanilinas <u>3</u>a y <u>3</u>d



Anexo 2.1. Espectro de infrarrojo de la 4-cloro- *orto*-alilanilia <u>3</u>a

Anexo 2.2. Espectro de infrarrojo de la 3-cloro-2-metil-*orto*-alilanilina <u>3</u>d





Anexo 2.3. Espectro de masas de la 4-cloro-*orto*-alilanilia <u>3</u>a

Anexo 2.4. Espectro de masas de la 3-cloro-2-metil-orto-alilanilina 3d





Anexo 2.5. Espectro de RMN ¹H de la 4-cloro-*orto*-alilanilia <u>3</u>a

Anexo 2.6. Espectro de RMN ¹H de la 3-cloro-2-metil-*orto*-alilanilina <u>3</u>d



Anexo 3.1. Espectro de correlación homonuclear ${}^{1}H, {}^{1}H$ -COSY de la 4-cloro- *orto*-alilanilia <u>3</u>a



Anexo 3.2. Espectro de correlación homonuclear ${}^{1}H,{}^{1}H$ -COSY de la 3-cloro-2metil-*orto*-alilanilina <u>3</u>d







Anexo 3.4. Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 3-cloro- 2-metil-*orto*alilanilina <u>3</u>d



ANEXOS 4 Y 5: Espectros de IR, GC-MS, RMN ¹H, ¹H, ¹H-COSY, HSQC de las *orto-alil-N-tenilanilinas* <u>4</u>a y <u>4</u>d



Anexo 4.1. Espectro de infrarrojo de la 4-cloro-2-alil-*N*-tenilanilina <u>4</u>a

Anexo 4.2. Espectro de infrarrojo de la 4-cloro-2-alil-N-(5-bromo-2-tenilanilina) 4d





Anexo 4.3. Espectro de masas de la 4-cloro-2-alil-*N*-tenilanilina <u>4</u>a

Anexo 4.4. Espectro de masas de la 4-cloro -2- alil- N- (5-bromo-2-tenilanilina) 4d





Anexo 4.5. Espectro de RMN ¹H de la 4-cloro-2-alil-*N*-tenilanilina <u>4</u>a







Anexo 5.1. Espectro de correlación homonuclear 1 H, 1 H-COSY de la 4-cloro-2-alil-*N*-tenilanilina <u>4</u>a

Anexo 5.2. Espectro de correlación homonuclear ¹H, ¹H-COSY de la 4-cloro -2- alil-N-(5-bromo-2-tenilanilina) $\underline{4}d$





Anexo 5.3. Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 4-cloro-2-alil-*N*-tenilanilina <u>4</u>a

Anexo 5.4. Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 4-cloro -2- alil- N-(5bromo-2-tenilanilina) <u>4</u>d



ANEXOS 6 Y 7: Espectros de IR, GC-MS, RMN ¹H, ¹H, ¹H-COSY, HSQC, NOESY de las 1,4-epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepinas <u>5</u>a y <u>5</u>d

Anexo 6.1. Espectro de infrarrojo de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1benzoazepina <u>5</u>a



Anexo 6.2. Espectro de infrarrojo de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>d



Anexo 6.3. Espectro de masas de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1benzoazepina <u>5</u>a



Anexo 6.4. Espectro de masas de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>d

Abundance



Anexo 6.5. Espectro de RMN ¹H de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1benzoazepina $\underline{5}a$



Anexo 6.6. Espectro de RMN ¹H de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina $\underline{5}d$



Anexo 7.1. Espectro de correlación homonuclear ${}^{1}H, {}^{1}H$ -COSY de la 7-cloro-1,4epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>5a</u>



Anexo 7.2. Espectro de correlación homonuclear 1 H, 1 H-COSY de la 7-cloro-1,4epoxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>d



Anexo 7.3. Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>a



Anexo 7.4. Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>d





Anexo 7.5. Espectro NOESY de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1benzoazepina <u>5</u>a

Anexo 7.6. Espectro NOESY de la 7-cloro-1,4-epoxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>5</u>d



ANEXOS 8 Y 9: Espectros de IR, GC-MS, RMN ¹H, ¹H, ¹H-COSY, HSQC, NOESY de las 4-hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepinas <u>6</u>a y <u>6</u>d

Anexo 8.1. Espectro de infrarrojo de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1benzoazepina <u>6</u>a



Anexo 8.2. Espectro de infrarrojo de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>d y su producto desbrominado





Anexo 8.3. Espectro de masas de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1benzoazepina <u>6</u>a

Anexo 8.4. Espectro de masas de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>d

Abundance



Anexo 8.5. Espectro de RMN ¹H de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1benzoazepina <u>6a</u>



Anexo 8.6. Espectro de RMN ¹H de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina $\underline{6}d$ y su producto desbrominado



Anexo 9.1. Espectro de correlación homonuclear ¹H,¹H-COSY de la 7-cloro-4hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>a



Anexo 9.2. Espectro de correlación homonuclear ${}^{1}H,{}^{1}H$ -COSY de la 7-cloro-4hidroxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>d y su producto desbrominado



Anexo 9.3. Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>6</u>a



Anexo 9.4. Espectro de correlación heteronuclear HSQC de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina <u>6d</u> y su producto desbrominado





Anexo 9.5. Espectro NOESY de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(2-tienil) tetrahidro-1-

Anexo 9.6. Espectro NOESY de la 7-cloro-4-hidroxi-2-(5-bromo-2-tienil) tetrahidro-1-benzoazepina 6d y su producto desbrominado


ANEXO 10: Espectros de IR de las 6-alil-3-cloro-2-metilanilina *N*-sustituidas <u>7a</u> y <u>7</u>b

Anexo 10.1 Espectro de infrarrojo de la 6-alil-3-cloro-2-metilanilina *N*-tenilsustituida <u>7</u>a



Anexo 10.2 Espectro de infrarrojo de la 6-alil-3-cloro-2-metilanilina *N*-(5-bromo-2-tenil) sustituida <u>7</u>b



ANEXO 11: Espectros de IR, RMN ¹H, ¹H, ¹H, ¹H-COSY, HSQC del 1,1*-bis-*aril-2tienilmetano <u>8</u>a



Anexo 11.1 Espectro de infrarrojo del 1,1-*bis*-aril-2-tienilmetano <u>8</u>a

Anexo 11.2 Espectro de RMN ¹H del 1,1-*bis*-aril-2-tienilmetano <u>8</u>a





Anexo 11.3 Espectro de correlación homonuclear ¹H,¹H-COSY del 1,1-*bis*-aril-2tienilmetano <u>8</u>a

Anexo 11.4Espectro de correlación heteronuclear HSQC del 1,1-bis-aril-2-tienilmetano 8a|

