UNIVERSIDADE DE SÃO PAULO FACULDADE DE CIÊNCIAS FARMACÊUTICAS Programa de Pós-Graduação em Fármaco e Medicamentos Área de Insumos Farmacêuticos

Síntese de Heteroaril Oxazolinas e Derivados Triazólicos com Potencial Atividade Biológica

Luis Miguel Zaravia Argomedo

Dissertação para obtenção do título de MESTRE

Orientador: Prof. Dr. Hélio Alexandre Stefani

São Paulo 2017

UNIVERSIDADE DE SÃO PAULO FACULDADE DE CIÊNCIAS FARMACÊUTICAS Programa de Pós-Graduação em Fármaco e Medicamentos Área de Insumos Farmacêuticos

Síntese de Heteroaril Oxazolinas e Derivados Triazólicos com Potencial Atividade Biológica

Luis Miguel Zaravia Argomedo

Versão corrigida da Dissertação conforme resolução CoPGr 6018. O original encontra-se disponível no Serviço de Pós Graduação da FCF/USP.

> Dissertação para obtenção do título de MESTRE

Orientador: Prof. Dr. Hélio Alexandre Stefani

São Paulo 2017

Ficha Catalográfica Elaborada pela Divisão de Biblioteca e Documentação do Conjunto das Químicas da USP.

Argomedo, Luis Miguel Zaravia
A693s Síntese de heteroaril oxazolinas e derivados triazólicos com potencial atividade biológica / Luis Miguel Zaravia
Argomedo. -- São Paulo, 2017. 169p.
Dissertação (mestrado) - Faculdade de Ciências Farmacêuticas da Universidade de São Paulo. Departamento de Farmácia Orientador : Stefani, Hélio Alexandre
1. Insumos farmacêuticos I. T. II. Stefani, Hélio Alexandre, orientador. Luis Miguel Zaravia Argomedo

Síntese de Heteroaril Oxazolinas e Derivados Triazólicos com Potencial Atividade Biológica

Comissão Julgadora

da

Dissertação para obtenção do título de Mestre

Prof. Dr. Hélio Alexandre Stefani Orientador/presidente

1° examinador

2° examinador

3° examinador

4° examinador

São Paulo, _____ de _____ de 2017.

APOIO FINANCEIRO

CAPES – COORDENAÇÃO DE APERFEIÇOAMENTO DE PESSOAL DE NÍVEL SUPERIOR

CNPq – CONSELHO NACIONAL DE DESENVOLVIMENTO CIENTÍFICO E TECNOLÓGICO

FAPESP – FUNDAÇÃO DE AMPARO À PESQUISA DO ESTADO DE SÃO PAULO

PRÓ-REITORIA DE PESQUISA – UNIVERSIDADE DE SÃO PAULO

AGRADECIMENTOS

Inicialmente gostaria de dedicar meus mais sinceros agradecimentos a meu orientador, o **Prof. Dr. Hélio Alexandre Stefani**. Suas ideias e seu apoio foram fundamentais para a realização desta dissertação. Prof. Hélio, sou eternamente grato por seus ensinamentos e orientação constante, pelas nossas discussões científicas, por muitas vezes estar na bancada comigo, por sanar minhas dúvidas e por estimular minha curiosidade, me fazendo crescer em conhecimento. Obrigado por fazer do aprendizado não um trabalho, mas uma fonte de realização.

Sou particularmente grato à **Prof^a. Dr^a. Kelly Ishida**. Primeiramente, agradeço-lhe por me auxiliar no desenvolvimento deste trabalho, pois, sem sua intervenção, provavelmente não teria obtido os resultados atuais e nem essa experiência teria sido tão enriquecedora. Obrigado pela colaboração e por ter gentilmente cedido seu laboratório e por ter-me acolhido na realização dos experimentos.

Também gostaria de expressar meus agradecimentos à **Prof^a. Dr^a. Ana Paula de Melo Loureiro** e à **Prof^a. Dr^a. Sandra Farsky**, colaboradoras ativas deste trabalho. Sem a ajuda de ambas, a parte biológica desta tese não teria ficado tão enriquecida.

Chega a hora mais complicada: agradecer aos amigos; aos confidentes e companheiros dessa jornada acadêmica. Tenho orgulho de dizer que tive o prazer de conhecer pessoas fantásticas ao longo desses anos. Pessoas que foram capazes de criar um laço de identificação tão forte que jamais poderá ser esquecido. Cada uma delas contribuiu, à sua maneira, para a realização dessa dissertação, bem como para o meu desenvolvimento como pesquisador. Sou eternamente grato aos amigos Mayer Ganoza, Anderson Rosales, Sharon Velásquez, Iván Quispe e Pablo Velásquez.

Aos companheiros de laboratório **Isadora de Oliveira, Anwar Shamin, Cristiane Barbeiro, Ali Bakhat, Olga, Amna, Gonzalo Carrau, Joel e Michael,** sou grato por toda a amizade. E sou especialmente grato a dois companheiros de laboratório, amigos e mentores: **Fred Bernardes,** que gentilmente me ensinou todos os conhecimentos no princípio da minha jornada como IC e que me acompanhou no desenvolvimento do meu trabalho e ao **Stanley Vasconcelos**, que realmente é um exemplo tanto como pesquisador quanto pessoa. Vocês dois tiveram um grande impacto na minha vida. Sou eternamente grato a vocês.

A **TODOS** que de alguma forma ajudaram neste trabalho ou participaram do seu desenvolvimento, mesmo que seja dizendo um "bom dia"... **MUITO OBRIGADO!!!**

RESUMO

ZARAVIA, L. M. Síntese de Heteroaril Oxazolinas e Derivados Triazólicos com Potencial Atividade Biológica. 2017. 169f. Dissertação (Mestrado) – Faculdade de Ciências Farmacêuticas, Universidade de São Paulo, São Paulo, 2017.

Fungos no ambiente podem ser patogênicos ou oportunistas, dependendo da imunidade do hospedeiro. Existem várias espécies de fungos, por exemplo, *Cândida albicans, Cryptococcus* e *Aspergillus*. A primeira espécie fúngica pode ser tratada com o antifúngico fluconazol, que é um composto que contém anéis heterocíclicos 1,2,4-triazólicos. Além disso, existem cepas de fungos que são resistentes à terapia com fluconazol, que é o caso das *Cândida krusei, Cândida tropicalis*; entre outras. A busca por novos tratamentos envolve o desenvolvimento de novas moléculas sintéticas. Neste trabalho, sintetizamos uma biblioteca de compostos oxazolínicos e seus derivados 1,2,3-triazólicos. A atividade microbiológica foi avaliada contra 10 tipos de *Cândida*, 2 tipos de *Cryptococcus* e 2 tipos de *Aspergillus*. Além disso, foram feitos os testes de hemólise, citotoxicidade, combinações de drogas e permeabilidade de membrana. Os resultados sugerem um alto potencial terapêutico dos compostos e os propomos como potenciais novos antifúngicos.

Palavras-chave: Cândida, Oxazolina, Triazóis, Fungos.

ABSTRACT

ZARAVIA, L. M. Synthesis of Heteroaryl Oxazolines and Triazolic Derivatives with Potential Biological Activity. 2017. 169f. Dissertação (Mestrado) – Faculdade de Ciências Farmacêuticas, Universidade de São Paulo, São Paulo, 2017.

Fungi in the environment may be pathogenic or opportunistic depending on the immune status of the host. There are several species of fungi, for example, *Candida albicans*, *Cryptococcus* and *Aspergillus*. The first fungal species can be treated with the antifungal fluconazole, which is a compound containing 1,2,4-triazole heterocyclic rings. In addition, there are strains of fungi that are resistant to fluconazole therapy, which is the case of *Candida krusei, Candida tropicalis*; among others. The search for new treatments involves the development of new synthetic molecules. In this work, we synthesized a library of oxazoline compounds and their 1,2,3-triazole derivatives. Microbiological activity was evaluated against 10 types of *Candida*, 2 types of *Cryptococcus* and 2 types of *Aspergillus*. In addition, hemolysis, cytotoxicity, drug combinations and membrane permeability were performed. The results suggest the high therapeutic potential of the compounds and we propose them as potential new antifungals.

Key words: Candida, Oxazoline, Triazole, Fungi.

ÍNDICE

1. INTRODUÇÃO 15
1.1. Epidemiologia15
1.2. Fungos de Relevância Clínica16
1.3. Esteróis essenciais e inibição enzimática17
1.4. Principais fármacos antifúngicos e resistência20
1.5. Outros compostos heterocíclicos antifúngicos – Oxazolina22
1.6. Métodos de síntese de Oxazolinas e catalisadores24
1.7. Reações de acoplamento – Ciclo catalítico25
1.8. Acoplamento de Sonogashira27
1.9. Click Chemistry
2. OBJETIVOS
3. MATERIAS E MÉTODOS
3.1. Materiais
3.2. Métodos
3.2.1. Síntese dos materiais de partida34
3.2.2. Ensaios Biológicos70
4. RESULTADOS E DISCUSSÃO73
4.1. Parte Química
4.2. Parte Biológica87

5. CONCLUSÃO	96
6. REFERÊNCIAS	
7. ANEXOS	103

LISTA DE ABREVIATURAS

AcOEt	Acetato de etila
AMB	Anfotericina B
ATCC	Coleção de Cultivos de Tipo Americano
Boc ₂ O	Bi-Carbonato de <i>terc</i> -butila
CASP	Caspofungina
CCV	Corante de cristal violeta
CCD	Cromatografia em camada delgada
CFU	Unidade formadora de colônia
CYP450	Citocromo P450
DIPEA	N,N-Diisopropiletilamina
DMF	Dimetil formamida
DMEM	Meio de Eagle Modificado por Dulbecco
DMSO	Dimetil sulfóxido
EDC	1-Etil-3-(3-dimetilaminopropil) carbodiimida
FLC	Fluconazol
FCS	Soro fetal de vitelo
HOBt	1-Hidroxibenzotriazol
HepG2	Linhagem de células de câncer de fígado humano
IC ₅₀	Concentração inibitória 50
IS	Índice de seletividade
MIC ₅₀	Concentração mínima inibitória 50
MIC ₉₀	Concentração mínima inibitória 90
MFC	Concentração fungicida mínima
MOPS	Ácido 4-morfolinopropanossulfônico

MHz	Mega-Hertz
MW	Micro-ondas
N-MM	<i>N</i> -metilmorfolina
NO ₂	Grupo nitro
nm	Nanômetros
OD	Desvio óptico
OTf	Triflato
Pd	Paládio
Pd(PPh ₃) ₄	Tetrakis(trifenilfosfina)paládio(0)
PdCl ₂ (PPh ₃) ₂	Cloreto de bis(trifenilfosfina)paládio
Pd(OAc) ₂	Acetato de paládio
PPh ₃	Trifenilfosfina
PEt ₃	Trietilfosfina
PEt ₂ Ph	Dietilfenilfosfina
PMePh ₂	Difenilmetilfosfina
PEtPh ₂	Difeniletilfosfina
PBS	Solução salina tamponada com fosfato
рН	Potencial de hidrogênio
RMN	Ressonância magnética nuclear
RPMI	Roswell Park Memorial Institute
S-Co	Enxofre-cobalto
SOCI ₂	Cloreto de tionila
SI	Índice de seletividade
TBAF	Fluoreto de tetrabutilamônio
THF	Tetraidrofurano

TFA	Ácido trifluoroacético
TMS	Trimetilsilano
TsOH	Ácido p-toluenossulfônico
μM	Micro molar
uv	Ultravioleta
ZrOCl ₂ .H ₂ O	Cloreto de zircônio

1. INTRODUÇÃO

Desde o começo dos tempos, os fungos e o homem têm evoluído em conjunto ao longo da vida. Os fungos têm sido utilizados como alimentos, alucinógenos e, inclusive, para a cura de doenças.¹

A descoberta deles remonta ao século XVIII, quando em 1729, Pietro Antonio Micheli, botânico italiano, publicou o "Nova Plantarum Genera" ¹, Essa primeira classificação moderna dos fungos. Nessa obra, Micheli defende que os esporos são as "sementes" dos fungos e que estes não surgem por geração espontânea, como muitos pensavam. Além dele, é conveniente citar o primeiro "grande mestre" da micologia, Christian Hendrick Persoon (1755-1836), nascido na África, de pais holandeses. Sua obra mais destacada foi a "Synopsis Methodica Fungorum", na qual classificou mais de 1.500 espécies de fungos.¹

Os microrganismos fúngicos são responsáveis por uma série de infecções, fazendo com que a necessidade de tratamento fosse sempre evidente e despertando o interesse constante da comunidade científica. Eles pertencem ao Domínio Eukarya, Reino Fungi, e possuem enzimas que permitem sintetizar compostos essenciais assim como defensivos para a sobrevivência.¹

1.1 Epidemiologia

Estima-se cerca de 1,2 bilhão de pessoas em todo o mundo sofrem de alguma doença fúngica.^{2,3} A maioria dos casos são infecções da pele ou da mucosa, que respondem prontamente à terapia, mas uma minoria substancial é invasiva ou crônica e difícil de diagnosticar e tratar. Estima-se que de 1,5 a 2 milhões de pessoas morram de infecção fúngica a cada ano, superando a mortalidade causada por malária ou tuberculose.⁴ Vale destacar que a maior parte dessa mortalidade se dá por espécies pertencentes a quatro gêneros de fungos: *Aspergillus, Cândida, Cryptococcus* e *Pneumocystis*. Embora grandes avanços tenham sido feitos na década de 1990, o desenvolvimento de novas drogas caminha a passos lentos desde então. Existem oportunidades para acelerar esse desenvolvimento, particularmente na asma fúngica e para tratar a aspergilose crônica e invasiva. A terapia antifúngica tornou-se progressivamente mais eficaz desde a segunda

geração de azóis, equinocandinas e formulações lipídicas de anfotericina B, que foram introduzidas a partir dos anos 90.⁴

No entanto, de 30% a 50% dos pacientes com aspergilose invasiva ainda morrem, por razões que incluem: diagnóstico tardio; infecção de locais como o cérebro, que não são efetivamente tratados com drogas; e resistência aos fármacos. A mortalidade por candidemia, uma infecção fúngica principalmente tratada com equinocandinas e fluconazol, também permanece elevada, em torno de 50%. Desde 2006, não são aprovadas novas classes de antifúngicos, o que é problemático tendo em vista que os agentes atuais não são suficientemente ativos. Além de não poderem ser administrados por via oral, possuem toxicidade específica de fármaco, de classe ou têm interações medicamentosas importantes.²

Existe um vasto número de espécies de fungos, sendo a *Cândida* provavelmente a espécie de maior relevância clínica por estar disseminada pelo mundo inteiro tanto em ambientes hospitalares como em ambientes não hospitalares. Esse fato levou ao surgimento de numerosas espécies mutantes também relacionadas com infecções resistentes ao tratamento.³

1.2 Fungos de Relevância Clínica

Muitos fungos são intrinsecamente resistentes a certos antifúngicos. Podemos citar: *Candida krusei* (para fluconazol), *Aspergillus terreus* (para anfotericina B), *Cryptococcus spp.* (para as equinocandinas) e *Scedosporium spp.* (para todos os antifúngicos atuais). Cerca de 20 anos atrás, *Cândida albicans*, sensível aos agentes azóicos, foi prevalente nas infecções, junto com outras espécies de *Cândida* raramente vistas. *Cândida glabrata* é particularmente problemática: é a espécie de *Cândida* mais comumente isolada na União Européia (> 10%) e nos Estados Unidos (> 20%) e tem altas taxas de resistência ao fluconazol e ao voriconazol, bem como para as equinocandinas. As infecções por fungos intrinsecamente resistentes também têm sido observadas com maior frequência, tais como zigomicetos e *Fusarium spp.* A *Cândida glabrata* resistente a azóis e equinocandinas só pode ser tratada com anfotericina B intravenosa, que muitas vezes é tóxica e não penetra no sistema renal, tornando algumas infecções intratáveis. Os zigomicetos para

Scedosporium. Além disso, o surgimento da resistência aos azóis é um problema crescente, particularmente nos Países Baixos, onde o *Aspergillus fumigatus* resistente aos azóis é agora comum.⁵

Ao contrário das bactérias, os fungos são conhecidos por não transferirem genes de resistência entre eles, nem a transmissão de paciente para paciente é comum. Areas com mais dinheiro, UE (New Drugs for Bad Bugs) e EUA (BARDA -Broad Spectrum Antimicrobials) estimularam o investimento no desenvolvimento de antibióticos, porém, não existem iniciativas semelhantes para os antifúngicos. As tentativas para lidar com a falta de investimento incluem a Food and Drug Administration (FDA) Generating Antibiotics Incentives Now (GAIN) Act, que permite uma extensão de 5 anos de exclusividade de mercado para anti-infecciosos e especificamente para espécies de Aspergillus, Cândida e Cryptococcus, como doenças qualificadoras. De certa forma, os desafios para o desenvolvimento de antifúngicos são mais pronunciados do que aqueles enfrentados pelo desenvolvimento antibacteriano. Isso acontece porque, assim como os fungos, os mamíferos são eucariotas e muitas proteínas que são alvos potenciais para a terapia também são encontradas em seres humanos, aumentando o risco substancial de toxicidade de drogas. No entanto, existem algumas vantagens de trabalhar em eucariotas, particularmente aqueles com um estágio de vida diplóide. A haploinsuficiência quimicamente induzida, uma tecnologia de genômica funcional, tem sido utilizada em Cândida albicans e Saccharomyces cerevisiae para identificar o mecanismo de ação de novos agentes antifúngicos, produzindo muitos novos alvos de drogas.⁶

1.3 Esteróis essenciais e inibição enzimática

Os esteróis são biomoléculas derivadas de isoprenos e estão presentes na membrana da maioria das células eucarióticas. Sua característica básica é apresentar um núcleo esteroide com quatro anéis de carbono fundidos, três deles com seis átomos de carbono (A, B e C) e um com cinco átomos de carbono (D)⁷ (Fig.1).



Figura 1. Estrutura do núcleo esteroide.

São importantes reguladores das propriedades físicas da membrana plasmática, como a fluidez e a permeabilidade, e possuem um importante papel no metabolismo aeróbico e na regulação do ciclo celular.⁸ Os produtos finais da via de biossíntese de esteróis podem variar. Mamíferos produzem colesterol, fungos e protozoários produzem 24-alquil-esteróis, como o ergosterol. O ergosterol (Fig. 2) é um esterol responsável por manter a estrutura e a função da membrana plasmática de forma muito semelhante ao papel desempenhado pelo colesterol (Fig. 2) nas células animais.⁹



Figura 2. Diferenças estruturais do ergosterol e colesterol.

O Esquema de tratamento para a infecção produzida por *Cândida albicans* é, por consenso, a droga 1,2,4-triazólica chamada fluconazol. Essa droga atua inibindo a enzima citocromo CYPA51, 14- α demetilase, presente no citoplasma do fungo, que é codificada pela família de genes *ERG*, especificamente o gene *ERG11* (Fig. 3).



Figura 3. Rota biossintética do Ergosterol.¹⁰

A enzima 14α-esterol demetilase (CYPA51) é envolvida em uma etapa-chave na biossíntese do ergosterol, responsável pela demetilação oxidativa de esteróis intermediários por meio do grupamento heme.¹⁰

A inibição dessa enzima ocorre mediante interação por coordenação de um dos nitrogênios do anel azólico com o átomo de ferro do grupo heme da enzima. Devido a essa interação, o sítio ativo da enzima não está mais disponível para a ligação com o substrato natural, o que impede sua conversão catalítica. Dependendo do tamanho e da natureza do substituinte ligado ao azol, o efeito de inibição pode variar devido às interações com a parte proteica da CYPA51.¹¹

A descoberta dos triazóis inibidores da enzima CYPA51 de primeira geração foi resultado de um programa de pesquisa dirigido ao desenvolvimento de um agente antifúngico com melhores propriedades farmacocinéticas. A modificação molecular planejada pela substituição do núcleo imidazol por triazol produziu substâncias metabolicamente mais estáveis devido à resistência desse heteroaromático à oxidação. Outro fato importante foi o ganho na propriedade farmacodinâmica. O núcleo triazólico complexa-se mais efetivamente com o Fe heme da enzima, tornando-se mais específico para a inibição da enzima CYPA51 e, consequentemente, mais seletivo, exercendo assim menor influência no metabolismo dos esteroides humanos, como, por exemplo, do colesterol.¹²

1.4 Principais fármacos antifúngicos e resistência

O Fluconazol (Figura 4) é o representante mais importante da primeira geração de triazóis porque é um fármaco com bom perfil de segurança, boa biodisponibilidade, eficácia, seletividade e hidrossolubilidade. A inclusão de dois anéis triazóis idênticos foi feita para gerar um plano de simetria na estrutura que elimina o centro estereogênico e torna a síntese menos custosa.¹³



Figura 4. Estrutura química do Fluconazol.

Entretanto, como mencionado anteriormente, novas espécies de *Cândida* foram identificadas nas últimas décadas, levando a uma crescente demanda de novos compostos com fins terapêuticos. Em resposta a essa demanda, anfotericina B e caspofungina (Fig. 5), as quais são produtos natural e semissintético, respectivamente, foram descobertas e incluídas na terapêutica contra as cepas resistentes ao fluconazol. Apesar disso, resistência a essas drogas tem sido relatada¹⁴ por vários grupos de pesquisa e também na clínica. Consequentemente, a

demanda por novas drogas que possam ser usadas no tratamento de infecções fúngicas é novamente evidenciada. É nesse momento que a química sintética desempenha um papel muito importante na tentativa de dar solução ao problema.



Figura 5. Estruturas químicas da anfotericina B e da caspofungina.

Diversos mecanismos de resistência a anfotericina B (AMB) e azóis têm sido descritos.^{12,14} Alterações nos componentes de ergosterol da membrana, seguidos de mutações nas rotas biossintéticas do ergosterol, parecem ser os mecanismos mais recorrentes dos polienos no caso de *Cândida*. Três mecanismos que levam à resistência contra azóis foram descritos para *Cândida albicans*: uma concentração reduzida de azóis devida ao efluxo ativo mediante ATP-binding-cassette (ABC) ou transportadores MDR1; alteração mediante mutação ou super expressão de sítios de ligação (C14α-esterol demetilase, codificado pelo gene ERG11); e uma perda da função na mutação em vias inferiores na rota do ergosterol (defeito na D-5,6-

desaturase codificada por ERG3), levando a um acúmulo menor de esteróis tóxicos (por exemplo 14α-metilfecolesterol) na presença de azóis.^{14, 15}

1.5 Outros compostos heterocíclicos antifúngicos - Oxazolina

Muitos compostos heterocíclicos têm sido relatados com atividade antifúngica tais como macrolídeos, flucitocina, taninos, polímeros de náilon e oxazolina. Compostos oxazolínicos mostraram ter atividades tais como antitumoral, antiinflamatória, imunossupressor e também antifúngica; o que levou nosso grupo a começar o trabalho com esta nova classe de agentes antigúnficos¹⁶ (Fig 6).



Figura 6. Exemplos de 2-aril oxazolinas bioativas.

Oxazolina é um composto químico heterocíclico de cinco membros contendo um átomo de oxigênio e um de nitrogênio. Foi caracterizada pela primeira vez em 1891 e nomeada pelas regras de Hantzsch-Widman. Faz parte de uma família de compostos heterocíclicos que existe entre o oxazol e a oxazolidina em termos de saturação.¹⁷

O anel oxazolínico, em si, não tem aplicações atuais, mas os compostos contendo o anel têm uma grande variedade de utilizações, particularmente como ligantes na catálise assimétrica, como grupos protetores para os ácidos carboxílicos e, cada vez mais, como monômeros para a produção de polímeros. Estruturas do tipo 2-ariloxazolina foram as estruturas centrais de muitas moléculas biologicamente

ativas que apresentam efeito citotóxico,^{18a} antibacteriano,^{18b} antitumoral,^{18c,d} antidepressivo^{18e,f} e anti-Alzheimer^{18g}. Adicionalmente, esses grupos são utilizados como intermediários de síntese,¹⁹ grupos de proteção²⁰ ou ligantes quirais auxiliares em muitas transformações orgânicas.²¹ Muitas polioxazolinas são biomateriais úteis para a entrega de drogas e de genes, e têm sido desenvolvidos sistemas de respostas de estímulos.²²

Alguns métodos químicos foram desenvolvidos para a síntese de derivados 2aril/heteroariloxazolina utilizando β-hidroxi amidas, olefinas, ácidos carboxílicos, ésteres, nitrilas, aldeídos, ou outros compostos os quais são expostos na Tabela 1.²³⁻²⁷

Compostos	Due duite	Deferância
utilizados	Produto	Referencia
Olefinas e amidas	Oxazolina	Minakata, S., Morino, Y. Chem. Commun. 2007, 3279–3281
Ácidos e amino álcoois	Oxazolina	Cwik A, Hell Z. Tetrahedron Lett. 2002, 43, 3985–3987
Aldeídos e amino álcoois	Oxazolina	Karade N., Tiwari G. Synlett. 2007, 12, 1921-1924.
Nitrilas aromáticas e amino álcoois	Oxazolina	Prasad A., Satyanarayana B <i>. Der Pharma Chemica</i> . 2012, <i>4</i> , 93-99.
Ésteres e amino álcoois	Oxazolina	Zhou P., Blubaum J. Tetrahedron Lett. 1997, 38, 7019-7020
Amidas	Oxazolina	Xu Q, Li, Z. <i>Letters</i> . 2009, <i>50,</i> 6838–6840

Tabela 1: Substratos utilizados na preparação de oxazolinas

1.6 Métodos de síntese de Oxazolinas e catalisadores

Os métodos que utilizam catalisadores de metais de transição (contendo carbonila), como ciclização com brometos de arila e 2-cloroetilamina, ou arilação direta de ligações C-H de oxazolinas não aromáticas, muitas vezes exigem muitas horas de reação, altas temperaturas (> 100 °C) e têm limitada variedade de substratos.^{25,26}

Vários catalisadores têm sido utilizados para a ativação de nitrilas, as quais sofrerão adição nucleofílica por amino álcoois. Entre os principais catalisadores, podemos citar: ZnCl₂, Bi(III), sais de ZrOCl₂.H₂O, argila, ácido sulfúrico celulose, ácido sulfúrico sílica, os complexos de Cu, e sais de S-Co(II). Embora os métodos acima (Esquema 1) sejam estratégias promissoras de síntese para 2-heteroaril oxazolinas, a falta de aplicabilidade geral, o uso de reagentes caros e menos abundantes, as condições reacionais severas, as temperaturas de reação elevadas e o tempo de reação limitam a sua aplicação.²⁷



Esquema 1. Métodos de síntese de oxazolinas

1.7 Reações de acoplamento – Ciclo catalítico

Um ciclo catalítico geral para a reação de acoplamento cruzado de organometálicos, que envolve as sequências de adição oxidativa, transmetalação e eliminação redutiva, está representado no Esquema 2. Embora cada passo envolva processos adicionais incluindo trocas de ligantes, não há dúvida sobre a presença dos intermediários (A e B), os quais foram caracterizados por análises espectroscópicas.^{28, 29}

É significativo que a grande maioria das reações de acoplamento cruzado catalisadas por Ni(0), Pd(0) e Fe(II) sejam racionalizadas em termos deste ciclo catalítico comum.



Esquema 2. O ciclo catalítico geral para o acoplamento cruzado

1.7.1 Ciclo Catalítico – Adição Oxidativa

A Adição Oxidativa é frequentemente o passo determinante no ciclo catalítico. A reatividade relativa diminui na ordem I > OTf > Br >> Cl. Os haletos de arila e 1alquenila, ativados pela proximidade de grupos que retiram elétrons são mais reativos à adição oxidativa do que aqueles com grupos doadores, permitindo assim a utilização de cloretos tais como 3-cloroenona para a reação de acoplamento cruzado. Pode-se utilizar uma gama de catalisadores ou precursores de Pd(0) para a reação de acoplamento cruzado. Pd(PPh₃)₄ é mais comumente utilizado, mas PdCl₂(PPh₃)₂ e Pd(OAc)₂ ou outros ligantes de fosfina também são eficientes devido à estabilidade ao ar e a serem facilmente reduzidos aos complexos ativos de Pd(0) complexos de paládio que contêm menos de quatro ligantes de fosfina ou fosfinas volumosas tais como tris(2,4,6-trimetoxifenil)fosfina são, em geral, altamente reativos para a adição oxidativa devido à formação de espécies coordenadas de paládio insaturado.³⁰

1.7.1 Ciclo Catalítico – Eliminação Redutiva

A Eliminação Redutiva dos derivados orgânicos de **B** reproduz o complexo de paládio (0). A reação ocorre diretamente a partir de *cis*-B, e o *trans*-B reage após a sua isomerização para o correspondente complexo *cis* (exemplos 1 e 2, Esquemas 3, 4).

A ordem de reatividade é diaril->(alquil)aril->dipropil->dietil->dimetilpaládio(II), sugerindo a participação do orbital π do grupo arila durante a formação da ligação (Esquema 3).³¹ Embora o passo de 1-alquenil ou 1-alquinilpaládio(II) não tenha sido estudado, observa-se um efeito semelhante na eliminação redutiva de complexos de platina(II).³²

$$Ph-Pd-Ph \longrightarrow L \\ L \\ trans \\ cis \\ Pd \\ L \\ Ph-Ph+Pd(0) \cdot L_2$$
 (1)

Esquema 3. Eliminação redutiva do composto B

A termólise do *cis*-(dialquil)paládio(II).L2, que é um intermediário no acoplamento alquila-alquila, é inibida pelo excesso de fosfina (L), portanto se considera que é iniciada pela taxa determinante de dissociação do ligante fosfina (L) produzindo um complexo triplo coordenado *cis*-(dialquil)paládio(II).L (mecanismo dissociativo, exemplo 2, esquema 4).³³ Assim, o efeito dos ligantes de fosfina é comparável à ordem da facilidade de sua dissociação: $PEt_3 < PEt_2Ph < PMePh_2 < PEtPh_2 < PPh_3$ (Esquema 4).



Esquema 4. Termólise do cis-(dialquil)paládio(II).

Embora o mecanismo da Adição Oxidativa e as sequências de eliminação redutiva sejam razoavelmente bem compreendidos, além de serem processos presumivelmente fundamentais para todas as reações de acoplamento cruzado de organometálicos, é menos conhecido o passo de transmetalação porque o mecanismo é altamente dependente de compostos organometálicos ou condições de reação utilizadas para os acoplamentos.

1.8 Acoplamento de Sonogashira

O Acoplamento de Sonogashira surgiu nos últimos anos como um dos métodos mais gerais, confiáveis e eficazes para a síntese de alquinos substituídos.³⁴ O acoplamento de acetiletos metálicos pré-formados (por exemplo, derivados de Zn,³⁵ Mg,³⁶ B,³⁷ Al³⁸ e Sn³⁹) com eletrófilos orgânicos fornece um acesso a alquinos substituídos. No entanto, o protocolo de Sonogashira (que emprega sais de Cul como co-catalisadores) é um dos métodos de alquinilação catalisados por paládio mais amplamente utilizado, particularmente no contexto da síntese total, em grande parte devido à sua ampla aplicabilidade e conveniência.

1.8.1 Principais aplicações e variantes

Uma das primeiras aplicações da reação de Sonogashira na síntese total pode ser encontrada na via sintética generalizada para as lipoxinas biologicamente significativas e eicosanóides relacionados; iniciada pelo grupo de Nicolaou no início dos anos 80.⁴⁰

Variantes do Acoplamento de Sonogashira permitiram a síntese de uma série de outros produtos naturais eicosanóides relacionados com a estrutura e a biossíntese, incluindo a família de metabolitos secundários da lipoxina. Por exemplo, a (5*S*, 6*S*, 15*S*)-lipoxina A4 (**F**) foi obtida através da união dos blocos de construção **C** e **D** enantiomericamente puros, seguindo-se procedimentos de redução de Lindlar e grupos de clivagem do grupo protetor (Esquema 5).⁴⁰



Esquema 5. Aplicação da reação de Sonogashira no acoplamento de um fragmento na síntese total de (5*S*,6*S*,15*S*)-lipoxina A4 (**F**)

Esses exemplos ilustrativos servem para destacar o fato de que a reação de Sonogashira proporciona uma alternativa importante às reações de Stille e Suzuki para a síntese estereosseletiva de sistemas poliênicos, por meio desse protocolo em duas etapas de acoplamento alcino-alceno, seguidas de redução seletiva da tripla ligação. Essa metodologia revela-se de particular utilidade quando os compostos de organoestanho ou de organoboro, necessários para as reações de acoplamento de Stille ou Suzuki, respectivamente, não estão disponíveis ou são instáveis para serem sinteticamente úteis. É importante notar que ambos os isômeros correspondentes de *E* e *Z*-alqueno podem ser preparados de um modo estereosseletivo a partir do alquino. Assim, enquanto que os alquenos *Z* são tipicamente preparados por processos de hidrogenação catalítica, estão disponíveis várias vias para a síntese dos isómeros *E* correspondentes.⁴¹ Os protocolos de hidrossililação desenvolvidos pelos grupos de Fürstner⁴² e Trost⁴³ são métodos potencialmente convenientes e quimiosseletivos.

Uma das aplicações mais comuns da reação de Sonogashira na síntese total é a incorporação de resíduos de alquino de dois carbonos em intermediários sintéticos, tanto como apêndices de anéis como um meio de alongamento de cadeia Trimetilsilil acetileno serve como um eguivalente acíclica. de acetileno convenientemente modificado, com o benefício adicional de que, uma vez que a unidade de alquino terminal é bloqueada com o correspondente trimetilsilano, os produtos de mono acoplamento são observados exclusivamente. Tal reação foi aplicada por Isobe e colaboradores em uma junção preliminar no decorrer de sua síntese total assimétrica da tetradotoxina.⁴⁴ o famoso veneno do peixe baiacu que foi chamado de "uma das grandes maravilhas da natureza".45 Assim, (trimetilsilil) acetileno foi acoplado de forma branda ao iodeto de vinílico G por exposição a quantidades catalíticas de Pd(OAc)₂ (5 mol%), PPh₃ (10 mol%) e Cul (10 mol%) na presença de Et₃N em benzeno à temperatura ambiente para proporcionar o enino H, com rendimento quase quantitativo (Esquema 6). Esse produto foi submetido a outros passos para completar a síntese total.



Esquema 6. Uso da reação de Sonogashira na síntese enantioseletiva da (-)-tetradotoxina I

Algumas das aplicações mais destacadas da reação de Sonogashira podem ser encontradas em abordagens sintéticas a vários membros da classe de antibióticos enedino, como relatado por diferentes grupos.⁴⁶ O motivo característico (*Z*)-1,5-diino-3-eno contido dentro dessa família de produtos naturais parecia prestar-se à formação de ligação carbono-carbono catalisados por paládio e, de fato,

provou ser um teste significativo para o acoplamento de Sonogashira na síntese total.

1.9 Click Chemistry

Nos últimos anos, a "Click Chemistry" regiosseletiva tem uma ampla aplicação na química orgânica sintética e na química medicinal. A "Click Chemistry" tem sido explorada como uma nova abordagem para a síntese regiosseletiva de derivados 1,2,3-triazólicos para o desenvolvimento de novos medicamentos.⁴⁷⁻⁴⁹

Assim como as oxazolinas preparadas, derivados 1,2,3-triazólicos foram também sintetizados. Devido às diversas atividades farmacológicas mencionadas anteriormente, tornam-se compostos muito interessantes. Derivados 1,2,3-triazólicos foram relatados com atividade antibacteriana, antituberculose, anticancerígena, antiviral, anti-hipertensiva, anticolinérgica, anti-inflamatória e antifúngica,⁵⁰⁻⁵³ o que reforça o interesse do nosso grupo para aprofundarmos a pesquisa desse tipo de moléculas.

2. OBJETIVOS

- Obter novos derivados oxazolínicos e derivados 1,2,3-triazólicos de uma forma simples e barata.
- Avaliar a atividade antifúngica dos compostos sintetizados.
- Avaliar a toxicidade dos compostos sintetizados.
- Realizar uma proposta de relação estrutura-atividade.

3. MATERIAL E MÉTODOS

3.1 MATERIAIS

Todas as reações sensíveis ao ar e/ou à água foram realizadas sob atmosfera de nitrogênio (N2) e em condições anidras. O solvente CH2Cl2 (diclorometano) anidro utilizado nas reações foi coletado através da máquina de secagem de solventes MBraun modelo MB-SPS-800-Auto. O restante dos solventes e dos reagentes foram obtidos por fontes comerciais sem a necessidade de purificação antes do uso.

As placas de cromatografia delgada, ferramenta para acompanhamento das reações, são de sílica gel UV254 (0,20 mm) marca Merck, obtidas comercialmente. Solução ácida de vanilina (5% de vanilina em 10% de ácido sulfúrico), com posterior aquecimento para revelação, luz ultravioleta e uma cuba contendo iodo triturado foram empregados na interpretação e revelação dos produtos aplicados e eluídos nas placas de cromatografia delgada.

Para algumas extrações foram utilizadas soluções saturadas de cloreto de amônio, cloreto de sódio e bicarbonato de sódio. A purificação de produtos por meio de cromatografia em coluna foi realizada utilizando colunas de vidro, sílica gel 60 (230-400 mesh - Merck) e um solvente ou mistura de solventes com gradiente adequado para cada produto.

Os dados de ressonância magnética nuclear de ¹H RMN e ¹³C RMN, foram obtidos em um aparelho Bruker ADVANCE DPX-300 que opera na frequência de 300 e 75 MHz, respectivamente. Em experimentos de ¹H RMN, os deslocamentos químicos (δ) foram expressos em ppm em relação ao tetrametilsilano (TMS), utilizado como padrão interno. Os espectros de ¹³C RMN foram calibrados considerando o pico do CHCl₃ como 77,0 ppm (pico central) ou o pico do DMSO como 39,5 ppm (pico central). Entre parêntese estão dispostas informações referentes à multiplicidade dos picos (s = simpleto, sl = simpleto largo, d = dupleto, t = tripleto, quart = quarteto, quint = quinteto, sex = sexteto, m = multipleto, dd = duplo dupleto, dt = duplo tripleto, td = triplo dupleto). A dedução do número de hidrogênios foi realizada através da integração relativa e a constante de acoplamento (*J*) expressa em Hertz (Hz).

As reações em ultrassom foram feitas em aparelho Bransonic Ultrasonic Cleaner 3510R-DTH.

Para a remoção dos solventes das soluções orgânicas, foram utilizados rotaevaporadores marca Büchi, modelos R210 e R205, linha de vácuo equipada com uma bomba de alto vácuo, marca Boc Edwards, modelo RV8 Rotary Vane.

A espectrometria de massa de alta resolução (HRMS) foi obtida em aparelho ESI-IT-ToF (Shimadzu Co., Japão). Para injeção manual foi utilizado injetor Rheodyne, com fluxo constante de 50 µL/min; voltagem da interface 4,5 kV, voltagem do detector 1,76 kV, e temperatura do CDL 200 °C. Os espectros geralmente são obtidos na faixa de 50 a 2000 m/z. Outros compostos foram analisados no aparelho MALDI modelo Axima Performance (Shimadzu Co., Japão) adquirido em modo positivo em matriz. As análises foram realizadas no Instituto Butantã da USP pelo Dr. Daniel C. Pimenta.

3.2 MÉTODOS

3.2.1 Síntese dos materiais de partida

Síntese do ácido (2S,3R)-2-((amino(t-butoxicarbonila))-3-hidroxibutanóico (2)



Em um balão de uma boca foram adicionados a *L*-treonina (119,12 mg; 1 mmol), NaOH (60 mg; 1,5 mmol), H₂O (2 mL), 1,4-dioxano (2 mL) e Boc₂O (327 mg; 1,5 mmol), a mistura foi agitada vigorosamente a temperatura ambiente por 24 horas. Após as 24 horas, a mistura foi concentrada sob pressão reduzida, e então, acidificada com HCl 1% para pH 2, a mistura foi extraída com AcOEt, lavada com NH₄Cl e secada com MgSO₄. O solvente foi removido sob pressão reduzida. O ácido (2*S*,3*R*)-2-((amino (*t*-butoxicarbonila))-3-hidroxibutanóico (**2**) foi obtido na forma de um óleo incolor com rendimento de 98% (270 mg).⁵⁴ RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃) δ 6,61 (s, 2H); 5,62 (d, *J* = 9,0 Hz, 1H); 4,37 – 4,29 (m, 1H); 4,21 (d, *J* = 8,8 Hz, 1H); 4,05 (q, *J* = 7,1 Hz, 1H); 1,38 (s, 9H); 1,22 – 1,14 (m, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃) δ 174,40; 156,62; 80,43; 77,43; 77,01; 76,58; 60,46; 58,66; 28,27; 19,29.

Síntese do (2S,3R)-2-amino-3-hidroxobutanoato de benzila (3)



Em um balão de duas bocas, previamente flambado, sob fluxo de nitrogênio, e equipado com um aparelho de Dean-Stark, foi adicionado a *L*-treonina (238 mg; 2 mmol), e uma solução de 4:1 de benzeno (8 mL): álcool benzílico (2 mL) e em seguida o TsOH (418 mg; 2,2 mmol), a mistura foi agitada vigorosamente a 115 °C por 24 horas. A mistura foi resfriada a temperatura ambiente e o benzeno removido sob pressão reduzida e extraída com H₂O e AcOEt (2 x 20 mL), a fase aquosa foi separada (a qual contém o produto), e então a fase orgânica foi lavada com H₂O (4 x 10 mL), toda a fase aquosa foi separada e basificada para pH acima de 9 utilizando KOH. Após a basificação, foi realizada a extração novamente com AcOEt, a fase orgânica foi secada com MgSO₄ e o solvente removido sob pressão reduzida e bomba de vácuo. O (2*S*,3*R*)-benzil 2-amino-3-hidroxobutanoato (**3**) foi obtido na forma de um sólido branco com rendimento de 74%.⁵⁵ RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃) δ 7,32 (d, *J* = 4,5 Hz, 5H); 5,14 (s, 2H); 3,92 (s, 1H); 3,26 (s, 1H); 1,17 (d, *J* = 5,5 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃) δ 174,02; 135,52; 128,62; 128,41; 128,40; 128,30; 127,30; 126,88; 77,71; 77,28; 76,86; 68,32; 66,89; 64,64; 60,11; 19,92.

Síntese do *t*-butil-(3-hidroxi-1-oxo-1-(prop-2-in-1-ilamino)butan-2-il)carbamato (4)



N-metilmorfolina (1 equiv.) foi adicionado a uma solução de *N*-*t*-butoxicarbonil-*L*-treonina (1 equiv.) em THF (5 mL) a temperatura ambiente. Cloroformato de etila (1 equiv.) foi adicionado à solução para precipitar o cloridrato de *N*-metilmorfolina como uma massa branca. Em seguida, propargilamina (1 equiv.) foi adicionado, e a mistura resultante foi agitada a temperatura ambiente durante 1 h. O precipitado foi removido por filtração, e o filtrado foi concentrado por rota evaporação. O resíduo resultante foi dissolvido em acetato de etila (40 mL) e lavou-se três vezes com água e secou-se sobre MgSO₄ anidro. Após filtração, o solvente foi removido para se obter o produto bruto. O *t*-butil-(3-hidroxi-1-oxo-1-(prop-2-in-1-ilamino)butan-2il)carbamato (**4**) foi obtido na forma de um sólido branco com rendimento de 85%.⁵⁶ RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,36 (s, 1H); 5,84 (d, *J* = 8,0 Hz, 1H); 4,35 – 4,24 (m, 2H); 4,05 (s, 2H); 2,27 (s, 1H); 1,46 (s, 8H); 1,18 (d, *J* = 5,8 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,00; 156,32; 80,20; 79,25; 71,60; 67,09; 60,32; 28,99; 28,24; 18,36.

Procedimento geral para preparar as azidas aromáticas (6a-o)



A uma suspensão sob agitação de 10,00 g de ácido composto **5** em 250 mL de água a 0 °C, adicionou-se gota a gota 325 mL de ácido clorídrico 6 M frio durante 1 h. Depois adicionou-se gota a gota 4,96 g de nitrito de sódio em 35 mL de água ao longo de 15 min, e a solução amarela brilhante resultante foi agitada durante 60 min a 0 °C.⁵⁷

Procedimento geral para a síntese dos triazóis (7a-o)



CuSO₄ (1 equiv.) e ascorbato de sódio (1,5 equiv.) foram adicionados a uma solução de composto **4** e a azida correspondente em CH₂Cl₂ (5 mL) e H₂O (5 mL). A solução resultante foi colocada no reator de micro-ondas e deixou-se reagir por 30 min. A mistura da reação foi diluída com H₂O (10 mL), em seguida, extraiu-se com CH₂Cl₂ (10 mL x 3). As fases orgânicas combinadas foram secas sobre Na₂SO₄, filtradas e concentradas. O resíduo foi purificado por cromatografia em coluna.⁵⁸

t-Butil-(3-hidroxi-1-(((1-(4-metoxifenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-1oxobutan-2-il)carbamato



7a

O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 79%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,85 (s, 1H); 7,47 (d, *J* = 8,9 Hz, 2H); 6,87 (d, *J* = 9,0 Hz, 2H); 5,73 (d, *J* = 8,2 Hz, 1H); 4,50 (s, 1H); 4,10 (d, *J* = 6,8 Hz, 1H); 1,32 (s, 9H); 1,12 (t, *J* = 7,3 Hz, 4H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,66; 159,77; 156;28; 145,14; 130,27; 121,95; 120,60; 80,20; 67,18; 59,18; 55,53; 34,89; 28,23; 18,79. HRMS calcd. para [C₁₉H₂₇N₅O₅ + H]⁺: 406,4559. Encontrado: 406,1897.
t-Butil-(3-hidroxi-1-(((1-(3-metoxifenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-1oxobutan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 78%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,00 (s, 1H); 7,61 (s, 1H); 7,45 – 7,12 (m, 4H); 6,94 (d, *J* = 8,2 Hz, 1H); 5,75 (d, *J* = 7,8 Hz, 1H); 4,78 – 4,49 (m, 2H); 4,38 (d, *J* = 5,8 Hz, 2H); 3,85 (s, 3H); 1,41 (s, 9H); 1,19 (d, *J* = 5,9 Hz, 4H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,71; 160,54; 156,30; 145,24; 137,85; 130,44; 120,53; 114,64; 112,30; 106,22; 67,12; 58,99; 55,58; 34,88; 28,24; 18,70. HRMS calcd. para [C₁₉H₂₇N₅O₅ + H]⁺: 406,4559. Encontrado: 406.1890.

t-Butil-(3-hidroxi-1-(((1-(2-metoxifenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-1oxobutan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 85%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,08 (s, 1H); 7,68 (d, *J* = 9,3 Hz, 1H); 7,40 (t, *J* = 7,9 Hz, 1H); 7,16 – 6,94 (m, 2H); 5,81 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 4,61 (d, *J* = 5,3 Hz, 3H); 4,46 – 4,30 (m, 2H); 3,84 (s, 3H); 1,41 (s, 9H); 1,25 (t, *J* = 7,1 Hz, 2H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,07; 151,08; 143,90; 130,13; 126,07; 125,31; 124,28; 121,04; 112,23; 80,01; 67,18; 60,30; 55,86; 34,87; 28,20. HRMS calcd. para [C₁₉H₂₇N₅O₅ + H]⁺: 406,4559. Encontrado: 406,1897.

t-Butil-(1-(((1-(2-clorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-3-hidroxi-1oxobutan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um óleo amarelo com rendimento de 53%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,99 (s, 1H), 7,73 – 7,48 (m, 4H); 7,50 – 7,37 (m, 2H); 5,75 (d, *J* = 7,9 Hz, 1H); 4,64 (d, *J* = 8,4 Hz, 2H); 4,46 – 4,27 (m, 2H); 1,41 (s, 9H); 1,17 (d, *J* = 6,0 Hz, 5H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,60; 156,27; 144,41; 134,74; 130,80; 130,71; 128,61; 127,86; 127,73; 124,27; 80,22; 67,12; 58,91; 34,86; 28,25; 18,57. HRMS calcd. para [C₁₈H₂₄ClN₅O₄ + H]⁺: 410,8750. Encontrado: 410,1405.

t-Butil-(1-(((1-(3-clorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-3-hidroxi-1oxobutan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 85%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,01 (s, 1H); 7,74 (s, 1H); 7,60 (d, *J* = 5,6 Hz, 1H); 7,45 (d, *J* = 8,1 Hz, 3H); 5,63 (d, *J* = 7,9 Hz, 1H); 4,65 – 4,51 (m, 3H); 4,39 (d, *J* = 6,1 Hz, 2H); 1,42 (s, 9H); 1,19 (d, *J* = 6,3 Hz, 5H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,83; 156,39; 137,71; 135,57; 130,78; 128,84; 120,66; 120,34; 118,36; 67,01; 60,36; 34,90; 28,26; 18,63. HRMS calcd. para [C₁₈H₂₄ClN₅O₄ + H]⁺: 410,87506. Encontrado: 410,1396.

t-Butil-(1-(((1-(4-clorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-3-hidroxi-1oxobutan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um sólido amarelo com rendimento de 86%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,99 (s, 1H); 7,73 – 7,48 (m, 4H); 7,50 – 7,37 (m, 2H); 5,75 (d, *J* = 7,9 Hz, 1H); 4,64 (d, *J* = 8,4 Hz, 2H); 4,46 – 4,27 (m, 2H); 1,41 (s, 9H); 1,17 (d, *J* = 6,0 Hz, 5H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,60; 156,27; 144,41; 134,74; 130,80; 130,71; 128,61; 127,86; 127,73; 124,27; 80,22; 67,12; 58,91; 34,86; 28,25; 18,57. HRMS calcd. para [C₁₈H₂₄ClN₅O₄ + H]⁺: 410,8750. Encontrado: 410,1381.

t-Butil-(1-(((1-(4-bromofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-3-hidroxi-1oxobutan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 79%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,07 (s, 1H); 7,80 (s, 1H); 7,57 (s, 4H); 5,87 (d, *J* = 7,5 Hz, 1H); 4,58 (s, 3H); 4,46 – 4,30 (m, 4H); 4,21 (s, 1H); 1,40 (s, 9H); 1,24 – 1,08 (m, 6H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,75; 156,31; 145,68; 135,73; 132,78; 122,35; 121,67; 120,48; 80,22; 67,21; 60,35; 34,84; 28,24; 18,85. HRMS calcd. para [C₁₈H₂₄BrN₅O₄ + H]⁺: 455,3260. Encontrado: 454,0928.

t-Butil-(3-hidroxi-1-(((1-(4-iodofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-1oxobutan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um sólido laranja com rendimento de 83%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,05 (s, 1H); 7,78 (d, *J* = 8,6 Hz, 2H); 7,43 (d, *J* = 8,6 Hz, 2H); 5,81 (d, *J* = 7,6 Hz, 1H); 4,58 (d, *J* = 12,6 Hz, 1H); 4,44 – 4,29 (m, 2H); 1,40 (s, 9H); 1,18 (d, *J* = 6,0 Hz, 4H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,79; 156,30; 145,65; 138,76; 136,40; 121,79; 120,34; 93,65; 80,24; 67,18; 60,36; 34,85; 28,26; 18,82. HRMS calcd. para [C₁₈H₂₄IN₅O₄ + H]⁺: 502,3265. Encontrado: 502,0803.

t-Butil-(3-hidroxi-1-oxo-1-(((1-(4-(trifluorometil)fenil)-1H-1,2,3-triazol-4il)metil)amino)butan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 78%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,09 (s, 1H); 7,86 (d, *J* = 8,5 Hz, 3H); 7,77 (d, *J* = 8,6 Hz, 3H); 5,63 (d, *J* = 8,0 Hz, 1H); 4,75 – 4,52 (m, 3H); 4,40 (d, *J* = 6,4 Hz, 1H); 1,42 (s, 9H); 1,19 (d, *J* = 6,3 Hz, 5H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,84; 156,40; 145,87; 139,24; 131,00; 130,56; 127,01; 125,27; 121,66; 120,33; 80,46; 67,10; 58,99; 34,87; 28,24; 18,66. HRMS calcd. para [C₁₉H₂₄F₃N₅O₄ + H]⁺: 444,4279. Encontrado: 444,7101.

t-Butil-(1-(((1-(2-fluorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-3-hidroxi-1oxobutan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um sólido amarelo com rendimento de 85%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,00 (s, 1H); 7,61 (s, 1H); 7,45 – 7,12 (m, 4H); 6,94 (d, *J* = 8,2 Hz, 1H); 5,75 (d, *J* = 7,8 Hz, 1H); 4,78 – 4,49 (m, 2H); 4,38 (d, *J* = 5,8 Hz, 2H); 3,85 (s, 3H); 1,41 (s, 9H); 1,19 (d, *J* = 5,9 Hz, 4H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,71; 160,54; 156,30; 145,24; 137,85; 130,44; 120,53; 114,64; 112,30; 106,22; 67,12; 58,99; 55,58; 34,88; 28,24; 18,70. HRMS calcd. para [C₁₈H₂₄FN₅O₄ + H]⁺: 394,4204. Encontrado: 394,1703.

t-Butil-(1-(((1-(benzo[d]tiazol-6-il)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-3-hidroxi-1oxobutan-2-il)carbamato



7k

O produto foi obtido como um sólido bege com rendimento de 41%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 9,08 (s, 1H); 8,30 (d, *J* = 2,1 Hz, 1H); 8,22 - 8,06 (m, 2H); 7,83 - 7,61 (m, 2H); 5,80 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 4,62 (dt, *J* = 16,1, 8,1 Hz, 2H); 4,42 (dd, *J* = 6,6, 2,5 Hz, 1H); 1,42 (s, 8H); 1,27 (d, *J* = 7,1 Hz, 2H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃*d*) δ 171,10; 156,34; 155,85; 134,33; 124,44; 118,98; 113,86; 80,28; 67,14; 60,34; 34,93; 28,25; 18,80. HRMS calcd. para [C₁₉H₂₄N₆O₄S + H]⁺: 433,5044. Encontrado: 433,1455.

t-Butil-(3-hidroxi-1-(((1-(2-nitrofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-1oxobutan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um sólido laranja com rendimento de 57%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,06 (d, *J* = 7,9 Hz, 1H); 7,88 (s, 1H); 7,77 (d, *J* = 7,7 Hz, 1H); 7,70 (d, *J* = 7,8 Hz, 1H); 7,61 (d, *J* = 7,8 Hz, 1H); 5,60 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 4,68 – 4,53 (m, 2H); 4,37 (d, *J* = 5,2 Hz, 1H); 1,43 (s, 8H); 1,18 (d, *J* = 6,1 Hz, 4H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,81; 156,39; 145,23; 144,39; 133,83; 130,78; 130,12; 127,88; 125,53; 123,86; 80,40; 67,08; 34,82; 28,27; 18,58. HRMS calcd. para [C₁₈H₂₄N₆O₆ + H]⁺: 421,4275. Encontrado: 421,1620.

t-Butil-(3-hidroxi-1-(((1-(3-nitrofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-1oxobutan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um sólido marrom com rendimento de 81%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,58 (s, 1H); 8,28 (d, *J* = 8,2 Hz, 1H); 8,18 (s, 1H); 8,15 (d, *J* = 8,2 Hz, 1H); 7,75 (d, *J* = 8,2 Hz, 1H); 5,63 (d, *J* = 8,0 Hz, 1H); 4,72 - 4,47 (m, 2H); 4,40 (d, *J* = 5,5 Hz, 1H); 1,43 (s, 8H); 1,20 (d, *J* = 6,3 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,89; 156,43; 148,92; 146,16; 137,60; 130,94; 125,79; 123,19; 120,52; 115,20; 80,54; 67,08; 34,90; 28,25; 18,68. HRMS calcd. para [C₁₈H₂₄N₆O₆ + H]⁺: 421,4275. Encontrado: 421,1620.

t-Butil-(3-hidroxi-1-(((1-(4-nitrofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino)-1oxobutan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 89%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,40 – 8,28 (m, 1H); 7,99 (s, 0H); 7,96 (s, 0H); 5,84 (d, *J* = 7,6 Hz, 0H); 4,62 (d, *J* = 4,7 Hz, 1H); 4,43 – 4,30 (m, 1H); 1,41 (s, 3H); 1,26 (t, *J* = 7,2 Hz, 0H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,19; 156,38; 147,15; 146,34; 140,94; 125,42; 120,74; 120,36; 80,39; 60,37; 59,24; 34,84; 28,22; 18,84. HRMS calcd. para [C₁₈H₂₄N₆O₆ + H]⁺: 421,4275. Encontrado: 421,1628.

t-Butil-(3-hidroxi-1-oxo-1-(((1-fenil-1H-1,2,3-triazol-4-il)metil)amino) butan-2-il)carbamato



O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 84%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,09 (s, 1H); 7,99 – 7,69 (m, 6H); 7,49 (d, *J* = 6,1 Hz, 1H); 5,63 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 4,75 – 4,52 (m, 3H); 4,40 (dt, *J* = 6,4, 3,2 Hz, 1H); 1,42 (s, 10H); 1,19 (d, *J* = 6,5 Hz, 4H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 171,76; 156,37; 145,28; 136,89; 129,70; 128,80; 120,46; 80,36; 67,07; 34,91; 28,26; 18,66. HRMS calcd. para [C₁₈H₂₅N₅O₄ + H]⁺: 376,43. Encontrado: 376,1768.

Procedimento geral para a síntese das amidas (9a-j)



Em um balão de uma boca, foi adicionado o derivado do ácido salicílico **8a-j** (1 mmol), a *L*-treonina substituída (1 mmol), EDC (250 mg, 1,3 mmol), HOBt (162 mg, 1,2 mmol), *N*-metilmorfolina (165 μ L, 1,5 mmol) e foram dissolvidos em CH₂Cl₂ (5 mL). A reação foi mantida a temperatura ambiente em banho ultrassônico até o consumo total do material de partida (CCD) (1 – 2,5 h). A mistura reacional foi diluída em AcOEt e lavada com solução de NH₄Cl (3 x 20 mL). A fase orgânica foi recolhida, seca com MgSO₄, filtrada e o solvente removido sob vácuo. O resíduo foi purificado por cromatografia de coluna utilizando sílica *flash* com mistura de solventes de AcOEt/hexano (5-10% de AcOEt em hexano).⁵⁹

(2S,3R)-Benzil 3-hidroxi-2-(2-hidroxibenzamido)butanoato



9a

O produto foi obtido como um óleo incolor com rendimento de 60%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 11,99 (s, 1H); 7,55 (d, *J* = 7,9 Hz, 1H); 7,39 (d, *J* = 8,0 Hz, 6H); 7,02 (d, *J* = 8,3 Hz, 1H); 6,89 (t, *J* = 7,6 Hz, 1H); 5,35 – 5,16 (m, 2H); 4,85 (d, *J* = 10,7 Hz, 1H); 4,50 (s, 1H); 1,30 (d, *J* = 6,5 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,65; 170,39; 161,58; 135,09; 134,65; 128,70; 128,23; 125,95; 118,85; 118,56; 113,84; 68,11; 67,62; 57,16; 20,17. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₉NO₅ + H]⁺: 329,13. Encontrado: 328,080.

(2S,3R)-Benzil 2-(4-azido-2-hidroxibenzamido)-3-hidroxibutanoato



O produto foi obtido como um óleo incolor com rendimento de 52%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 11,69 (s, 1H); 7,36 (s, 5H); 7,26 (dd, *J* = 8,0, 3,5 Hz, 1H); 7,17 – 7,12 (m, 1H); 6,94 (dd, *J* = 9,1, 4,7 Hz, 1H); 5,24 (d, *J* = 5,4 Hz, 2H); 4,81 (d, *J* = 8,7 Hz, 1H); 4,49 (d, *J* = 5,1 Hz, 1H); 1,27 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,62; 169,28; 160,56; 137,35; 128,74; 128,69; 128,58; 128,29; 120,46; 115,3; 110,44; 68,06; 67,81; 57,27; 20,23. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₈N₄O₅ + H]⁺: 370,13. Encontrado: 371,176.

(2S,3R)-Benzil 2-(4-bromo-2-hidroxibenzamido)-3-hidroxibutanoato



O produto foi obtido como um óleo incolor com rendimento de 59%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 12,11 (s, 1H); 7,37 (d, *J* = 9,0 Hz, 5H); 7,17 (d, *J* = 1,8 Hz, 1H); 7,09 (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 6,99 (dd, *J* = 8,5, 1,8 Hz, 1H); 5,34 – 5,13 (m, 2H); 4,80 (d, *J* = 8,6 Hz, 1H); 4,47 (d, *J* = 6,2 Hz, 1H); 1,26 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,54; 169,87; 162,20; 135,00; 128,72; 128,66; 128,63; 128,23; 126,98; 122,20; 121,72; 112,77; 68,04; 67,72; 57,18; 20,21. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₈BrNO₅ + H]⁺: 407,04. Encontrado: 406,105.

(2S,3R)-Benzil 3-hidroxi-2-(2-hidroxi-4-iodobenzamido)butanoato



O produto foi obtido como um óleo incolor com rendimento de 52%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 12,05 (s, 1H); 7,57 – 7,04 (m, 7H); 5,26 (d, *J* = 5,7 Hz, 2H); 4,83 (dd, *J* = 8,6, 2,0 Hz, 1H); 4,50 (d, *J* = 5,6 Hz, 1H); 1,28 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,51; 170,02; 161,72; 128,72; 128,66; 128,24; 128,05; 127,87; 126,74; 113,30; 68,05; 67,72; 57,16; 20,21. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₈INO₅ + H]⁺: 455,02. Encontrado: 456,082.

(2S,3R)-Benzil 3-hidroxi-2-(2-hidroxi-5-metoxibenzamido)butanoato



O produto foi obtido como um óleo incolor com rendimento de 60%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,38 (s, 4H); 7,15 (d, *J* = 7,1 Hz, 1H); 7,06 (d, *J* = 8,4 Hz, 2H); 6,95 (d, *J* = 8,6 Hz, 1H); 5,45 – 5,14 (m, 2H); 4,85 (d, *J* = 8,6 Hz, 1H); 4,64 – 4,37 (m, 1H); 3,78 (s, 3H); 1,29 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,68; 170,09; 155,60; 151,93; 135,09; 128,69; 128,59; 128,23; 121,53; 119,26; 113,74; 110,30; 68,12; 67,64; 57,26; 56,11; 20,18. HRMS calcd. para [C₁₉H₂₁NO₆ + H]⁺: 359,14. Encontrado: 360,176.

(2S,3R)-Benzil 2-(5-fluoro-2-hidroxibenzamido)-3-hidroxibutanoato



O produto foi obtido como um óleo incolor com rendimento de 53%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 11,69 (s, 1H); 7,36 (s, 5H); 7,26 (dd, *J* = 8,0, 3,5 Hz, 1H); 7,14 (s, 1H); 6,94 (dd, *J* = 9,1, 4,7 Hz, 1H); 5,24 (d, *J* = 5,4 Hz, 2H); 4,83 (d, *J* = 1,9 Hz, 1H); 4,49 (d, *J* = 5,1 Hz, 1H); 1,27 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,58; 169,52; 157,69; 128,73; 128,68; 128,28; 122,14; 121,84; 119,79; 119,70; 113,60; 111,85; 111,54; 68,07; 67,76; 57,23; 20,18. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₈FNO₅ + H]⁺: 347,12. Encontrado: 348,034.

(2S,3R)-Benzil 2-(5-bromo-2-hidroxibenzamido)-3-hidroxibutanoato



O produto foi obtido como um óleo incolor com rendimento de 58%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 11,69 (s, 1H); 7,36 (s, 5H); 7,26 (dd, *J* = 8,0, 3,5 Hz, 1H); 7,17 – 7,12 (m, 1H); 6,94 (dd, *J* = 9,1, 4,7 Hz, 1H); 5,24 (d, *J* = 5,4 Hz, 2H); 4,81 (d, *J* = 8,7 Hz, 1H); 4,49 (d, *J* = 5,1 Hz, 1H); 1,27 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H); RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,62; 169,28; 160,56; 137,35; 128,74; 128,69; 128,58; 128,29; 120,46; 115,35; 110,44; 68,06; 67,81; 57,27; 20,23. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₈BrNO₅ + H]⁺: 407,04. Encontrado: 406,105.

(2S,3R)-Benzil 3-hidroxi-2-(2-hidroxi-6-metoxibenzamido)butanoato



O produto foi obtido como um óleo incolor com rendimento de 76%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 9,15 (d, *J* = 6,9 Hz, 1H); 7,65 – 6,99 (m, 6H); 6,63 (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 6,41 (d, *J* = 8,3 Hz, 1H); 5,24 (s, 2H); 4,82 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 4,43 (s, 1H); 3,91 (d, *J* = 2,0 Hz, 3H); 1,27 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,69; 164,41; 159,00; 133,75; 128,67; 128,52; 128,21; 111,68; 103,71; 101,18; 68,15; 67,41; 57,50; 56,36; 20,14. HRMS calcd. para [C₁₉H₂₁NO₆ + H]⁺: 359,14. Encontrado: 360,173.

(2S,3R)-Benzil 2-(4-cloro-2-hidroxibenzamido)-3-hidroxibutanoato



O produto foi obtido como um óleo incolor com rendimento de 48%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,55 (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 7,31 (d, *J* = 32,8 Hz, 5H); 7,03 (s, 1H); 6,85 (d, *J* = 8,3 Hz, 1H); 5,22 (s, 2H); 5,02 (s, 2H); 1,34 (d, *J* = 5,3 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 168,87; 167,09; 160,82; 139,53; 135,03; 129,21; 128,68; 119,26; 117,23; 70,14; 67,23; 15,96. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₈CINO₅ + H]⁺: 363,09. Encontrado: 364,135.

(2S,3R)-Benzil 3-hidroxi-2-(2-hidroxi-5-iodobenzamido)butanoato



O produto foi obtido como um óleo incolor com rendimento de 45%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 12,17 (s, 1H); 7,46 (d, *J* = 8,5 Hz, 1H); 7,35 (s, 5H); 6,99 (s, 1H); 6,83 (d, *J* = 8,5 Hz, 1H); 5,34 – 5,13 (m, 2H); 4,81 (d, *J* = 8,6 Hz, 1H); 4,48 (d, *J* = 6,1 Hz, 1H); 1,26 (d, *J* = 6,3 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 162,31; 134,98; 128,74; 128,68; 128,25; 119,36; 118,62; 112,36; 68,06; 67,74; 57,17; 20,22. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₈INO₅ + H]⁺: 455,02. Encontrado: 456,864.

Procedimento geral para a síntese das oxazolinas (10a-j)



Em um balão de duas bocas de 25 mL, previamente flambado, sob fluxo de nitrogênio, foi adicionado **9a-j** (1 mmol) e CH₂Cl₂ (5 mL), em seguida o SOCl₂ gota a gota (2,9 mL, 40 mmol), a mistura reacional foi agitada vigorosamente a temperatura ambiente por 48 horas. Em seguida, foi adicionado NaHCO₃ até que a solução se tornasse básica. O sólido inorgânico foi removido por filtração, e a fase orgânica foi concentrada sob pressão reduzida. O resíduo foi purificado por cromatografia de coluna utilizando sílica *flash* (hexano/AcOEt 9:1).⁶⁰

(4R,5R)-Benzil-2-(2-hidroxifenila)-5-metila-4,5-dihidrooxazole-4-carboxilato



10a

O produto foi obtido como um sólido laranja com rendimento de 86%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 11,85 (s, 1H); 7,68 (d, *J* = 6,5 Hz, 1H); 7,41 (s, 6H); 7,06 (d, *J* = 7,9 Hz, 1H); 6,90 (s, 1H); 5,26 (s, 2H); 5,07 (s, 2H); 1,38 (s, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 169,04; 167,61; 160,20; 135,15; 133,89; 128,64; 128,58; 128,32; 118,62; 116,96; 110,24; 70,31; 67,13; 15,99. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₇NO₄ + H]⁺: 311,12. Encontrado: 312,086.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(4-azido-2-hidroxifenila)-5-metila-4,5-dihidrooxazole-4carboxilato



10b

O produto foi obtido como um sólido laranja com rendimento de 60%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,40 (d, J = 8,5 Hz, 1H); 7,29 (s, 5H); 6,37 (s, 1H); 6,27 (d, J = 8,0 Hz, 1H); 5,14 (s, 2H); 4,91 (d, J = 2,6 Hz, 2H); 1,25 (d, J = 5,5 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 168,65; 166,59; 160,99; 159,80; 134,08; 128,89; 127,59; 106,18; 102,58; 102,04; 69,06; 66,20; 14,95. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₆N₄O₄ + H]⁺: 352,12. Encontrado: 352,146.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(4-bromo-2-hidroxifenila)-5-metila-4,5-dihidrooxazole-4carboxilato



¹⁰c

O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 87%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 11,97 (s, 1H); 7,48 (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 7,36 (s, 5H); 7,27 – 7,19 (m, 1H); 7,00 (dd, *J* = 8,4, 1,8 Hz, 1H); 5,22 (d, *J* = 1,7 Hz, 2H); 5,10 – 4,90 (m, 2H); 1,33 (d, *J* = 5,9 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 168,79; 167,17; 160,75; 135,05; 129,27; 128,65; 127,90; 122,10; 120,27; 109,28; 70,18; 67,22; 15,94. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₆BrNO₄ + H]⁺: 389,03. Encontrado: 390,072.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-hidroxi-4-iodofenila)-5-metila-4,5-dihidrooxazole-4carboxilato



10d

O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 81%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,43 (d, J = 21,0 Hz, 6H); 7,33 (s, 1H); 7,27 (d, J = 8,0 Hz, 1H); 5,25 (s, 2H); 5,04 (s, 2H); 1,37 (s, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 168,77; 167,31; 160,29; 135,05; 129,12; 128,65; 127,99; 126,34; 109,82; 100,31; 70,22; 67,21; 15,94. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₆INO₄ + H]⁺: 437,01. Encontrado: 438,024.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-hidroxi-5-metoxifenila)-5-metila-4,5-dihidrooxazole-4carboxilato



O produto foi obtido como um sólido lilás com rendimento de 71%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,29 (s 5H); 7,05 (s, 1H); 6,90 (d, *J* = 11,3 Hz, 2H); 5,30 – 5,08 (m, 2H); 4,95 (s, 2H); 3,69 (s, 3H); 1,27 (s, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 169,03; 167,46; 154,64; 151,83; 135,16; 128,59; 121,79; 117,89; 111,12; 109,75; 77,46; 70,43; 67,13; 55,94; 16,02. HRMS calcd. para [C₁₉H₁₉NO₅ + H]⁺: 341,13. Encontrado: 342,150.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(5-fluoro-2-hidroxifenil)-5-metil-4,5-dihidrooxazole-4carboxilato



10f

O produto foi obtido como um sólido laranja com rendimento de 76%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,65 – 7,19 (m, 6H); 7,11 (td, *J* = 8,5, 8,1, 3,1 Hz, 1H); 6,96 (dd, *J* = 9,1, 4,5 Hz, 1H); 5,22 (s, 2H); 5,03 (s, 2H); 1,34 (d, *J* = 5,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 168,84; 156,43; 156,41; 135,05; 128,67; 121,28; 120,97; 118,14; 118,04; 113,94; 113,61; 110,20; 77,63; 70,33; 67,24; 15,97. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₆FNO₄ + H]⁺: 329;11. Encontrado: 330127.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(5-bromo-2-hidroxifenil)-5-metil-4,5-dihidrooxazole-4carboxilato



10g

O produto foi obtido como um sólido rosa com rendimento de 49%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,67 (d, *J* = 2,4 Hz, 1H); 7,51 – 7,21 (m, 6H); 6,83 (d, *J* = 8,9 Hz, 1H); 5,14 (s, 2H); 4,95 (s, 2H); 1,26 (d, *J* = 5,8 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 167,72; 165,56; 158,18; 135,54; 133,97; 129,59; 127,63; 117,88; 110,74; 109,21; 69,19; 66,21; 14,92. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₆BrNO₄ + H]⁺: 389,03. Encontrado: 390,158.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-hidroxi-6-metoxifenila)-5-metila-4,5-dihidrooxazole-4carboxilato



10h

O produto foi obtido como um sólido marrom com rendimento de 40%: RMN ¹H (300 MHz, Metanol- d_4) δ 7,85 (d, *J* = 7,9 Hz, 1H); 7,42 – 7,27 (m, 6H); 6,67 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 5,22 (s, 3H); 3,97 (s, 2H); 3,31 (s, 3H); 1,24 (d, *J* = 5,8 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, MeOD- d_4) δ 171,83; 168,12; 162,03; 143,33; 137,16; 129,58; 129,30; 129,14; 126,84; 105,37; 103,57; 101,40; 68,42; 68,21; 68,03; 59,49; 57,32; 20,78. HRMS calcd. para [C₁₉H₁₉NO₅ + H]⁺: 341,13. Encontrado: 342,150.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(4-cloro-2-hidroxifenila)-5-metil-4,5-dihidrooxazole-4carboxilato



10i

O produto foi obtido como um sólido rosa com rendimento de 50%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,55 (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 7,31 (d, *J* = 32,8 Hz, 5H); 7,03 (s, 1H); 6,85 (d, *J* = 8,3 Hz, 1H); 5,22 (s, 2H); 5,02 (s, 2H); 1,34 (d, *J* = 5,3 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 167,09; 160,82; 139,53; 135,03; 129,21; 128,68; 119,26; 117,23; 70,14; 67,23; 15,96. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₆ClNO₄ + H]⁺: 345,08. Encontrado: 346,042.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-hidroxi-5-iodofenila)-5-metila-4,5-dihidrooxazole-4carboxilato



O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 60%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,92 (s, 1H), 7,63 (d, *J* = 8,8 Hz, 1H); 7,36 (s, 5H); 6,80 (d, *J* = 8,8 Hz, 1H); 5,22 (s, 2H); 5,02 (s, 2H); 1,34 (d, *J* = 5,2 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 168,76; 166,47; 159,90; 142,31; 136,61; 135,02; 128,70; 119,40; 112,51; 77,70; 70,20; 67,25; 15,97. HRMS calcd. para [C₁₈H₁₆INO₄ + H]⁺: 437,01. Encontrado: 438,063.

Proteção dos grupos hidroxi com brometo de benzila



O ácido 4-bromosalicílico foi dissolvido em acetona e K₂CO₃ e o brometo de benzila foi adicionado. A mistura foi refluxada for 10 h. O solvente foi removido mediante pressão reduzida e o resíduo foi dissolvido em H₂O e extraído com AcOEt. A fase orgânica foi secada com MgSO₄ e o solvente evaporado no rotaevaporador.⁶¹ O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 91%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,65 (d, *J* = 8,3 Hz, 1H); 7,38 – 7,32 (m, 2H); 7,33 – 7,14 (m, 8H); 7,11 (d, *J* = 1,7 Hz, 1H); 7,06 (dd, *J* = 8,3, 1,7 Hz, 1H); 5,25 (s, 2H); 5,05 (s, 2H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 165,51; 158,77; 135,90; 133,14; 128,61; 128,52; 128,23; 128,14; 128,04; 127,60; 127,17; 123,84; 119,63; 117,24; 71,02; 66,89.

Reação de acoplamento de Sonogashira



A solução do composto bromado e o trimetilsil acetileno (TMS) foram preparadas em acetonitrila (ACN) em atmosfera de N₂, seguidamente se adicionaram a base Et₃N, Cul, e a fonte de paládio. A mistura foi refluxada por 15 horas. Em seguida, aquela mesma mistura foi deixada alcançar a temperatura ambiente e AcOEt/H₂O foram adicionados. A fase orgânica foi subsequentemente separada, lavada com H₂O e secada com Na₂SO₄.⁶² O produto foi obtido como um sólido preto com rendimento de 66%:

RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 7,82 (d, *J* = 7,9 Hz, 1H); 7,57 – 7,25 (m, 10H); 7,22 – 7,05 (m, 2H); 5,36 (s, 2H); 5,17 (s, 2H); 0,30 (s, 9H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃) δ 165,89; 158,12; 136,43; 136,12; 132,06; 128,69; 128,41; 128,25; 128,04; 127,31; 124,39; 120,87; 116,96; 104,16; 97,33; 70,96; 67,02; -0,00.

Síntese geral dos 1,2,3-triazóis



Todos os compostos foram adicionados ao vial e colocados no reator do microondas sob N₂ e a irradiação foi feita durante 5 minutos a 120 °C. O sólido obtido foi filtrado e lavado com hexano. Quando o produto de reação era líquido, realizou-se a extração 3 vezes com uma solução de NH₄CI e AcOEt para depois secar com MgSO₄ e remover o solvente mediante evaporação no rotaevaporador.⁶³

Benzil-2-(benziloxi)-4-(1-fenil-1H-1,2,3-triazol-4-il)benzoato



14a

O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 67%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,16 (s, 1H); 7,88 (d, *J* = 8,0 Hz, 1H); 7,72 (d, *J* = 5,3 Hz, 3H); 7,45 (dd, *J* = 12,3, 6,9 Hz, 6H); 7,30 (dd, *J* = 19,7, 7,2 Hz, 8H); 5,25 (d, *J* = 25,5 Hz, 4H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 165,90; 158,95; 147,27; 136,90; 136,46; 136,10; 135,36; 132,78; 129,84; 129,02; 128,53; 128,25; 128,07; 127,84; 127,23; 120,62; 120,23; 118,61; 117,70; 110,87; 70,86; 66,78. HRMS calcd. para [C₂₉H₂₃N₃O₃ + H]⁺: 461,17. Encontrado: 462,237.

Benzil-2-(benziloxi)-4-(1-(2-fluorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)benzoato





O produto foi obtido como um sólido amarelo com rendimento de 55%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,36 (d, J = 2,4 Hz, 1H); 8,00 (dd, J = 17,9, 7,7 Hz, 2H); 7,79 (s, 1H); 7,54 – 7,32 (m, 14H); 5,38 (s, 2H); 5,30 (s, 2H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 165,89; 158,92; 147,06; 136,45; 136,08; 135,23; 132,77; 128,52; 128,22; 128,06; 127,83; 127,23; 125,34; 124,84; 120,26; 117,77; 117,23; 116,96; 110,94; 70,87; 66,76. HRMS calcd. para [C₂₉H₂₂FN₃O₃ + H]⁺: 479,16. Encontrado: 478,421.

Benzil-2-(benziloxi)-4-(1-(4-iodofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)benzoato



¹⁴c

O produto foi obtido como um sólido amarelo com rendimento de 95%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,29 (s, 1H); 7,97 (d, *J* = 8,0 Hz, 1H); 7,92 – 7,68 (m, 3H); 7,61 – 7,27 (m, 13H); 5,40 (s, 2H); 5,30 (s, 2H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 165,86; 158,93; 147,50; 137,70; 136,40; 136,06; 135,70; 135,03; 132,78; 130,92; 129,04; 128,52; 128,24; 128,08; 127,85; 127,23; 120,78; 120,41; 118,53; 117,73; 110,91; 70,88; 66,80. HRMS calcd. para [C₂₉H₂₂IN₃O₃ + H]⁺: 587,07. Encontrado: 588,241.

Benzil-2-(benziloxi)-4-(1-(4-bromofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)benzoato



14d

O produto foi obtido como um sólido amarelo com rendimento de 67%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,30 (d, *J* = 6,0 Hz, 1H); 8,02 – 7,95 (m, 1H); 7,77 (d, *J* = 8,8 Hz, 3H); 7,57 – 7,32 (m, 13H); 5,38 (s, 2H); 5,30 (s, 2H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 165,88; 158,93; 147,49; 136,43; 136,08; 135,36; 135,13; 134,81; 132,77; 130,02; 128,53; 128,25; 128,10; 127,85; 127,24; 121,73; 120,35; 118,60; 117,73; 110,92; 70,92; 66,83. HRMS calcd. para [C₂₉H₂₂BrN₃O₃ + H]⁺: 539,08. Encontrado: 540,156.

Benzil-2-(benziloxi)-4-(1-(2-clorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)benzoato



14e

O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 78%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,17 (s, 1H), 7,88 (d, *J* = 8,0 Hz, 1H); 7,71 (s, 1H); 7,61 – 7,48 (m, 2H); 7,46 – 7,18 (m, 13H); 5,29 (s, 2H); 5,21 (s, 2H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 165,90; 158,97; 146,53; 136,46; 136,10; 135,31; 134,75; 132,80; 130,99; 130,86; 128,63; 128,53; 128,24; 128,07; 128,03; 127,84; 127,75; 127,23; 122,56; 120,24; 117,78; 110,95; 70,89; 66,77. HRMS calcd. para [C₂₉H₂₂ClN₃O₃ + H]⁺: 495,13. Encontrado: 496,237.

Benzil-2-(benziloxi)-4-(1-(3-clorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)benzoato



O produto foi obtido como um sólido amarelo com rendimento de 78%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,29 (s, 1H); 7,97 (d, *J* = 8,0 Hz, 1H); 7,92 – 7,68 (m, 3H); 7,61 – 7,27 (m, 13H); 5,40 (s, 2H); 5,30 (s, 2H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 165,86; 158,93; 147,50; 137,70; 136,40; 136,06; 135,70; 135,03; 132,78; 130,92; 129,04; 128,52; 128,24; 128,08; 127,85; 127,23; 120,78; 120,41; 118,53; 117,73; 110,91; 70,88; 66,80. HRMS calcd. para [C₂₉H₂₂ClN₃O₃ + H]⁺: 495,13. Encontrado: 496,251.

Benzil-2-(benziloxi)-4-(1-(4-clorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)benzoato



14g

O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 81%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,30 (d, *J* = 6,0 Hz, 1H); 8,02 – 7,95 (m, 1H); 7,77 (d, *J* = 8,8 Hz, 3H); 7,57 – 7,32 (m, 13H), 5;38 (s, 2H), 5;30 (s, 2H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 165,88; 158,93; 147,49; 136,43; 136,08; 135,36; 135,13; 134,81; 132,77; 130,02; 128,53; 128,25; 128,10; 127,85; 127,24; 121,73; 120,35; 118,60; 117,73; 110,92; 70,92; 66,83. HRMS calcd. para [C₂₉H₂₂ClN₃O₃ + H]⁺: 495,13. Encontrado: 496,242.

Benzil-2-(benziloxi)-4-(1-(2-metoxifenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)benzoato





O produto foi obtido como um sólido âmbar com rendimento de 88%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,39 (s, 1H); 7,99 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 7,90 – 7,80 (m, 2H); 7,57 – 7,31 (m, 12H); 5,40 (s, 2H); 5,32 (s, 2H); 3,95 (s, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 165,99; 158,98; 151,17; 146,14; 136,56; 136,16; 135,92; 132,73; 130,34; 128,51; 128,23; 128,04; 127,80; 127,24; 126,18; 125,50; 122,73; 121,34; 119,86; 117,70; 112,37; 110,86; 70,86; 66,73; 56,09. HRMS calcd. para [C₃₀H₂₅N₃O₄ + H]⁺: 491,18. Encontrado: 492,147.



O produto foi obtido como um sólido cinza com rendimento de 88%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,23 (s, 1H); 8,17 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 7,87 (s, 1H); 7,30 (ddd, *J* = 32,5; 22,5; 12,0 Hz, 13H); 6,94 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 5,33 (s, 2H); 4,62 (s, 2H); 3,82 (s, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 165,03; 160,73; 157,97; 140,92; 137,76; 136,80; 134,47; 134,23; 130,69; 129,26; 129,17; 128,53; 128,20; 127,61; 126,97; 119,34; 117,59; 114,90; 112,46; 110,19; 106,57; 72,55; 65,34; 55,70. HRMS calcd. para [C₃₀H₂₅N₃O₄ + H]⁺: 491,18. Encontrado: 492,198.

Benzil-2-(benziloxi)-4-(1-(4-metoxifenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)benzoato





O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 80%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,21 (s, 1H); 7,97 (d, *J* = 8,0 Hz, 1H); 7,74 – 7,33 (m, 14H); 7,06 (d, *J* = 8,8 Hz, 2H); 5,38 (s, 2H); 5,30 (s, 2H); 3,89 (s, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 165,93; 160,03; 158,94; 147,04; 136,49; 136,11; 135,55; 132,75; 130,31; 128,51; 128,23; 128,06; 127,81; 127,23; 122,24; 120,07; 118,94; 117,67; 114,87; 110,83; 70,86; 66,80; 55,66. HRMS calcd. para [C₃₀H₂₅N₃O₄ + H]⁺: 491,18. Encontrado: 492,173.

Preparação dos compostos hidrolizados



Os triazóis foram refluxados numa mistura de NaOH 6% e MeOH por 3 h. Em seguida a mistura foi acidificada com solução de HCI 6% a pH 1. O sólido resultante foi filtrado, lavado com H_2O , recristalizado com AcOEt, filtrado e secado no alto vácuo.³⁵

Síntese geral das amidas triazólicas



O procedimento foi o mesmo utilizado para a síntese dos compostos 7a-j.³³

(2S,3S)-Benzil-2-(2-(benzloxyi)-4-(1-fenil-1H-1,2,3-triazol-4-il)benzamido)-3hidroxibutanoato





O produto foi obtido como um sólido amarelo com rendimento de 83%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,54, (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 8,30 (s, 1H); 8,26 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 7,87 (s, 1H); 7,83 – 7,73 (m, 2H); 7,61 – 7,24 (m, 15H); 5,27 (s, 2H); 5,22 – 5,03 (m, 2H); 4,80 (dd, *J* = 8,4; 2,6 Hz, 1H); 4,26 (s, 1H); 1,06 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,85; 165,47; 157,65; 147,51; 135,56; 135,42; 135,31; 134,88; 134,74; 133,23; 130,12; 128,95; 128,87; 128,66; 128,42; 128,21; 121,78; 121,12; 118,75; 118,62; 109,87; 71,68; 68,08; 67,18; 58,19; 20,09. HRMS calcd. para [C₃₃H₃₀N₄O₅ + H]⁺: 562,22. Encontrado: 563,077.

(2S,3S)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(2-fluorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4il)benzamido)-3-hidroxibutanoato





O produto foi obtido como um sólido amarelo com rendimento de 83%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,54 (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 8,30 (s, 1H), 8;26 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 7,87 (s, 1H); 7,79 (d, *J* = 7,3 Hz, 2H); 7,61 – 7,24 (m, 14H); 5,27 (s, 2H); 5,23 – 5,05 (m, 2H), 4;80 (dd, *J* = 8,4, 2,6 Hz, 1H), 4;26 (s, 1H), 1,05 (s, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,85; 165,48; 157,68; 155,09; 151,77; 147,14; 135,60; 135,37; 134,87; 133,29; 130,62; 130,52; 128,96; 128,88; 128,67; 128,42; 128,22; 125,52; 125,47; 124,94; 121,84; 121,73; 121,13; 118,71; 117,37; 117,11; 109,95; 71,74; 68,13; 67,17; 58,14, 20,05. HRMS calcd. para [C₃₃H₂₉FN₄O₅ + H]⁺: 580,21. Encontrado: 581,121.

(2S,3S)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(4-iodofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)benzamido)-3-hidroxibutanoato





O produto foi obtido como um sólido amarelo com rendimento de 74%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,53 (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 8,30 (s, 1H); 8,23 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 7,96 – 7,74 (m, 3H); 7,69 – 7,16 (m, 14H); 5,25 (s, 2H); 5,23 – 5,05 (m, 2H); 4,78 (dd, *J* = 8,4, 2,8 Hz, 1H); 4,35 – 4,17 (m, 1H); 1,06 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,74; 165,35; 157,56; 147,46; 138,95; 136,47; 135,46; 135,21; 134,61; 133,16; 128,85; 128,78; 128,56; 128,32; 128,11; 122,01; 121,06; 118,53; 118,40; 109,78; 93,91; 71,61; 67,99; 67,08; 58,05; 19,97. HRMS calcd. para [C₃₃H₂₉IN₄O₅ + H]⁺: 688,12. Encontrado: 689,961.

(2S,3S)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(4-bromofenil)-1H-1,2,3-triazol-4iul)benzamido)-3-hidroxibutanoato



16d

O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 84%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,53 (d, *J* = 8,3 Hz, 1H); 8,29 (s, 1H); 8,24 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 7,96 – 7,11 (m, 16H); 5,26 (s, 2H); 5,24 – 5,05 (m, 2H); 4,79 (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 4,45 – 4,13 (m, 1H); 1,06 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,74; 165,35; 157,56; 147,45; 135,80; 135,45; 135,20; 134,61; 133,16; 133,01; 128,86; 128,84; 128,78; 128,56; 128,32; 128,11; 122,69; 121,92; 121,06; 118,52; 109,78; 71,61; 67,99; 67,08; 58,04; 19,96. HRMS calcd. para [C₃₃H₂₉BrN₄O₅ + H]⁺: 640,13. Encontrado: 641,142.

(2S,3S)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(2-clorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4il)benzamido)-3-hidroxibutanoato



16e

O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 85%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,47 (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 8,28 – 8,13 (m, 2H); 7,82 (s, 1H); 7,64 – 7,57 (m, 1H); 7,57 – 7,51 (m, 1H); 7,45 – 7,24 (m, 12H); 5,23 (s, 2H); 5,16 – 5,01 (m, 2H); 4,73 (dd, *J* = 8,4, 2,6 Hz, 1H); 4,30 – 4,13 (m, 1H); 1,00 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,72; 165,36; 157,61; 135,50; 135,28; 134,85; 133,19; 130,99; 130,88; 128,84; 128,82; 128,64; 128,55; 128,29; 128,09; 128,03; 127,75; 122,57; 121,03; 118,61; 109,90; 71,67; 68,04; 67,04; 58,02; 19,93. HRMS calcd. para [C₃₃H₂₉ClN₄O₅ + H]⁺: 596,18. Encontrado: 597,100.

(2S,3S)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(3-clorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4il)benzamido)-3-hidroxibutanoato





O produto foi obtido como um sólido amarelo com rendimento de 85%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-d) δ 8,53 (d, J = 8,4 Hz, 1H); 8,32 (s, 1H); 8,24 (d, J = 8,1 Hz, 1H); 7,85 (d, J = 2.5 Hz, 2H); 7,71 (dt, J = 7.6, 1,8 Hz, 1H); 7,51 – 7,26 (m, 13H); 5,26 (s, 2H); 5,22 -5,05 (m, 2H); 4,79 (dd, J = 8,4, 2,7 Hz, 1H); 4,26 (s, 1H); 1,06 (d, J = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,74; 165,36; 157,55; 147,43; 137,67; 135,67; 135,45; 135,21; 134,56; 133,15; 130,93; 129,03; 128,84; 128,77; 128,55; 128,31; 128,10; 121,07; 120,74; 118,64; 118,53; 118,48; 109,79; 71,59; 67,98; 67,08; 58,08; 33,58; 19,97. HRMS H]⁺: calcd. para $[C_{33}H_{29}CIN_4O_5]$ + 596,18. Encontrado: 597,018.

(2S,3S)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(4-clorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4il)benzamido)-3-hidroxibutanoato



16g

O produto foi obtido como um sólido verde com rendimento de 56%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-d) δ 8,55 (d, J = 8,4 Hz, 1H); 8,38 (d, J = 2,6 Hz, 1H); 8,27 (d, J = 8,1 Hz, 1H); 8,01 (s, 1H); 7,87 (s, 1H); 7,54 - 7,43 (m, 4H); 7,40 - 7,35 (m, 4H); 7,32 (s, 4H); 5,29 (s, 2H); 5,16 (d, J = 6,5 Hz, 2H); 4,94 – 4,69 (m, 1H); 1,07 (d, J = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-d) δ 170,74; 165,35; 157,56; 147,45; 135,80; 135,46; 135,20; 134,61; 133,16; 133,01; 128,86; 128,78; 128,56; 128,32; 128,11; 122,69; 121,92; 121,06; 118,52; 109,78; 71,61; 67,99; 67,08; 67,05; 58,05; 19,96. HRMS calcd. para $[C_{33}H_{29}CIN_4O_5 + H]^+$: 596,18. Encontrado: 597,103.

(2S,3S)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(2-metoxifenil)-1H-1,2,3-triazol-4il)benzamido)-3-hidroxibutanoato





O produto foi obtido como um óleo amarelo com rendimento de 85%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,56 (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 8,41 (s, 1H); 8,26 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 7,96 – 7,75 (m, 2H); 7,53 – 7,25 (m, 12H); 7,13 (t, *J* = 7,8 Hz, 2H); 5,30 (s, 2H); 5,23 – 5,07 (m, 2H); 4,80 (dd, *J* = 8,4, 2,7 Hz, 1H); 4,26 (s, 1H); 3,93 (s, 3H); 1,07 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,75; 165,48; 157,59; 151,12; 146,08; 135,51; 135,42; 135,34; 133,05; 130,36; 128,83; 128,72; 128,55; 128,29; 128,09; 126,11; 125,45; 122,79; 121,31; 120,62; 118,50; 112,34; 109,73; 71,59; 68,02; 67,03; 58,03; 56,09; 19,95. HRMS calcd. para [C₃₄H₃₂N₄O₆ + H]⁺: 592,23. Encontrado: 593,220.

(2S,3S)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(3-metoxifenil)-1H-1,2,3-triazol-4il)benzamido)-3-hidroxibutanoato





O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 85%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*)) δ 8,56 (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 8,29 (d, *J* = 9,1 Hz, 2H); 7,89 (s, 1H); 7,54 – 7,33 (m, 13H); 7,03 (d, *J* = 6,6 Hz, 1H); 5,31 (s, 2H); 5,18 (d, *J* = 7,1 Hz, 2H); 4,83 (d, *J* = 10,9 Hz, 1H); 3,92 (s, 3H); 1,10 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,73; 165,38; 160,70; 157,57; 147,15; 137,89; 135,50; 135,28; 134,88; 133,14; 130,62; 128,82; 128,74; 128,54; 128,29; 128,09; 121,00; 118,76; 118,53; 114,79; 112,45; 109,82; 106,50; 71,62; 68,02; 67,05; 58,06; 55,67; 19,93. HRMS calcd. para [C₃₄H₃₂N₄O₆ + H]⁺: 592,23. Encontrado: 593,218.

(2S,3S)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(4-metoxifenil)-1H-1,2,3-triazol-4il)benzamido)-3-hidroxibutanoato



16j

O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 56%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,56 (d, *J* = 8,4 Hz, 1H); 8,41 (s, 1H); 8,26 (d, *J* = 8,1 Hz, 1H); 7,96 – 7,75 (m, 2H); 7,53 – 7,25 (m, 12H); 7,13 (t, *J* = 7,8 Hz, 2H); 5,30 (s, 2H); 5,23 – 5,07 (m, 2H); 4,80 (dd, *J* = 8,4, 2,7 Hz, 1H); 4,26 (s, 1H); 3,93 (s, 3H); 1,07 (d, *J* = 6,4 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 170,75; 165,48; 157,59; 151,12; 146,08; 135,51; 135,42; 135,34; 133,05; 130,36; 128,83; 128,72; 128,55; 128,29; 128,09; 126,11; 125,45; 122,79; 121,31; 120,62; 118,50; 112,34; 109,73; 71,59; 68,02; 67,03; 58,03; 56,09; 19,95. HRMS calcd. para [C₃₄H₃₂N₄O₆ + H]⁺: 592,23. Encontrado: 593,080.

Síntese geral das oxazolinas triazólicas



O procedimento foi o mesmo utilizado para a síntese dos compostos 8a-j.³⁴

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-fenil-1H-1,2,3-triazol-4-il)fenil)-5-metil-4,5dihidrooxazole-4-carboxilato





O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 86%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,17 (s, 1H); 7,85 (d, *J* = 6,2 Hz, 1H); 7,77 – 7,61 (m, 3H); 7,47 (t, *J* = 6,8 Hz, 4H); 7,42 – 7,14 (m, 10H); 5,22 (s, 2H); 5,16 (d, *J* = 3,8 Hz, 2H); 4,96 (s, 2H); 1,25 (s, 3H). HRMS calcd. para [C₃₃H₂₈N₄O₄ + H]⁺: 544,21. Encontrado: 545,177.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(2-fluorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)fenil)-5methyl-4,5-dihidrooxazole-4-carboxilato





O produto foi obtido como um sólido amarelo com rendimento de 70%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-d) δ 8,26 (d, J = 2,4 Hz, 1H); 8,04 – 7,79 (m, 2H); 7,68 (s, 1H); 7,48 (d, J = 7,3 Hz, 2H); 7,44 – 7,16 (m, 12H); 5,23 (d, J = 7,8 Hz, 2H); 5,16 (d, J = 4,4 Hz, 2H); 4,97 (s, 2H); 1,25 (d, J = 4,9 Hz, 3H). RMN ¹³C (75) MHz, CDCl₃-*d*) δ 169,74; 165,66; 158,36; 154,99; 151,66; 147,23; 136,73; 135,42; 134,48; 132,39; 130,41; 130,31; 129,81; 128,64; 128,57; 128,43; 128,36; 127,68; 127,09; 125,37; 125,32; 124,86; 121,53; 121,42; 118,03; 117,22; 116,95; 110,98; 70,95; 66,90; 16,11. HRMS calcd. para $[C_{33}H_{27}FN_4O_4 + H]^+$: 562,20. Encontrado: 563,079.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(4-iodofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)fenil)-5metil-4,5-dihidrooxazole-4-carboxilato





O produto foi obtido como um sólido bege com rendimento de 66%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,17 (s, 1H); 7,98 – 7,73 (m, 3H); 7,64 (s, 1H); 7,47 (d, *J* = 7,7 Hz, 4H); 7,40 – 7,06 (m, 9H); 5,18 (d, *J* = 11,8 Hz, 4H); 4,95 (s, 2H); 1,37 – 1,13 (m, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 169,76; 158,33; 147,64; 138,92; 136,66; 136,52; 135,38; 134,34; 132,40; 128,65; 128,57; 128,46; 128,36; 127,70; 127,07; 122,02; 118,26; 117,97; 110,90; 93,80; 71,45; 70,92; 66,93; 16,12. HRMS calcd. para [C₃₃H₂₇IN₄O₄ + H]⁺: 670,11. Encontrado: 670,976.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(4-bromofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)fenil)-5metil-4,5-dihidrooxazole-4-carboxilato



O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 61%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,16 (s, 1H); 7,82 (d, *J* = 8,0 Hz, 1H); 7,61 (d, *J* = 15,0 Hz, 5H); 7,46 (d, *J* = 7,1 Hz, 2H); 7,37 – 7,14 (m, 9H); 5,19 (s, 2H); 5,15 (d, *J* = 4,1 Hz, 2H); 4,96 (d, *J* = 4,8 Hz, 2H); 1,24 (d, *J* = 5,6 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 169,78; 165,61; 158,33; 147,63; 136,66; 135,85; 135,38; 134,32; 132,96; 132,39; 128,65; 128,58; 128,46; 128,36; 127,69; 127,06; 122,60; 121,92; 118,34; 117,96; 117,33; 110,87; 71,48; 70,90; 66,92; 16,12. HRMS calcd. para [C₃₃H₂₇BrN₄O₄ + H]⁺: 622,12. Encontrado: 622,980.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(2-clorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)fenil)-5metil-4,5-dihidrooxazole-4-carboxilato



17e

O produto foi obtido como um sólido laranja com rendimento de 70%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,79 (d, *J* = 7,0 Hz, 1H); 8,30 – 8,21 (m, 2H); 7,87 (s, 1H); 7,62 (d, *J* = 20,9 Hz, 3H); 7,48 (s, 3H); 7,34 (d, *J* = 6,6 Hz, 8H); 5,31 (s, 2H); 5,20 – 5,07 (m, 2H); 4,93 (s, 1H); 4,17 (s, 1H); 0,94 (d, *J* = 6,3 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 169,80; 165,84; 146,40; 135,25; 135,20; 134,71; 133,08; 131,02; 130,87; 128,82; 128,73; 128,59; 128,46; 128,27; 128,04; 127,73; 122,67; 118,62; 110,00; 71,69; 68,98; 67,22; 59,04; 18,38. HRMS calcd. para [C₃₃H₂₇ClN₄O₄ + H]⁺: 578,17. Encontrado: 579,213.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(3-clorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)fenil)-5metil-4,5-dihidrooxazole-4-carboxilato



17f

O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 43%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-d) δ 8,18 (s, 1H); 7,82 (d, J = 7,9 Hz, 1H); 7,75 (s, 1H); 7,62 (d, J = 9,1 Hz, 2H); 7,48 – 7,16 (m, 13H); 5,18 (s, 2H); 5,15 (d, J = 4,3 Hz, 2H); 4,95 (s, 2H); 1,24 (d, J = 5,3 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-d) δ 169,81; 165,59; 158,30; 147,61; 137,73; 136,65; 135,64; 135,38; 134,26; 132,38; 130,87; 128,94; 128,65; 128,57; 128,46; 128,35; 127,68; 127,04; 120,75; 118,50; 117,95; 117,34; 110,84; 71,53; 70,87; 66,92; 16,13. HRMS calcd. para $[C_{33}H_27CIN_4O_4 + H]^+$: 578,17. Encontrado: 579,254.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(4-clorofenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)fenil)-5metil-4,5-dihidrooxazole-4-carboxilato



17g

O produto foi obtido como um sólido bege com rendimento de 35%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,15 (s, 1H); 7,83 (d, *J* = 8,0 Hz, 1H); 7,66 (d, *J* = 8,6 Hz, 3H); 7,57 – 7,08 (m, 14H); 5,20 (s, 2H); 5,16 (d, *J* = 4,1 Hz, 2H); 4,95 (s, 2H); 1,24 (d, *J* = 4,9 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 169,78; 165,62; 158,33; 147,62; 136,66; 135,38; 134,75; 134,33; 132,39; 129,99; 128,65; 128,57; 128,46; 128,36; 127,69; 127,06; 121,71; 118,39; 117,95; 117,34; 110,88; 71,48; 70,90; 66,92; 16,12. HRMS calcd. para [C₃₃H₂₇ClN₄O₄ + H]⁺: 578,17. Encontrado: 579,165.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(2-metoxifenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)fenil)-5metil-4,5-dihidrooxazole-4-carboxilato





O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 65%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,28 (s, 1H); 7,84 (d, *J* = 7,9 Hz, 1H); 7,80 – 7,65 (m, 2H); 7,48 (d, *J* = 7,2 Hz, 2H); 7,43 – 7,15 (m, 11H); 7,05 (t, *J* = 8,1 Hz, 2H); 5,22 (d, *J* = 6,3 Hz, 2H); 5,16 (d, *J* = 4,9 Hz, 2H); 4,96 (s, 2H); 3,85 (s, 3H); 1,24 (d, *J* = 5,1 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 169,80; 165,77; 158,36; 151,19; 146,27; 136,82; 135,43; 135,15; 132,29; 130,30; 128,64; 128,43; 127,64; 127,08; 126,22; 125,52; 122,61; 121,31; 117,95; 116,87; 112,36; 110,91; 71,47; 71,31; 66,89; 56,10; 16,12. HRMS calcd. para [C₃₄H₃₀N₄O₅ + H]⁺: 574,22. Encontrado: 575,177.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(3-metoxifenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)fenil)-5metil-4,5-dihidrooxazole-4-carboxilato



17i

O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 99%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃-*d*) δ 8,25 (s, 1H); 7,96 (s, 1H); 7,78 (s, 1H); 7,74 – 7,16 (m, 14H); 7,04 (s, 1H); 5,30 (d, *J* = 13,0 Hz, 4H); 5,06 (s, 2H); 3,92 (s, 3H); 1,35 (s, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 169,82; 165,61; 158,32; 147,36; 135,42; 132,37; 130,58; 128,63; 128,56; 128,43; 128,35; 127,66; 127,06; 118,57; 117,94; 114,76; 112,47; 110,89; 106,51; 71,59; 70,90; 66,88; 55,66; 16,13. HRMS calcd. para [C₃₄H₃₀N₄O₅ + H]⁺: 574,22. Encontrado: 575,190.

(4*R*,5*R*)-Benzil-2-(2-(benziloxi)-4-(1-(4-metoxifenil)-1H-1,2,3-triazol-4-il)fenil)-5metil-4,5-dihidrooxazole-4-carboxilato



O produto foi obtido como um sólido branco com rendimento de 82%: RMN ¹H (300 MHz, CDCl₃*d*) δ 8,07 (s, 1H); 7,83 (d, *J* = 8,0 Hz, 1H); 7,71 – 7,55 (m, 3H); 7,47 (d, *J* = 7,2 Hz, 2H); 7,25 (td, *J* = 19,5; 18,5; 7,7 Hz, 9H); 6,95 (d, *J* = 8,9 Hz, 2H); 5,21 (s, 2H); 5,16 (d, *J* = 4,8 Hz, 2H); 4,95 (s, 2H); 3,79 (s, 3H); 1,24 (d, *J* = 5,3 Hz, 3H). RMN ¹³C (75 MHz, CDCl₃-*d*) δ 169,79; 165,67; 160,01; 158,34; 147,20; 136,75; 135,41; 134,75; 132,35; 130,36; 128,64; 128,56; 128,43; 128,35; 127,66; 127,07; 122,25; 118,73; 117,91; 117,11; 114,86; 110,83; 71,49; 70,90; 66,89; 55,65; 16,12, HRMS calcd. para [C₃₄H₃₀N₄O₅ + H]⁺: 574,22. Encontrado: 575,268.

3.2.2 Ensaios Biológicos

Todos os testes biológicos foram feitos no Laboratório da Prof^a Kelly Ishida, Departamento de Microbiologia, Instituto de Ciências Biomédicas, Universidade de São Paulo. Assim como as amostras fúngicas utilizadas também foram forcenidas pelo mesmo laboratório. A amostra sanguínea foi obtida mediante doação do pesquisador principal (o aluno de mestrado) e a extração da mesma foi feita pela técnico do próprio laboratório.

Amostras fúngicas: Neste estudo, utilizaram-se 10 espécies de Cândida, *Cândida albicans* (ATCC 10231 e IAL-40), *Cândida parapsilosis* (ATCC 22019 e IAL-17), *Cândida krusei* (ATCC 6258 e IAL-30), *Cândida tropicalis* (ATCC 200956 e IAL-01), *Cândida glabrata* (ATCC 2001 e IAL-23), os quais apresentaram susceptibilidade e resistência ao fluconazol nos testes in vitro. Adicionalmente duas espécies de *Cryptococcus* (*Cryptococcus neoformans* (H99), *Cryptococcus gattii* (ATCC 56990)) e duas espécies de *Aspergillus* (*Aspergillus fumigatus* (ATCC 16913), *Aspergillus niger*). Os isolados foram mantidos em ágar Sabouraud dextrose até o uso nos experimentos. As cepas foram incubadas durante 48 horas antes dos experimentos para atingir um número apropriado de células.

Teste de sensibilidade antifúngica: A susceptibilidade dos isolados de Cândida spp. aos compostos sintetizados, caspofungina, anfotericina B (Sigma Chemical Co., Missouri, USA), e fluconazol (Sigma Aldrich) foi determinada mediante o método de micro diluição descrito no documento M27-A3 publicado pelo Clinical Laboratory Standards Institute (CLSI, 2008). *Cândida parapsilosis* (ATCC 22019) foi inclusa em cada experimento como controle. Em seguida, diluições seriadas de duas vezes para todas as moléculas sintetizadas e os antifúngicos (anfotericina B, caspofungina e fluconazol) foram feitas no meio RPMI 1640, com buffer MOPS 0,16 M, pH 7,0 (ambos da Sigma Chemical Co., Missouri, USA) em microplacas de 96 poços. Depois, o inóculo foi ajustado à concentração de 1-5 x 10⁶ CFU mL⁻¹, diluído em 1:1000 e 100 μL foram dispensados em cada poço para obter uma concentração fúngica final de 0.5-2,5 x 10³ CFU mL⁻¹, durante 48 h a 35 °C. A concentração mínima inibitória (MIC) para anfotericina B e o resto de antifúngicos foi definida como a menor concentração de agente antifúngico na qual foram inibidos 50% e 90% da população fúngica, MIC₅₀ e MIC₉₀, respectivamente. Os valores de MIC₅₀ e MIC₉₀

foram determinados mediante leitura espectrofotométrica a 492 nm (Bio-Tek® PowerWave XS) (CLSI, 2008). Os pontos de quebra para fluconazol e caspofungina foram considerados de acordo com o descrito no documento M27-S4 (CLSI, 2012); e para anfotericina B e cepas resistentes foram consideradas concentrações superiores a 1 µg mL⁻¹.

Concentração Mínima Fungicida (MFC): Para determinar os valores de MFC, alíquotas de 10 µL foram coletadas de todas as concentrações inibitórias no final do período de incubação de 2 dias, e foram semeadas em agar Sabouraud dextrose. As placas foram incubadas durante 48 h a 35 °C, e a menor concentração da droga sintetizada que impediu o crescimento do fungo foi considerada como o MFC.

Ensaio hemolítico (RBCs): Células sanguíneas humanas foram lavadas com solução salina 0,85%, e glucose 5% foi adicionada para obter uma suspenção de células a 4%. Esta suspensão foi tratada com diversas concentrações dos compostos sintetizados (8-128 µg/mL) e 1% de Triton X-114 (como indicador de hemólise completa), e foram incubadas a 37 °C por 2 h. As células foram centrifugadas a 1500 g por 5 min, o sobrenadante foi removido, e foi feita a leitura de hemólise a 540 nm utilizando o espectrofotômetro (Bio-Tek® PowerWave XS).

Ensaios de citotoxicidade: As células de hepatócitos humanos (HepG2) foram tratadas com várias concentrações de derivados de 2-ariloxazolina (8-128 µg/mL) durante 48 h a 37 °C com 5% de CO₂. A viabilidade celular foi determinada pelo ensaio de redução de tetrazólio (XTT) e a absorbância foi medida a 490 nm (Bio-Tek® PowerWave XS).

A concentração citotóxica de 50% (CC_{50}), a hemólise de 50% (HA_{50}) e o índice de seletividade foram calculados de acordo com Ishida et al. (2006).

Combinações antimicrobianas: As leveduras foram cultivadas pelo menos duas vezes subsequentes antes dos ensaios. Se prepararam suspensões fúngicas a 1-5 x 10⁶ UFC/mL em solução salina 0,85%, mediante contagem na câmara de Neubauer. Diluiu-se o inoculo 1:20 e, depois, 1:50 em meio RPMI 1640 tamponado com 0,165 mol/L de MOPS, obtendo a concentração fúngica de 1-5 x 10³ UFC/mL. Para realizar este ensaio foi necessário que o resultado da microdiluição em caldo tivesse sido

bem definido, ou seja, os valores de Concentração Mínima Inibitória (MIC) de cada composto determinados.

Efeito na permeabilidade da membrana celular: Suspensões fúngicas padronizadas a 1 x 10⁷ UFC/mL foram expostas às concentrações de MIC, 2x CIM e 4x CIM de anfotericina B, previamente determinadas, diluídas em solução PBS, incubadas a 35 °C. Leveduras não tratadas foram utilizadas como controle de integridade da membrana celular. Após os períodos de 1, 4, 8 e 24 horas de incubação, as leveduras foram coletadas por centrifugação por 8 min a 4000 rpm e o sobrenadante analisado no espectrofotômetro (Nanodrop 2000, Thermo scientific) para quantificação de DNA (260 nm) e de proteínas (280 nm) (modificado de Aguiar Cordeiro et al., 2014).
4. RESULTADOS E DISCUSSÃO

4.1 Parte Química:

A síntese dos 1,2,3-triazóis com potencial atividade biológica foi feita partindo do aminoácido *L*-treonina 1. O grupo amino da *L*-treonina foi protegido utilizando Boc₂O; como solvente foi empregada uma mistura de 1,4-dioxano e H₂O; e NaOH para conferir o meio básico requerido na reação (Esquema 7). O produto 2 foi obtido como um rendimento de 80% e foi usado sem purificação para a reação seguinte. Depois, a Boc-treonina foi reagida com a amina propargílica na presença de *N*-metilmorfolina, cloroformato de etila e THF como solvente para a obtenção do produto 4 (Esquema 7).

Iniciamos a síntese utilizando o aminoácido *L*-treonina **1**, pois diversos trabalhos reportaram os derivados de aminoácidos com interessantes atividades biológicas pela similaridade com os sítios ativos de enzimas.^{64,65}

Esquema 7: Proteção da amina e grupo ácido do aminoácido *L*-treonina.



Adicionalmente, trabalhamos com a forma benzilada do aminoácido *L*treonina, devido à necessidade de ter o nitrogênio do aminoácido livre para reagir com os materiais de partida derivados do ácido salicílico. A reação é mostrada no Esquema 8. **Esquema 8:** Proteção do grupo ácido aminoácido *L*-treonina com o grupamento benzila.



Adicionalmente foi sintetizado um grupo de azidas aromáticas a partir das aminas aromáticas. O esquema geral da síntese e os exemplos sintetizados, assim como os rendimentos, foram detalhados nos Esquemas 9 e 10, respectivamente.

Esquema 9: Síntese geral das azidas orgânicas.



Depois de serem devidamente purificadas e caraterizadas, essas azidas foram reagidas com a treonina propargílica protegida com Boc na presença de

CuSO₄, ascorbato de sódio e uma mistura de CH_2Cl_2 e H_2O como solvente à temperatura ambiente durante 4 horas (Esquema 11). Os triazóis foram obtidos com rendimentos moderados a bons (40-90%). Estes compostos foram purificados por coluna cromatográfica com um gradiente de 50% hexano/AcOEt e devidamente caraterizados mediante RMN de hidrogênio e carbono (Esquema 11).

Esquema 11: Síntese geral dos 1,2,3-triazóis.





Todos os compostos foram obtidos com rendimentos de moderado a bons (40%-90%). Não se observou nenhuma diferença marcante na reatividade dos compostos. Por exemplo, os compostos **7I**, **7m** e **7n**, que têm substituintes -NO₂, não mostraram muita diferença nos rendimentos isolados, exceto para a substituição *orto*, que teve o menor rendimento de todos os três, o que significa que a posição mencionada não é favorecida por um efeito de grupo retirador de elétrons.

Nos outros casos de compostos *orto* substituídos, o rendimento do composto com flúor **7j** não foi afetado. O átomo de flúor é pequeno, e não confere um aporte eletrônico considerável, porém o rendimento foi semelhante quando comparado com o composto **7o**. No caso do substituinte metoxila (**7 a-c**), o rendimento mais elevado foi obtido na posição *orto* (composto **7c**), sugerindo que os grupos doadores de elétrons favorecem a reatividade na formação do triazol.

Por outro lado, o substituinte cloro apresenta melhores rendimentos nas posições *meta* e *para* (compostos **7e** e **7f** respectivamente). Contrariamente ao que acontece com o flúor, o cloro apresenta rendimentos mais baixos na posição *orto* (composto **7d**), o pode ser explicado pelo efeito de impedimento estérico. O cloro nesse caso fica mais perto do nitrogênio da azida, conferindo certa dificuldade na formação do triazol, o que torna um pouco mais difícil a reação. Por outro lado, os compostos *para* substituídos apresentaram quase a mesma reatividade.

Nos compostos **7g** e **7h**, que têm bromo e iodo (ambos átomos volumosos), respectivamente, os rendimentos altos poderiam ser atribuídos à posição dos mesmos. A posição *para* é a mais afastada no anel aromático, fazendo com que a formação do 1,2,3-triazol seja mais favorável. O menor rendimento foi observado para o composto **7k**, que tem um anel heterocíclico (benzotiazol). Este substituinte é muito mais volumoso do que os outros, dando um indício de que este tipo de substituintes não favoreceu a reatividade. Finalmente, o composto **7o** apresentou

um rendimento elevado, e foi utilizado como composto de referência para avaliar os rendimentos.

Complementarmente, foi iniciada a síntese das oxazolinas, utilizando os derivados do ácido salicílico e a forma benzilada do aminoácido *L*-treonina; os precursores dessas oxazolinas foram as amidas descritas no Esquema 12.

Esquema 12: Síntese geral das amidas



Os precursores das oxazolinas mostrados no Esquema 12 foram obtidos com rendimentos moderados de 45-76%. A reação de formação de amida foi feita em condições de banho de ultrassom na presença de EDC como agente ativante, pois esse procedimento não gera muitos produtos secundários, que poderiam ser de purificação muito complexa. Utilizamos o HOBt para manter a configuração do aminoácido, a *N*-MM (*N*-metilmorfolina) foi utilizada como base nas reações e o CH₂Cl₂ foi o solvente.

Foram utilizados dez derivados do ácido salicílico para as reações. Iniciamos o trabalho com o ácido salicílico sem substituinte, **9a**. Sabendo-se que a intenção foi fazer testes biológicos com os compostos sintetizados, sempre é recomendado ter a molécula mais simples da série para poder avaliar a influência dos substituintes, assim como no rendimento. A reação de formação de amidas a partir de um ácido carboxílico e uma amina está geralmente influenciada pelos substituintes do carbono carboxílico e do carbono ligado ao nitrogênio da amina. Neste caso, a amina não variou, pois utilizamos o aminoácido descrito anteriormente. Analisemos o caso do composto **9b**, o qual possui como substituinte o grupo azida, que é um retirador de elétrons num sistema aromático. Embora seja esse o caso, o rendimento não sofreu muita variação. Para os compostos **9i**, **9c**, **9d**, com halogênios como substituintes, o rendimento foi semelhante, com exceção do composto **9i**, que apresentou o rendimento mais baixo da série, 48%. Dois aspectos muito importantes nas reações químicas são o efeito eletrônico e o impedimento estérico.⁶⁶

Com relação ao efeito eletrônico, é sabido que os halogênios têm uma ordem de eletronegatividade decrescente F > Cl > Br > I, e que este é inverso ao tamanho do átomo, o qual gera efeito indutivo e impedimento estérico nas reações, aspecto crucial para explicar inclusive os mecanismos. Sob essa premissa, foram utilizados compostos aromáticos halogenados na posição 5 do anel aromático do ácido salicílico. Os compostos **9f**, **9g**, **9j** possuem esse tipo de substituição. Os rendimentos não foram muito diferentes. O composto **9j** teve o menor rendimento dos três.

Esse composto possui o átomo de iodo como substituinte. Sendo o mesmo um átomo muito volumoso, em vez de compartilhar elétrons, ele os atrai até o núcleo, fazendo com que o carbono aromático ligado ao iodo fique mais eletropositivo. Essa situação pode causar um efeito de ressonância desfavorável para que a reação ocorra, pois a densidade eletrônica vai ficar concentrada no anel aromático ao invés de se direcionar para o carbono carboxílico da amida.^{67,68,69} Finalmente, nessa série tivemos dois compostos, **9e** e **9h**, substituídos com o grupo metoxi nas posições 5 e 6, respectivamente. O grupo metoxi é um grupo relativamente pequeno, cuja influência se deve ao par de elétrons livres do oxigênio. Este, quando compartilhado, cria um sistema de ressonância que favorece a formação do produto com o substituinte na posição *orto* (composto **9h**).

Conseguimos apreciar aspectos importantes na formação dos precursores que foram ainda mais determinantes na síntese das oxazolinas (Esquema 13).

OH OH ОΗ SOCI₂ / CH₂Cl₂ н 24 h 10a-j 9a-j OН \ OBn ÒBn ÒBn Na Br 10b 60% 10c 87% 10a 86% OН ÒBn ÒBn ÒBn осн₃ 10d 81% 10e 71% 10f 76% \cap OН 0 ÒBn ÒBn ÒBn OCH₃ CI Β̈́r 10h 40% 10g 49% 10i 50% 0 ЪВп 10j 60%

Esquema 13: Síntese geral das oxazolinas

No caso das oxazolinas, a influência dos substituintes é mais marcante em termos de rendimento. O composto **10a**, o mais simples da série, teve o maior rendimento entre todos: 86%. O ácido salicílico foi utilizado como referência para

interpretar os rendimentos dos compostos sintetizados. Novamente, no composto **10b**, não se observou uma influência marcante do grupo azida, retirador de elétrons na formação da oxazolina, pois o rendimento de 60% obtido é considerado bom. Analisando os compostos substituídos na posição 4 do anel aromático, 10c, 10d e 10i tiveram rendimentos relativamente diferentes. O composto 10i resultou no menor rendimento, usando o substituinte cloro, que se diferencia dos átomos de bromo e iodopor ser menos volumoso. Complementarmente, os compostos 10f, 10g e 10j apresentaram substituinte halogênio na posição 5 do anel aromático. Curiosamente, o composto 10g foi o que teve menor rendimento deste grupo: 49%. Porém, só temos um indício de que a eletrônica dos halogênios influi no rendimento. No caso dos halogênios mais volumosos, cujos elétrons ficam mais próximos do núcleo, como é o exemplo do iodo, verifica-se uma leve queda do rendimento. Finalmente, as oxazolinas **10e** e **10h** apresentaram grupo metoxi como substituinte. Neste caso, a diferença de rendimentos é muito evidente, sendo que o composto **10h** foi o mais difícil para ser sintetizado, devido ao maior tempo de reação e à purificação mais complexa. Podemos inferir que nesse tipo de reação, o impedimento estérico e, principalmente, o efeito eletrônico, são fatores importantes para que a reação ocorra. O composto **10e** substituído na posição 5 teve rendimento de 70% e o substituído na posição 6, o composto **10h**, teve 40% de rendimento. Portanto, essa diferença nas posições dos substituintes influencia o comportamento eletrônico quando a reação está acontecendo. É bem provável que os substituintes doadores de elétrons na posição 6 desfavoreçam a reação devido a efeitos eletrônicos.

Depois de ter sido obtida a primeira série de oxazolinas, pensou-se em funcionalizar os compostos, adicionando mais anéis heterocíclicos. Diversos trabalhos^{70,71,72} reportam uma série de aplicações dos compostos heterocíclicos com anéis fundidos. Por essa razão, decidiu-se adicionar anéis triazólicos às oxazolinas, visto que o grupo de pesquisa possui vasta experiência na química desses compostos.

Inicialmente, utilizou-se o composto **11**, derivado bromado do ácido salicílico, o qual sofreu uma proteção dos grupos hidroxila com brometo de benzila, resultando no produto **12** com 91% de rendimento.

Esquema 14: Proteção com benzila



Embora diversas condições reacionais estejam reportadas na literatura, as condições descritas nesse trabalho são as mais convenientes e econômicas.

Em seguida, foi realizada a reação de acoplamento de Sonogashira. Esse tipo de acoplamento na química heterocíclica tem sido amplamente utilizado desde sua descoberta como uma poderosa ferramenta para a obtenção de derivados de produtos naturais.^{40,44}

Esquema 15: Acoplamento de Sonogashira



No nosso caso, utilizamos uma variante introduzida por Liang et al. em 2006, na qual se substitui o halogênio pela tripla do acetileno TMS. A ordem de reatividade dessa reação depende em grande medida do halogênio utilizado,³⁰ sendo que a prioridade de reação começa com o I > Br > CI > F. Utilizamos o material de partida bromado por ser o mais barato entre os outros, além de consideravelmente reativo.

Uma vez obtido o composto **13**, passamos à formação dos compostos 1,2,3triazólicos a partir da reação com os compostos **6a-j**, tal como é mostrado no Esquema 16. As condições de reação utilizadas permitem o uso de irradiação por micro-ondas que, ultimamente, tem sido de muita utilidade na síntese orgânica multicomponente,⁵⁷ principalmente, de compostos heterocíclicos. Apenas 5 minutos de reação foram necessários para a obtenção dos produtos **14a-j**, os quais foram obtidos com rendimentos excelentes.



Esquema 16: Formação dos 1,2,3-triazóis

Utilizamos azidas aromáticas para essa etapa de síntese, e não observamos muita diferença nos rendimentos finais dos compostos. Foram obtidos compostos não substituídos, halogenados e metoxilados.

Em seguida, realizamos a hidrólise destes precursores 1,2,3-triazólicos, conforme apresentado no Esquema 17.



Esquema 17: Hidrólise dos triazóis precursores

Os compostos descritos no Esquema 17 foram utilizados sem necessidade prévia de purificação. Sabe-se que o anel 1,2,3-triazólico é mais estável nas condições de hidrólise, variações de pH e protonação do que o anel 1,2,4-triazólico. ⁷³ Certamente, o ácido carboxílico livre confere uma polaridade e hidrossolubilidade importante à molécula, mas os substituintes halogênios dão equilíbrio a esse caráter conferindo lipofilicidade.⁷⁴

Continuando com a rota sintética, as amidas triazólicas foram sintetizadas como descrito no Esquema 18. O uso de ultrassom nas reações é referido como "química verde" e vem sendo realizado pelos químicos orgânicos nos últimos anos.⁷⁵

O ultrassom diminui consideravelmente o tempo de reação, bem como oferece rendimentos de aceitáveis a muito bons. Foi necessário o uso de um agente ativante como foi o caso do EDC, devido à vantagem de não gerar muitos produtos secundários - como poderia ser o caso do DCC -, assim como o uso do HOBt para manter a configuração do aminoácido.



Esquema 18: Síntese geral das amidas triazólicas

Os tempos de reação variaram para cada composto sintetizado, tendo um tempo máximo de 6 horas. Como se pôde perceber, os rendimentos obtidos foram muito bons, não sendo verificadas diferenças que indicassem influência dos substituintes no rendimento.

Finalmente, a síntese das oxazolinas triazólicas foi realizada como mostrado no Esquema 19. As condições de reação não foram tão drásticas devido ao SOCI₂ utilizado.



Esquema 19: Síntese geral das ozaxolinas triazólicas

17j 82%

Os rendimentos destas oxazolinas triazólicas foram muito bons, com exceção dos compostos **17f** e **17g**, os quais apresentaram 43 e 35%, respectivamente. Não fica clara a razão pela qual os rendimentos variaram desse jeito, porém, o composto com melhor rendimento foi o **17i**, substituído na posição 3 com o grupo metoxi. Tendo em vista que esses tipos de compostos são inéditos, não há menção na literatura descrevendo seu caráter químico-, mas vale destacar que possuem átomos capazes de fazer ligações de hidrogênio (nitrogênio e oxigênio) assim como um número considerável de átomos de carbono, o qual confere a estes novos compostos caraterísticas tanto lipofílicas como hidrofílicas.

4.2 Parte Biológica:

Todos os compostos finais sintetizados foram submetidos a testes biológicos de caráter antifúngico, haja vista a existência de evidência robusta sobre a atividade antifúngica dos compostos triazólicos assim como dos compostos oxazolínicos.^{50,51,52}

O primeiro grupo a ser testado foram os derivados 1,2,3-triazólicos do aminoácido *L*-treonina cujos dados são mostrados na tabela 2.

Tabela 2: MIC₅₀ e MIC₉₀ dos derivados triazólicos do aminoácido *L*-treonina em μ g mL⁻¹

Composto	C.albicans ATCC 10231		C.para ATCC	psilosis 22019	<i>C.ki</i> ATCC	rusei 6258	<i>C.tropicalis</i> ATCC 200956		
	MIC ₅₀	MIC ₉₀	MIC ₅₀	MIC ₉₀	MIC ₅₀	MIC ₉₀	MIC ₅₀	MIC ₉₀	
7 ^a	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7b	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7c	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7d	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7e	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7f	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7g	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7h	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7 i	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7j	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7k	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
71	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7m	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7n	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	
7°	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	

Na microbiologia, é utilizada a unidade de concentração de µg/mL, designada por consenso nos protocolos.⁷⁶ Segundo estes protocolos, os novos agentes antifúngicos sintéticos propostos como alternativas aos atuais devem ser testados numa faixa de concentração que vai de 0,03 a 16 µg/mL. Concentrações maiores a 16 µg/mL indicam que o composto não se encaixa nos requisitos do CLSS e passa a ser considerado sem atividade antifúngica.

Composto	АТСС	10231	IAL	-40	АТСС	22019	IAI	17	АТСС	6258	IAL	-30	IAI	0 1	АТСС	200956	АТСС	2001	IAL	23
	MIC ₅₀	MIC ₉₀																		
10a	1	2	2	2	4	8	0,5	2	2	4	1	2	4	8	1	2	0,25	1	0,03	0,03
10b	0,5	1	0,12	0,5	1	2	0,12	0,25	0,5	1	0,12	0,5	0,5	1	0,25	0,5	0,06	0,12	0,03	0,03
10c	0,5	1	0,12	0,25	0,5	1	1	1	0,25	0,5	0,12	0,25	0,25	0,5	0,25	0,5	0,25	0,25	0,06	0,06
10d	1	2	0,25	0,5	0,5	1	0,12	0,25	0,5	0,5	0,25	0,5	0,5	2	0,25	0,5	0,25	0,25	0,03	0,03
10e	2	4	0,5	1	4	8	0,5	0,5	0,5	1	0,25	0,5	2	8	0,5	1	0,12	0,25	0,03	0,03
10f	1	1	0,5	1	0,5	4	0,5	0,5	0,5	0,5	0,25	0,5	1	4	0,12	0,5	0,25	0,25	0,03	0,03
10g	0,12	0,5	0,25	0,5	1	1	0,06	0,25	1	1	0,25	1	0,5	2	0,12	0,25	0,06	0,5	0,03	0,06
10h	16	>16	2	8	4	>16	2	8	16	16	4	8	4	4	2	4	0,12	0,25	0,12	0,25
10i	0,25	0,25	0,25	0,25	0,12	0,25	0,12	0,12	0,25	0,25	0,12	0,25	0,25	1	0,12	0,12	0,12	0,12	0,03	0,03
10j	1	1	0,5	0,25	1	2	1	1	1	4	0,5	1	1	2	0,25	1	0,25	0,5	0,03	0,03
AMB	0,12	0,12	0,12	0,12	0,12	0,12	0,03	0,12	0,25	0,25	0,03	0,06	0,06	0,12	0,5	0,5	0,03	0,12	0,03	0,06
CASP	0,12	0,12	0,25	0,25	1	2	2	2	1 ^R	1	1 ^R	2	1 ^R	1	0,12	0,5	0,5 ^R	0,5	0,5 ^R	0,5
FLC	4	8	>128 ^R	>128	4	8	128 ^R	>128	>128 ^R	>128	>128 ^R	>128	4	8	>128 ^R	>128	16 ^{SDD}	32	4	8

Tabela 3: MIC₅₀ e MIC₉₀ das oxazolinas derivadas do ácido salicílico.

SDD – susceptibilidade dose dependente, R – resistente

Cândida albicans (ATCC 10231 e IAL-40), Cândida parapsilosis (ATCC 22019 e IAL-17), Cândida krusei (ATCC 6258 e IAL-30), Cândida tropicalis (ATCC 200956 e IAL-01), Cândida glabrata (ATCC 2001 e IAL-23)

Na tabela 3, são mostrados os valores de MIC₅₀ e MIC₉₀ para todos os compostos oxazolínicos sintetizados a partir dos derivados do ácido salicílico. Foram utilizadas 10 cepas diferentes de cândida, 5 cepas padrão denominadas ATCC e 5 isolados clínicos recentemente obtidos. Essas cepas padrão e isolados clínicos apresentaram diferente susceptibilidade aos fármacos de referência, daí a razão pela qual foram utilizados os fármacos anfotericina B, caspofungina e fluconazol como controle. O MIC é um parâmetro utilizado para mensurar o quanto um ativo é um composto contra determinado microorganismo, neste caso, fungos. Sendo a concentração inibitória mínima de 50% dos fungos (MIC₅₀), os valores obtidos para as oxazolinas sintetizadas foram muito bons de acordo com o CLSS.

Vejamos os valores de MIC₅₀ que indicam sensibilidade a determinado tipo de fármaco ou composto químico e que variam dependendo de cada cepa estudada. Para *Cândida albicans*, é \leq 2; *Cândida parapsilosis*, é \leq 2; para *Cândida krusei*, todos os isolados são resistentes; *Cândida tropicalis*, é \leq 2; no caso de *Cândida glabrata, também* todos os isolados são resistentes. Se os valores são maiores que os indicados, o fármaco ou composto deve ser considerado inativo, e a cepa é resistente contra esse composto.

Como pode se observar na tabela 3, os compostos **10b**, **10c**, **10g** e **10i** foram os que apresentaram o melhor espectro de atividade contra quase a totalidade das cepas estudadas, padrão e isolados clínicos. É importante mencionar que os isolados clínicos utilizados nos experimentos foram espécies de cândida resistentes ao fluconazol. Teve destaque o composto **10i**, o qual teve valores de MIC₅₀ e MIC₉₀ excelentes para todas as cepas testadas. O resto das moléculas teve boa atividade também, com a diferença de que quando se analisaram os valores para as cepas padrão, estes foram inferiores em termos de atividade se comparados com os isolados clínicos. Porém, nossos compostos foram mais ativos contra as cepas resistentes ao fluconazol, o que abre a possibilidade da utilização deles como novos agentes antifúngicos.

Observou-se que a atividade biológica variou dependendo do substituinte presente na molécula. Este é o caso para o composto **10a**, o qual não tinha nenhum substituinte e cuja atividade biológica não foi boa contra quase nenhuma das cepas sensíveis ou resistentes ao fluconazol, com exceção do **IAL-23**. Isso é muito interessante, devido ao fato de a síntese ter sido planejada para a avaliação da atividade biológica, e um composto de referência é muito útil para estudar a influência dos substituintes. O composto **10b**, o qual continha o substituinte azida, apresentou uma melhora drástica na atividade. Embora muitos estudos relatem que esse tipo de substituinte resulta tóxico para as células,⁷⁷ esse aspecto será discutido mais adiante.

Ficou evidente que a adição de um átomo de halogênio no anel aromático influenciou enormemente a atividade antifúngica. Analisando a diferença nas posições dos halogênios, os compostos **10c** e **10g** tiveram bromo nas posições 4 e 5 respectivamente. É possível notar que a atividade do composto **10g** é ligeiramente

melhor do que a do **10c**, o que leva a concluir que o bromo nessa posição interage melhor com alguma estrutura do fungo e faz com que o composto seja mais ativo. Para os compostos **10d** e **10j**, o comportamento foi diferente.

A mudança nas posições dos substituintes ofereceu um caráter diferente contra as cepas testadas. O átomo de iodo é um átomo volumoso, com uma alta densidade eletrônica, geralmente tóxico nos compostos em que se encontra presente, assim como relativamente instável devido ao seu tamanho. Neste caso, o iodo na posição 5 (10j) resultou ser menos ativo que o análogo na posição 4 (10d). Com essa informação, temos mais um indício de que os átomos muito volumosos na posição 5 do anel aromático são desfavoráveis para a atividade antifúngica.

Seguindo com casos isolados, o composto **10f** apresentou maior atividade do que o **10a**, mas foi inferior aos compostos que tiveram outros halogênios mais volumosos. É muito provável que a atividade antifúngica nas cepas estudadas esteja condicionada ao tamanho do substituinte na oxazolina. O átomo de flúor é o menor dos halogênios, além de possuir o maior valor de eletronegatividade do grupo.

Diversos compostos com atividade biológica apresentam esse átomo em suas estruturas.⁷⁸ Inclusive, o fluconazol apresenta dois átomos de flúor que ajudam a se estabilizar no sítio ativo da enzima alvo. Porém, no nosso caso, o flúor não ajudou de maneira destacada. Contrariamente, o composto **10**i, já mencionado anteriormente, foi o mais ativo de toda a série de compostos. Apresentando um átomo de cloro na posição 4, obteve valores muito bons de MIC. Cabe ressaltar que o átomo de cloro também é amplamente utilizado na química medicinal⁷⁹ para a síntese de moléculas ativas. Seu tamanho, eletronegatividade e características químicas parecem ser os mais propícios para favorecer a inibição do crescimento dos fungos das cepas estudadas.

Finalmente, vejamos os compostos **10e** e **10h**, **que** tiveram substituinte metoxi. Os valores de MIC para o composto **10e** são inferiores a outros compostos com substituição na posição 5, o que nos dá outro indício de que os substituintes relativamente pequenos, como é o caso, não favorecem a atividade biológica. Adicionalmente, foi observado que quanto mais perto do anel oxazolínico estiver algum substituinte, a atividade biológica cai drasticamente, caso do composto **10h**.

Para verificar que o núcleo oxazolínico foi o responsável pela atividade biológica, foi testado o precursor da oxazolina, resultando ser inativo. Isso confirmou que o anel oxazolínico é o responsável em grande medida pela atividade biológica (farmacóforo).

Assim, foi feito um estudo de relação estrutura-atividade para conseguir explicar e visualizar melhor o resultado da influência dos substituintes.



Adicionalmente, foi feito o teste se sensibilidade antifúngica contra outras cepas de fungos. Na tabela 4, estão descritos os valores de MIC e MFC de todos os compostos sintetizados contra *Cryptococcus* e *Aspergillus*.

Compostos	<i>C. neoformans</i> H99			<i>C. gattii</i> ATCC 56990			<i>A. fumigatus</i> ATCC 16913			A. niger		
	MIC ₅₀	MIC ₉₀	MFC	MIC ₅₀	MIC ₉₀	MFC	MIC ₅₀	MIC ₉₀	MFC	MIC ₅₀	MIC ₉₀	MFC
10a	2	4	8	4	4	16	16	>16	>16	8	>16	>16
10b	0,5	1	4	1	1	4	4	4	>16	4	>16	>16
10c	0,5	1	1	0,5	1	2	4	4	>16	4	>16	>16

Tabela 4: MIC₅₀ e MIC₉₀ para *Cryptococcus* e *Aspergillus*.

10d	1	2	2	1	2	4	4	>16	>16	4	>16	>16
10e	2	4	>16	8	16	>16	>16	>16	>16	16	>16	>16
10f	4	4	16	2	4	4	>16	>16	>16	16	>16	>16
10g	2	2	4	1	2	4	>16	>16	>16	16	>16	>16
10h	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16	>16
10i	1	1	2	1	2	4	2	16	>16	2	16	>16
10j	1	2	4	1	2	2	>16	>16	>16	>16	>16	>16
AMB	0,12	0,25	0,5	0,12	0,25	0,25	0,25	0,5	>16	0,25	0,25	16
CASP	ND	ND	ND	ND	ND	ND	>16	>16	>16	0,06	0,06	>16
FLC	4	8	16	4	8	16	>128	>128	>128	>128	>128	>128

Os resultados expostos na tabela 4 indicam que nossos compostos não foram igualmente ativos para os fungos *Cryptococcus* e *Aspergillus* quanto para a *Cândida*. É evidente nos valores tanto nos valores de MIC_{50} como de MIC_{90} . Entretanto, um diferencial muito interessante é a atividade fungicida contra esse tipo de fungos, a qual é recomendável estudar com mais detalhe.

Assim como os testes de sensibilidade antifúngica realizados, é muito importante realizar testes de hemólise e citotoxicidade quando as moléculas sintetizadas são novas, pois o risco de produzirem prejuízos no indivíduo a tratar é muito alto.

Na tabela 5, são mostrados os resultados obtidos para os testes de hemólise e citotoxicidade, assim como o Índice de Seletividade.

		Hem	nácias (RBC)		HepG2					
Compostos	ΔH	IS	IS	IS	CC ₅₀	IS	IS	IS		
	(%)	Candida spp.	Cryptococcus spp.	Aspergillus spp.	(µg mL⁻¹)	<i>Candida</i> spp.	Cryptococcus spp.	Aspergillus spp.		
10a	>128	32 - >4267	32 - 64	8 – 16	102	26 - 3400	26 - 51	6 - 13		
10b	>128	256 - >4267	128 - 256	32	100	100 - 3333	100 - 200	25		

 Tabela 5: Índice de Seletividade para hemácias e células de hepatocarcinoma.

10c	>128	128 - >4267	256	32	62	62 - 1033	124	16
10d	>128	128 - >4267	128	32	62	62 - 2067	62	16
10e	>128	32 - >4267	16 - 64	>8	100	25 - 3333	13 - 50	>6
10f	>128	128 - >4267	32 - 64	>8	>128	128 - 4267	32 - 64	>8
10g	>128	8 - >4267	64 - 128	>8	88	88 - 2933	44 - 88	>6
10h	>128	8 - >1067	>8	>8	101	6 - 842	>6	>6
10i	>128	16 - >4267	128	64	95	380 - 3167	95	48
10j	>128	128 - >4267	128	>8	64	64 - 2133	64	>4
AMB	>128	512 - >4267	1067	512	4	8 - 133	33	16
CASP	>32	16 - 267	ND	>8 - 2133	~32	16 - 267	ND	>2 - 533
FLC	>128	1 - 256	32	>1	>128	1 - 32	>32	>1

Pode-se observar na tabela 5, nenhum dos compostos sintetizados apresentou atividade hemolítica na concentração de 128 µg/mL. Os índices de seletividade obtidos foram valores altos, na maioria acima de 64, os quais, segundo a literatura, são valores adequados para compostos novos.⁸⁰

O efeito combinatório de novas moléculas candidatas a antifúngicos com os já existentes tem sido um teste muito importante para avaliar o efeito sinérgico, antagônico ou indiferente destas. Cabe ressaltar que, na literatura, escassos são os casos de efeito sinérgico na hora de combinar as drogas, sendo que o efeito obtido como resultado mais comum é o efeito indiferente. Nosso caso não exceção.⁸¹

Existem 3 tipos de curvas que podem ser obtidas segundo o efeito das combinações.



FIC index $\le 0,5$ = Sinergismo FIC index > 0,5 e < 4 = Indiferente FIC index ≥ 4 = Antagonismo

No nosso caso, os valores do FIC índex obtidos oscilaram entre 0,5 – 4, o qual significa dizer que o efeito de nossas combinações foi indiferente.

FIC index							
	10i - AMB	10i - CASP					
ATCC 10231	0.98	1.125					
ATCC 22019	1.5	2					
ATCC 6258	1.5	2					
ATCC 200956	1.5	2					
ATCC 2001	2	2					
IAL-01	2	2					
IAL-17	1.5	2					
IAL-23	1.5	2					
IAL-30	1.25	2					
IAL-40	1.5	3,9					

Quadro 1: Valores dos FIC index obtidos para as combinações entre 10i e AMB, CASP.

Complementarmente, o teste de permeabilidade de membrana foi realizado. O fungo escolhido para realizar o teste foi *Cândida albicans* ATCC 10231. No gráfico 1, são mostrados os índices obtidos tanto para a quantidade de proteína como para o DNA.





Gráfico 1: Efeito na permeabilidade de membrana de **10i** e AMB nas concentrações de 4MIC e 16MIC.

Os resultados desse teste indicam se um composto é capaz de alterar a homeostase da membrana celular. Existem fármacos, tipo anfotericina B, que atua formando poros na membrana, produzindo extravasamento do conteúdo celular. Nossa molécula mais promissora, **10i**, não teve o efeito de alterar a permeabilidade da membrana e isto pode ser corroborado olhando os valores obtidos para ambos os testes, os quais são ou semelhantes ou menores que o controle, nas concentrações de 4 vezes o MIC e 16 vezes o MIC.

5. CONCLUSÃO

Mostramos que a síntese de oxazolinas e derivados 1,2,3-triazólicos de forma econômica e rápida é possível a partir do aminoácido *L*-Treonina. Os compostos oxazolínicos apresentaram boa atividade microbiológica do tipo antifúngica quando comparados com as drogas atualmente disponíveis para cepas sensíveis e resistentes ao fluconazol. Os compostos obtidos apresentaram baixa toxicidade contra hemácias, assim como para células HepG2, adicionalmente não alteraram a permeabilidade da membrana da *Cândida albicans* ATCC 10231 e o efeito combinatório de drogas resultou ser indiferente. De acordo com os estudos de relação estrutura-atividade realizados, evidenciou-se a influência dos substituintes sobre a atividade antifúngica, ressaltando que os halogênios, assim como os substituintes aromáticos e volumosos, aumentam drasticamente a atividade antifúngica, especialmente contra cepas resistentes ao fluconazol. Esses fatos nos levam a considerar essas novas moléculas oxazolínicas como promissoras e candidatas a serem estudadas com mais detalhe com o intuito de gerar um novo potencial fármaco antifúngico.

6. REFERÊNCIAS

- Webster, J., Webe, R. Introduction to fungi. 3. ed. United States of America, Cambridge. 2007
- 2. Vos, T. et al. Lancet. 2012, 380, 2163.
- 3. Brown, G. D. et al. Sci. Transl. Med. 2012, 4, 165.
- 4. Wilson, L. S. et al. Value Health. 2002, 5, 26.
- 5. Slavin, M. et al. Clin. Microbiol. Infect. 2015, 10, 1016.
- 6. Roemer, T., Boone, C. Nat. Chem. Biol. 2013, 9, 222.
- Lehninger, A., Nelson, D. L., Cox, M. Princípios de Bioquímica 5^a ed. São Paulo, Artmed. 2011.
- 8. Daum, G., Lees, N. D., Bard, M., Dickson, R. Biochemistry, Cell Biology and Molecular Biology of Lipids of *Saccharomyces cerevisiae*. Yeast. **1998**, *14*, 1471.
- Golan, D. E. Princípios de Farmacologia. A Base Fisiopatológica da Farmacoterapia, 2. ed. Rio de Janeiro, Guanabara Koogan. 2009, 580.
- 10. Johnson, D. S., Li, J. J. *The Art of Drug Synthesis*. New Jersey, John Wiley & Sons, Inc. **2007**, 71.
- 11. Lepesheva, G.I., Ott, R.D., Hargrove, T.Y., Kleshchenko, Y.Y., Schuster, I. et al. *Chemistry & Biology*. **2007**, *14*, 283.
- 12. Woods, R., Bard, M., Jackson, I., Drutz, D. J Infect Dis. 1974, 129, 53.
- 13. Kontoyiannis, D., Lewis, R. Lancet. 2002, 359, 1135.
- 14. Vandeputte, P., Larcher, G. Antimicrob. Agents Chemother. 2005, 49, 4608.
- 15. Sanati, H., Belanger, P, Fratti, R, Ghannoum, M. Antimicrob. Agents Chemother. **1997**, *41*, 2492.
- 16. Forastiero, A., Arango, A. Antimicrob. Agents Chemother. 2013, 57, 4769.
- 17. Gabriel, S. Berichte der Deutschen Chemischen Gesellschaft. 1889, 22, 1139.
- (a) Tsuda, M., Yamakawa, M., Oka, S., Tanaka, Y., Hoshino, Y., Mikami, Y., Sato, A., Fujiwara, H., Ohizumi, Y., Kobayashi, J. *J. Nat. Prod.* 2005, *68*, 462. (b) Onishi, H. R., Pelak, B. A., Silver, L. L., Kahan, F. M., Chen, M., Patchett, A. A., Galloway, S. M., Hyland, S. A., Anderson, M. S., Raetz, C. R. *H. Science.* 1996, *274*, 980. (c) Li, Q., Woods, K. W., Claireborne, A., Gwanltey, S. L., Barr, K. J., Liu, G., Gehrke, L., Credo, R. B., Hua Hui, Y., Lee, J., Warner, R. B., Kovar, P., Nukkla, M. A., Zielinski, N. A., Tahir, S. K., Fitzgerald, M., Kim, K. H., Marsh, K., Frost, D., Ng, S., Rosenberg, S., Sham, H. L. *Bioorg. Med. Chem.* 2002, *12*, 465.

(d) Tsukamoto, M., Murooka, K., Nakajima, S., Abe, S., Suzuki, H., Hirano, K., Kondo, H., Kojiri, K., Suda, H. *J. Antibiot.* **1997**, *50*, 815. (e) Vizi, E. S. *Med. Res. Rev.* **1986**, *6*, 431. (f) Celanire, S., Talaga, P., Leurs, R., Denonne, F., Timmerman, H., Lebon, F. Patent no. WO 2006103057 A1, 2006. (g) Gross, J. L., Robichaud, A. J., Mazzacani, A., Williams, M. J. Patent no. US 0023707, 200

- 19. Gant, T. G., Meyers, A. I. *Tetrahedron* 1994, *50*, 2297. (b) Reuman, M., Meyers,
 A. I. *Tetrahedron* 1985, *41*, 837. (c) Frump, J. A. Chem. Rev. 1971, *71*, 483.
- 20. (a) Lee, Y.-J., Lee, J., Kim, M.-J., Jeong, B.-S., Lee, J.-H., Kim, T.- S., Lee, J., Ku, J.-M., Jew, S.-S., Park, H.-G. *Org. Lett.* 2005, *7*, 3207. (b) Saravanan, P., Corey, E. J. *J. Org. Chem.* 2003, *68*, 2760. (c) Greene, T. W., Wutz, P. G. M. *Protective Groups in Organic Synthesis*, 2nd ed; John Wiley & Sons: New York, 1991.
- 21. Hargaden, G. C., Guiry, P. J. Chem. Rev. 2009, 109, 2505.
- 22. (a) Khumsubdee, S., Fan, Y., Burgess, K. J. Org. Chem. 2013, 78, 9969. (b)
 Mckeon, S. C., Muller-Bunz, H., Guiry, P. J. Eur. J. Org. Chem. 2011, 7107. (c)
 Sawada, T., Nakada, M. Adv. Synth. Catal. 2005, 347, 1527.
- 23. (a) Padmaja, A., Rajasekhar, C., Durgamma, S., Venkatesh, B. C., Padmavathi, V. *Med. Chem. Res.* 2014, 23, 1084. (b) Djurendic, E., Vujaskovic, S. D., Sakac, M., Ajdukovic, J., Gakovic, A., Kojic, V., Bogdanovic, G., Klisuric, O., Gasi, G. P. *ARKIVOC.* 2011, ii, 83. (c) Padmavathi, V., Mahesh, K., Reddy, G. D., Padmaja, A. *Eur. J. Med. Chem.* 2010, *45*, 3178.
- 24. (a) Boissarie, P. J., Hamilton, Z. E., Lang, S., Murphy, J. A., Suckling, C. J. Org. Lett. 2011, 13, 6256. (b) Ilkgul, B., Gunes, D., Sirkecioglu, O., Bicak, N. Tetrahedron Lett. 2010, 51, 5313. (c) Kangani, C. O., Day, B. W. Tetrahedron Lett. 2009, 50, 5332. (d) Takahashi, S., Togo, H. Synthesis 2009, 2329. (e) Clayden, J., Clayton, J., Harvey, R. A., Karlubikova, O. Synlett. 2009, 2836. (f) Kempe, K., Lobert, M., Hoogenboom, R., Schubert, U. S. J. Comb. Chem. 2009, 11, 274. (g) Minakata, S., Morino, Y., Ide, T., Oderaotoshi, Y., Komatsu, M. Chem. Commun. 2007, 3279. (h) Ishihara, M., Togo, H. Tetrahedron. 2007, 63, 1474. (i) Sayama, S. Synlett. 2006, 1479. (j) Cwik, A., Hell, Z., Hegedus, A., Finta, Z., Horvath, Z. Tetrahedron Lett. 2002, 43, 3985. (k) Wipf, P., Wang, X. J. Comb. Chem. 2002, 4, 656.
- 25. Wu, X.-F., Neumann, H., Neumann, S., Beller, M. Chem. Eur. J. 2012, 18, 13619.

- 26. (a) Ackermann, L., Barfusser, S., Kornhaass, C., Kapdi, A. R. Org. Lett. 2011, 13, 3082. (b) Lewis, J. C., Berman, A. M., Bergman, R. G., Ellman, J. A. J. Am. Chem. Soc. 2008, 130, 2493. (c) Lewis, J. C., Wiedemann, S. H., Bergman, R. G., Ellman, J. A. Org. Lett. 2004, 6, 35.
- (a) Mei, L., Hai, Z. J., Jie, S., Ming, Z. S., Hao, Y., Liang, H. K. J. Comb. Chem.
 2009, 11, 220. (b) Mohammadpoor-Baltork, I., Khosropour, A. R., Hojati, S. F.
 Synlett 2005, 18, 2747. (c) Mohammadpoor-Baltork, I., Khosropour, A. R., Hojati, S. F. Catal. Commun. 2007, 8, 200. (d) Jnaneshwara, G. K., Deshpande, V. H., Lalithambika, M., Ravindranathan, T., Bedekar, A. V. Tetrahedron Lett. 1998, 39, 459. (e) Shaabani, A., Seyyedhamzeh, M., Maleki, A., Rezazadeh, F. Appl. Catal.
 A. 2009, 358, 146. (f) Mohammadpoor-Baltork, I., Mirkhani, V., Moghadam, M., Tangestaninejad, S., Zolfigol, M. A., Abdollahi-Alibeik, M., Khosropour, A. R., Kargar, H., Hojati, S. F. Catal. Commun. 2008, 9, 894. (g) Mohammadpoor-Baltork, I., Moghadam, M., Tangestaninejad, S., Jifigol, M. A., Abdollahi-Alibeik, M., Khosropour, A. R., Kargar, H., Hojati, S. F. Catal. Commun. 2008, 9, 894. (g) Mohammadpoor-Baltork, I., Moghadam, M., Tangestaninejad, S., Mirkhani, V., Hojati, S. F. Catal. Commun. 2008, 9, 894. (g) Mohammadpoor-Baltork, I., Moghadam, M., Tangestaninejad, S., Mirkhani, V., Hojati, S. F. Catal. Commun. 2008, 9, 894. (g) Mohammadpoor-Baltork, I., Moghadam, M., Tangestaninejad, S., Mirkhani, V., Hojati, S. F. Catal. Commun. 2008, 9, 1153. (h) Wang, L., Guo, B., Li, H.-X., Li, Q., Lia, H.-Y., Lang, J.-P. Dalton Trans. 2013, 42, 15570. (i) Li, X. N,; Zhou, B. Y., Zhang, J., She, M. Y., An, S. J., Ge, H. X., Li, C., Yin, B., Li, J. L., Shi, Z. Eur. J. Org. Chem. 2012, 8, 1626. (j) Ge, H. X., Liu, P., Li, X. N., Sun, W., Li, J. L., Yang, B. Q., Shi, Z. Tetrahedron 2013, 69, 6591.
- 28. (a) Kochi, J. K. Organometallic Mechanisms and Catalysis; Academic: New York, 1978. (b) Heck, R. F. Palladium Reagents in Organic Syntheses; Academic: New York, 1985. (c) Hartley, F. R., Patai, S. The Chemistry of Metal-Carbon Bond; Wiley: New York, 1985; Vol. 3. (d) McQuillin, F. J., Parker, D. G., Stephenson, G. R. Transition Metal Organometallics for Organic Synthesis; Cambridge University Press: Cambridge, 1991. (e) Tamao, K. Comprehensive Organic Synthesis; Trost, B. M., Fleming, I., Pattenden, G., Eds., Pergaman: New York, 1991; Vol. 3, p 435. (f) Hegedus, L. S. Organometallics in Organic Synthesis; Schlosser, M., Ed.; Wiley: New York, 1994, 383.
- 29. Aliprantis, A., Canary, J. W. J. Am. Chem. Soc. 1994, 116, 6985.
- 30. Farina, V., Krishnan, B. J. Am. Chem. Soc. 1991, 113, 9585.
- 31. Ozawa, F., Yamamoto, A. Chem. Soc. Jpn. 1987, 773.
- 32. Stang, P. J., Kowalski, M. H. J. Am. Chem. Soc. 1989, 111, 3356.
- 33. (a) Ozawa, F., Ito, T., Yamamoto, A. J. Am. Chem. Soc. 1980, 102, 6457. (b)
 Ozawa, F., Ito, T., Nakamura, Y., Yamamoto, A. Bull. Chem. Sc. Jpn. 1981, 54,

1868. (c) Ozawa, F., Kurihara, K., Yamamoto, T., Yamamoto, A. Bull. Chem. Soc. Jpn. 1985, 58, 399. (d) Ozawa, F. Hidaka, T., Yamamoto, T., Yamamoto, A. J. Organomet. Chem. 1987, 330, 253. (e) Ozawa, F. Kurihara, K., Fujimori, M., Hidaka, T., Toyoshima, T., Yamamoto, A. Organometallics. 1989, 8, 180.

- 34. Negishi, E., Anastasia, L. Chem. Rev. 2003, 103, 1979.
- 35. King, A. O., Okukado. N., Negishi, E. J. Chem. Soc. Chem. Commun. 1977, 683.
- 36. Dang, H. P, Linstrumelle, G. Tetrahedron Lett. 1978, 19, 191.
- 37. Soderquist, J. A., Matos, K., Rane, A., Ramos, J. *Tetrahedron Lett.* **1995**, *36*, 2401.
- 38. Takai, K., Oshima, K., Nozaki, H. Tetrahedron Lett. 1980, 21, 2531.
- 39. Stille, J., Simpson, J. J. Am. Chem. Soc. 1987, 109, 2138.
- 40. Nicolaou, K. C., Veale, C. A. J. Am. Chem. Soc. 1985, 107, 7515.
- 41. Pasto, D. J. *Comprehensive Organic Synthesis*, Vol. 8 (Eds.: B. M. Trost, I. Fleming), Pergamon, Oxford, **1991**, 471.
- 42. Fürstner, A., Radkowski, K. Chem. Commun. 2002, 2182.
- 43. Trost, B. M., Ball, Z. T.; <u>Jöge</u>, T. J. Am. Chem. Soc. **2002**, 124, 7922.
- 44. Ohyabu, N., Nishikawa, T., Isobe, M. J. Am. Chem. Soc. 2003, 125, 8798.
- 45. Hinman, A., Du Bois, J. J. Am. Chem. Soc. 2003, 125, 11510.
- 46.a) Smith, A. L., Nicolaou, K. C. J. Med. Chem. 1996, 39, 2103; b) Nicolaou, K. C., Smith, A. L. Modern Acetylene Chemistry (Eds.: Stang, P. J., Diederich, F.), VCH, Weinheim, 1995, p. 203; c) Nicolaou, K. C., Dai, W.-M. Angew. Chem. 1991, 103, 1453; Angew. Chem. Int. Ed. Engl. 1991, 30, 1387.
- 47. Isloor, M., Kalluraya, B., Shetty, P. Eur. J. Med. Chem. 2009, 44, 3784.
- 48. Vijesh, M., Isloor, A. Prabhu, M., Ahmad, V., Malladi, S. *Eur. J. Med. Chem.* **2010**, *45*, 5460.
- 49. Chandrakantha, P., Shetty, V., Nambiyar, N., Isloor, A.M. *Eur. J. Med. Chem.* **2010**, *45*, 1206.
- 50. Tripathi, R. P., Yadav, A.K., Ajay, A., Bisht, S. S., Chaturvedi, V., Sinha, S.K. *Eur. J. Med. Chem.* **2010**, *45*, 142.
- 51.Li, X., Lin, Y., Wang, Q., Yuan, Y., Zhang, H., Qian, X. *Eur. J. Med. Chem.* **2011**, *46*, 1274.
- 52. Montagu, V., Balzarini, J., Snoeck, R., Andrei, G., Agrofoglio, L. *Eur. J. Med. Chem.* **2011**, *46*, 778.
- 53. Isloor, M., Kalluraya, B., Rao, M. J. Saudi Chem. Soc. 2000, 4, 265.

- 54. Sinha, M. et al. Bioorg. Med. Chem. 2014, 22, 3573.
- 55. Hanessian, S.; Vakiti, R. R.; Dorich, S.; Banerjee, S.; Lecomte, F.; DelValle, J. R.; Zhang, J.; Deschênes-Simard, B. *Angew. Chem. Int.* **2011**, *50*, 3497.
- 56. Fumio, S., Araki, H. Macromolecules. 2004, 37, 8510.
- 57. Kometani, T., David, S. J. Org. Chem. 1985, 50, 5384.
- 58. Yu, F. et al. Euro. J. Med. Chem. 2014, 77, 258.
- 59. Huasin, S. N., Gentile, B., Sauers, R. R., Eichholz, A. *Carbohydrate Res.* **1983**, *118*, 57.
- 60. Kikkeri, R., Trabousi, H., Humbert, N., Kontecka, G. E., Yellin, A. R., Melman, G., Elhabiri, M., Gary, A. M. A., Shanzer, A. *Inorg. Chem.*, **2007**, *46*, 2485.
- 61. Liechti, C., Séquin, U. Eur. J. Med. Chem. 2004, 39, 11.
- 62. Sheng, L., Rader, C. J. Med. Chem. 2004, 47(23), 5630.
- 63. Beckmann, H., Wittmann, V. Org. Lett. 2010, 12(21), 4936.
- 64. Corey, E., Li, W. Chem. Pharm. Bull. 1999, 47(1), 1.
- 65. David, S., John, W. Angew. Chem. Int. Ed. 2008, 47, 3979.
- 66. Shaikh, M., Subhedar, D., Nawale, L. Med. Chem. Commun. 2015, 6, 1104.
- 67. Bartroli, J., Turmo, E. J. Med. Chem. 1998, 41, 1855.
- 68. Ghosh, A. J. Org. Chem. 2010, 75, 7967.
- 69. Shaaban, K., Saunders, M. J. Nat. Prod. 2017, 80(1), 2.
- 70. Bartroli, J., Turmo, E. J. Med. Chem. 1998, 41, 1855.
- 71. Matsunaga, S.; Fusetani, N.; Hashimoto, K. J. Am. Chem. Soc. 1986, 108, 847.
- 72. Yoshida, M., Onda, Y. Biopolymers (Pept Sci). 2016, 106, 404.
- 73. Mubarak, H., Dnyaneshwar, D. Med. Chem. Commun. 2015, 6, 1104.
- 74.Bissantz, C., Kuhn, B. *J. Med. Chem.* **2010**, *53*, 5061; Böhm, H., Banner, D. *ChemBioChem.* **2004**, *5*, 637.
- 75. Sharar, M., Bozeya, A. *Green Chem. Lett. Rev.* **2017**, *10:3*, 121; Naeimi, H., Babaei, Z. *Green Chem. Lett. Rev.* **2017**, *10:3*, 129.
- 76. Reference method for broth dilution antifungal susceptibility testing of filamentous fungi; Approved standard, 2nd ed., CLSI document M38-A2; Clinical and Laboratory Standards Institute: Wayne, PA, 2008.
- 77. (a) Dröge, W. *Physiol. Rev.* 2002, *82*, 47. (b) Valko, M., Rhodes, C. *Chem.-Biol. Interact.* 2006, *160*, 1. (c) Valko, M., Leibfritz, D. *Int. J. Biochem. Cell Biol.* 2007, *39*, 44. (d) Soler, C., Espin, J.C. *Phytochem. Anal.* 2000, *11*, 1.
- 78. Böhm, H., Banner, D. Chem. Bio. Chem. 2004, 5, 637.

- 79.Gál, B., Bucher, C. *Mar. Drugs.* **2016**, *14*, 206; Hernandes, M., Cavalcanti, S. *Current Drug Targets*, **2010**, *11*, 00-00.
- 80. International standard. Biological evaluation of medical devices. ISO, 2009, 10993-5.
- 81. Lorian, V. Antibiotics in Laboratory Medicine. Williams & Wilkins, Baltimore, 2005.

7. ANEXOS
























90 80 f1 (ppm)









90 80 f1 (ppm)























































- 165,888 - 159,033 - 159,049 - 151,044 - 151,044 - 151,044 - 151,045 - 151,








- 165.88 - 158.03 - 158.03 - 158.04 - 159.08 - 159.08 - 159.08 - 159.08 - 159.08 - 159.08 - 159.08 - 159.08 - 110.05 - 100.05 - 1







































 $<^{124}_{123}$







-1.35





f1 (ppm) ò







3.03 J

3.5

3.0

4.5 4.0 f1 (ppm)

5.5

5.12 7.0

6.5

6.0

1.00 L

8.0

8.5



F 11.5

1.0

1.5

2.5

2.0

0.0

0.5



