

DETERMINAÇÃO DA PRESENÇA DE GENES ASSOCIADOS A FORMAÇÃO DE BIOFILME EM ISOLADOS DE *Klebsiella pneumoniae* RESISTENTES A CARBAPENÊMICOS

<u>Bruno Acosta Xavier¹</u>; Stella Buchhorn de Freitas²; Daniela Rodriguero Wozeak²; Thayná Laner Cardoso²; Daiane Drawanz Hartwig³

¹Universidade Federal de Pelotas – bruno_acosta_xavier@hotmail.com

²Universidade Federal de Pelotas – stellafreiitas@gmail.com

²Universidade Federal de Pelotas – danielarwozeak@gmail.com

²Universidade Federal de Pelotas – nanalaner@hotmail.com

³Universidade Federal de Pelotas – daianehartwig@gmail.com

1. Introdução

Klebsiella pneumoniae é um bacilo Gram-negativo, não esporulado, capsulado, anaeróbio facultativo amplamente distribuído na natureza e comum na microbiota gastrointestinal de humanos e animais. Essa bactéria é considerada um patógeno oportunista, causando infecções, principalmente, em pacientes imunocomprometidos com alguma comorbidade ou procedimento hospitalar. Nas últimas décadas, K. pneumoniae tem se tornado um dos principais agentes de infecções hospitalares, devido ao surgimento e dispersão de clones virulentos e multidroga-resistentes (MDR) (MORADIGARAVAND et.al. 2017). Dentre os quadros clínicos ao qual está relacionado, destacam-se infecções no trato respiratório e urinário, feridas cirúrgicas, quadros de meningite, osteomelite, septicemia e úlceras. (ROSA et. al. 2015).

A ocorrência de cepas de *K. pneumoniae* MDR é um problema de saúde pública global e está associada a diversos mecanismos de resistência, dentre eles a presença de enzimas do tipo beta lactamases de espectro extendido (ESBL). Como consequência, essas infecções tornam-se difíceis de tratar com antimicrobianos da classe das penicilinas, cefalosporinas e monobactâmicos (VUOTTO *et. al.* 2017). Os carbapenêmicos são uma classe de antibióticos que, devido ao seu amplo espectro, são comumente utilizados no tratamento de infecções causadas por bacilos Gram-negativos (SHAHCHERAGHI *et.al.* 2017), muitas vezes sendo utilizados como último recurso nesses tratamentos. Entretanto, em função do uso indiscriminado deles, tem aumentado os relatos de cepas resistentes.

Um fator que corrobora para a resistência aos antimicrobianos é a capacidade desses isolados formarem biofilme. Biofilme são comunidades bacterianas embebidas em uma matriz de exopolissacarídeo composta por proteínas, polissacarídeos e ácidos nucleicos (CEPAS et. al. 2019). Essa estrutura permite a fixação de bactérias em superfícies dificultando a eliminação desses microrganismos de dispositivos médicos, como equipamentos de suporte respiratório e cateteres. Sendo assim, torna-se importante a identificação de genes associados a formação de biofilme e resistência a antibióticos nestes isolados.

Diante disso o presente trabalho teve como objetivo a identificação de genes associados a formação de biofilme e de resistência a antimicrobianos em isolados de *K. pneumoniae* resistentes a carbapenêmicos.

2. Metodologia

<u>Isolados clínicos</u>: doze isolados clínicos de *K. pneumoniae* pertencentes a bacterioteca do Laboratório de Biologia Molecular de Micro-organismos, da Universidade Federal de Pelotas, foram utilizados nesse estudo. Os isolados foram previamente identificados bioquimicamente e quanto ao perfil de resistência aos carbapenêmicos pelo sistema automatizado VITEK 2 GN System (BioMerieux). Os isolados foram armazenados a -20°C em caldo Infusão Cérebro e Coração (BHI), acrescidos de 10% de glicerol.

Obtenção de DNA genômico: O DNA total foi obtido através do método de fervura (BARATTO e MEGIOLARO, 2012. Com modificações). Para isso, os isolados foram crescidos em caldo BHI a 37°C por 16-18 horas e posteriormente centrifugados a 17.300 g por 1 min. O pellet foi suspendido em 1 μL de soro fisiológico estéril e centrifugado novamente sob as mesmas condições. O sobrenadante foi removido e o pellet foi suspendido em 100 μL de tampão de eluição (10mM de Tris-base, 1mM de EDTA, pH 8). As células foram submetidas à 100°C, por 10 min e o sobrenadante estocado a – 20°C.

Polymerase Chain Reaction (Reação em cadeia da Polimerase): a detecção dos genes foi realizada através da técnica de Reação em Cadeia da Polimerase (PCR). Seis genes foram avaliados: bla_{KPC} (carbapenemases), dnaA (K. pneumoniae específico), fimA-fimH (subunidades da fímbria tipo 1), mrkD (fímbria tipo 3) e rmp (polissacarídeo capsular) (Tabela 1). A reação foi composta de 13 μL de Master Mix (Promega, USA), 1 μL de cada primer (foward e reverse), 5 μL de DNA total extraído, completando o volume para 25 μL de reação com água ultrapura. As condições de termociclagem foram: 94 °C por 5 min, seguidos de 35 ciclos a: 94 °C por 1 min, 61 °C por 30 s, 72 °C por 1 min e 72 °C por 7 min. A visualização dos fragmentos amplificados foi realizada através em gel de agarose 1,5%.

Tabela 1. Sequências de *primers* utilizados para amplificação dos genes associados a formação de biofilme e resistência a antimicrobianos, em isolados de *K. pneumoniae*.

Gene	Primers	Sequência de nucleotídeos 5'-3'	Tamanho	Referência
bla _{KPC}	bla _{KPC} -for	GTA TCG CCG TCT AGT TCT GCT G	860 pb	Galetti, 2010
	blaк _{PC} -rev	GTT GAC GCC CAA TCC CTC GA		
dnaA	<i>dnaA</i> -for	TGC CAA GCG ACT GCG CTC AA	467 pb	Campos <i>et. al.</i> , 2016
	dnaA-rev	AGC TCT TTG GCC AGC GCC AT		
fimA	fimA-for	CGG ACG GTA CGC TGT ATT TT	500 pb	Alcántar- Curiel et al.,
	fimA-rev	GCT TCG GCG TTG TCT TTA TC		2013
fimH	fimH-for	CAC GCA AGG CAC CAT TC	900 pb	Stahlhut et al., 2009

	fimH-rev	GCT CAG AAT CAA CAT CGG TAA C		
Rmp	rmp-for	GCA GTT AAC TGG ACT ACC TCT G	322 pb	Fang et al., 2007
	rmp-rev	GTT TAC AAT TCG GCT AAC ATT TTT CTT TAA G		
mrkD	<i>mrkD</i> -for	TTG TTG CTG CTG GTT TGG TTC	600 pb	GenBank accession no. M2456 and M55912
	<i>mrkD</i> -rev	CGA GTT TCC TGG CTT TGT AAT G		

3. Resultados

Todos os isolados utilizados neste estudo apresentaram o gene *dnaA*, que é espécie-específico, confirmando os isolados como sendo *K. pneumoniae*. Nos doze isolados a presença do gene *blaκPC* também foi confirmada, gene este que confere resistência a carbapenêmicos. Os genes *fimH* e *mrkD*, genes que codificam uma subunidade da fímbria tipo 1 e fímbria tipo 3, respectivamente, não foram identificados em nenhum dos isolados. Da mesma forma, o gene *rmp*, que codifica um polissacarídeo celular, também não foi identificado em nenhum dos isolados. Já o gene *fimA* foi identificado em sete isolados (58,3%), esse gene codifica para uma subunidade da fímbria tipo 1, cuja estrutura é responsável pela adesão da bactéria em superfícies. Estes resultados podem ser observados na tabela 2.

Apesar da presença de genes relacionados a formação de biofilme, não se pode afirmar que esses isolados são formadores, sendo necessário mais testes para confirmar a síntese desse fator de virulência.

Tabela 2. Identificação dos genes *bla_{KPC}*, *dnaA*, *fimA* e *rmp* em 12 isolados de *K. pneumoniae*.

Isolados	bla _{KPC}	dnaA	fimA	fimH	rmp	mrkD
KPC 2	+	+	+	-	-	-
KPC 3	+	+	-	-	-	-
KPC 4	+	+	+	-	-	-
KPC 5	+	+	+	-	-	-
KPC 6	+	+	+	-	-	-
KPC 7	+	+	-	-	-	-
KPC 8	+	+	+	-	-	-
KPC 9	+	+	-	-	-	-
KPC 10	+	+	-	-	-	-
KPC 11	+	+	-	-	-	-



COCIC XXVIII CONGRESSO DE INICIAÇÃO CIENTÍFICA

KPC12	+	+	+	-	-	-
KPC 13	+	+	+	-	-	-

⁺ indica presença do gene; - indica ausência do gene.

4. Conclusão

Em todos os isolados testados foi identificada a presença dos genes bla_{KPC} e dnaA. Em relação aos genes associados a formação do biofilme, em 58,3% deles foi encontrado o gene fimA, porém, nenhum dos isolados apresentou os genes fimH, rmp e mrkD. A presença de genes avaliados neste estudo, relacionados a formação do biofilme e resistência aos carbapenêmicos, pode favorecer a persistência do patógeno no ambiente hospitalar.

5. Referências

ALCÁNTAR-CURIEL, M. D.; et. al. Multi-functional analysis of *Klebsiella pneumoniae* fimbrial types in adherence and biofilm formation. **Virulence**. v.4, n.2, p.129-138, 2013.

BARATTO, C. M.; MEGIOLARO, F. Comparação de diferentes protocolos de extração de dna de bactérias para utilização em RAPD-PCR. **Unoesc & Ciência – ACET**. v. 3, n. 1, p. 121-130, 2012.

CAMPOS, P. A. de; *et. al.* Multidrug Resistance Related to Biofilm Formation in *Acinetobacter baumannii* and *Klebsiella pneumoniae* Clinical Strains from Different Pulsotypes. **Current Microbiology**. v.72, n.5, p.617-627, 2016.

CEPAS, V.; *et. al.* Relationship Between Biofilm Formation and Antimicrobial Resistance in Gram-Negative Bacteria. **Microbial Drug Resistance**. v.25, n.1, p.72-79, 2019.

FANG, CT.; et. al. Klebsiella pneumoniae Genotype K1: An Emerging Pathogen That Causes Septic Ocular or Central Nervous System Complications from Pyogenic Liver Abscess. Clinical Infectious Diseases. v.45, n.3, p.284–293, 2007.

GALETTI, R.; Estudo de *Pseudomonas aeruginosa* produtoras de metalo-betalactamase e de genes envolvidos na resistência aos carbapenêmicos. 2010. 49f. Dissertação (Mestrado). Faculdade de Ciências Farmacêuticas de Ribeirão Preto – Universidade de São Paulo, Ribeirão Preto, 2010.

ROSA, F. G. de.; et. al. Critical issues for Klebsiella pneumoniae KPC-carbapenemase producing K. pneumoniae infections: a critical agenda. Future Microbiology. v.10, n.2, p.283–294, 2015.

STAHLHUT, S. G.; *et. al.* Population Variability of the FimH Type 1 Fimbrial Adhesin in *Klebsiella pneumoniae*. **Journal of Bacteriology**. v.191, n.6, p.1941-1950, 2009.

MORADIGARAVAND, D.; *et. al.* Evolution and Epidemiology of Multidrug-Resistant *Klebsiella pneumoniae* in the United Kingdom and Ireland. **American society for Microbiology**. v.8, n.1, p.1-13, 2017.

SHAHCHERAGHI, F.; et. al. Molecular study of carbapenemase genes in clinical isolates of Enterobacteriaceae resistant to carbapenems and determining their clonal relationship using pulsed-field gel electrophoresis. **Journal of Medical Microbiology**. p.1-7, 2017.

VUOTTO, C.; *et. al.* Biofilm formation and antibiotic resistance in *Klebsiella pneumoniae* urinary strains. **Journal of Applied Microbiology**. V.123, p.1003—1018, 2017.