# UNIVERSIDADE FEDERAL DO TRIÂNGULO MINEIRO PROGRAMA DE PÓS-GRADUAÇÃO EM CIÊNCIAS DA SAÚDE PATOLOGIA BÁSICA E EXPERIMENTAL

#### POLYANA BARBOSA SILVA

ALTERAÇÕES EM LINFÓCITOS T<sub>DCs</sub> E NA EXPRESSÃO DE MOLÉCULAS COESTIMULATÓRIAS, DE APRESENTAÇÃO DE ANTÍGENOS E NA SÍNTESE DE FATOR DE NECROSE TUMORAL – ALPHA E INTERLEUCINA – 12 INDUZIDAS POR CÂNCER DE MAMA

POLYANA BARBOSA SILVA

ALTERAÇÕES EM LINFÓCITOS TDCs E NA EXPRESSÃO DE MOLÉCULAS COESTIMULATÓRIAS, DE APRESENTAÇÃO DE ANTÍGENOS E NA SÍNTESE DE FATOR DE NECROSE TUMORAL – ALPHA E INTERLEUCINA – 12 INDUZIDAS

POR CÂNCER DE MAMA

Dissertação apresentada ao Programa de Pós-graduação em

Ciências da Saúde da Universidade Federal do Triângulo

Mineiro, área de concentração Patologia Básica e

Experimental, como requisito parcial para obtenção do Título

de Mestre.

Orientador: Prof. Dr. Eddie Fernando Cândido Murta

Co-orientadora: Prof.<sup>a</sup> Dr.<sup>a</sup> Márcia Antoniazi Michelin

**UBERABA-MG** 2016

#### POLYANA BARBOSA SILVA

# ALTERAÇÕES EM LINFÓCITOS T<sub>DCs</sub> E NA EXPRESSÃO DE MOLÉCULAS COESTIMULATÓRIAS, DE APRESENTAÇÃO DE ANTÍGENOS E NA SÍNTESE DE FATOR DE NECROSE TUMORAL – ALPHA E INTERLEUCINA – 12 INDUZIDAS POR CÂNCER DE MAMA

Dissertação apresentada ao Programa de Pós-Graduação em Ciências da Saúde da Universidade Federal do Triângulo Mineiro, área de concentração Patologia Básica e Experimental como requisito para obtenção do Título de Mestre sob orientação do Prof. Dr. Eddie Fernando Cândido Murta. Co-orientadora: Prof<sup>a</sup>. Dr<sup>a</sup>. Márcia Antoniazi Michelin.

Dissertação aprovada em:	de	de
DANCA E	XAMINAD	OD A
DANCA E.	AAMINAL	OKA
Professor Orientador: Dr.	Eddie Fernar	 ndo Candido Murta
Universidade Fede		
Profa. Dra. Renat	a Margarida F	 Etchebehere
Universidade Fede	_	
Prof. Dr . Hélio H	łumberto Ang	otti Carrara

Universidade Federal de Uberlândia

#### **DEDICATÓRIA**

...À Deus, por ter me concedido saúde e a oportunidade de concretizar mais uma etapa importante para minha evolução intelectual e moral. .

...Aos meus pais Denilson Fernandes Silva e Maria Abadia Barbosa, que não mediram esforços para que eu realizasse mais esse sonho, sempre ao meu lado, me apoiando, aconselhando e principalmente tendo muita paciência...Amor incondicional por vocês...

...A minha irmã Kênya Barbosa Silva, agradeço pelas permanentes orientações, amizade, companheirismo... e ao meu irmão de criação Davi Soares Morro Silva...

...Aos meus orientadores professores Dr. Eddie Fernando Cândido Murta e Dra. Márcia Antoniazi Michelin, por ter me dado a oportunidade de crescimento intelectual, pelos ensinamentos, orientações e confiança em mim depositada.

#### **AGRADECIMENTOS**

Aos professores do Curso de Pós-Graduação em Ciências da Saúde da Universidade Federal do Triângulo Mineiro, por cada instrução, palavras de incentivo, críticas construtivas que com certeza contribuíram para o meu desenvolvimento tanto profissional, intelectual e pessoal.

Aos colegas do Curso de Pós-graduação e amigos do Laboratório do IPON, pela amizade, companheirismo, em especial: Cláudio José Silva, Jéssica Ferreira Vieira, Angela Maria Moed Lopes, Renata Moreira, Carolina Guissoni, Millena Prata, Letícia Montes Stark, Tauana Christina Dias, Saulo Fernando Moreira da Silva, Larissa Marinelli, Luan Andrade, Alessandra Cunha, Fabiano Mundim, Eduardo Rodovalho, Thiago Mantello, André Adriano Aleixo Rocha, Chambertan Souza Desidério, Andjara Cury.

Aos colegas de Iniciação Científica e Trabalho de Conclusão de Curso, pela amizade, em especial: Ananda, Lázaro, Raphael, Laís, Isadora e Rodrigo.

Aos secretários do Curso de Pós-graduação em Ciências da Saúde, Tuania e André.

À Universidade Federal do Triângulo Mineiro (UFTM), do Conselho Nacional de Desenvolvimento Científico e Tecnológico (CNPq) e da Fundação de Amparo à Pesquisa do Estado de Minas Gerais (FAPEMIG), agradeço os recursos financeiros destinados ao desenvolvimento desta pesquisa.



# **SUMÁRIO**

RES	UMO09
ABS'	<b>ΓRACT</b> 10
LIST	TA DE FIGURAS
LIST	TA DE TABELAS12
LIST	TA DE ABREVIATURAS E SÍMBOLOS13
1.	INTRODUÇÃO16
1.1	Câncer
1.2	Câncer de Mama
1.3	Modelos Experimentais Câncer de Mama
1.4	Resposta Imune a Tumores
1.4.1	Células dendríticas e Resposta Antitumoral
1.4.2	Células T e Resposta Antitumoral
1.5	Células T <sub>DC</sub>
2.	JUSTIFICATIVA 24
3.	OBJETIVOS
3.1	Objetivo Geral
3.2	Objetivos Específicos
4.	HIPÓTESE28
5.	MATERIAIS E MÉTODOS30
5.1	Animais30
5.2	Grupos Experimentais
5.3	Indução de Tumor com Células 4T1
5.4	Coleta de Células Esplênicas
5.5	Citometria de fluxo
5.6	Análise Estatítica

6.	RESULTADOS	35
6.1	Células T <sub>DC</sub> em camundongos saudáveis e com câncer de mama	35
6.2	Redução de células T <sub>DC</sub> em camundongos com tumor	37
7.	DISCUSSÃO	43
8.	CONCLUSÃO	49
	REFERÊNCIAS	51
	ANEXO	57

#### **RESUMO**

Os componentes do sistema imunológico têm a capacidade de interagir entre eles, para promover o desenvolvimento de uma resposta imune adequada. Algumas das suas células parecem sobrepor-se, em termos de funções e marcadores, como a população de células T<sub>DC</sub>, combinando as características de células T e células dendríticas. Objetivos: caracterizar as T<sub>DCs</sub> esplênicas obtidas de camundongos saudáveis e com tumores mamários induzidos por 4T1 avaliando a expressão de moléculas apresentadora de antigénio, moléculas coestimulatórias e citocinas. Materiais e métodos: As células do baço de camundongos Balb/c saudáveis e com tumores foram avaliadas para a expressão de CD3, CD4, CD25, CD11c, CD11b, CD80, CD86, CHPII e também para a presença de citocinas IL-12 e TNF-α. Todas os experimentos realizados em triplicata biológica. **Resultados e Discussão:** A presença de células T<sub>DC</sub> em camundongos com tumores mamários induzidos por 4T1 (grupo experimental) diminuiu significativamente em moléculas de apresentação de antígeno (p=0,0002), células positivas para IL-12 (p = 0,0260) e também para o marcador de células proliferação (p=0,0001) em comparação com os camundongos saudáveis. Conclusão: observou-se que os marcadores pesquisados e as quantidades de T<sub>DCs</sub> em camundongos foram reduzidos na presença de tumores. Mais estudos são necessários para a compreensão dos efeitos destas células principalmente no microambiente do tumor, o que pode sugerir novas alternativas de terapias antitumorais.

**Palavras-chave:** Câncer de mama, células T<sub>DC</sub>, linfócitos T, células dendríticas.

#### **ABSTRACT**

The components of the immune system have the ability to interact between them, to promote the development of an appropriate immune response. Some of its cells seem to overlap in terms of functions and markers, as the population of  $T_{DC}$  cells, combining characteristics of T cells and dendritic cells. Objectives: the characterization of splenic  $T_{DCs}$  obtained from healthy or breast tumor-induced 4T1 mice, evaluating the expression of antigen presenting and/or costimulatory molecules, and cytokines. Materials and Methods: The spleen cells from healthy and with tumors Balb/c mice were evaluated for expression of CD3, CD4, CD25, CD11c, CD11b, CD80, CD86, MHCII and also for the presence of cytokines IL-12 and TNF-alpha. All the experiments were made in biological triplicate. Results and discussion: the presence of  $T_{DC}$  cells in mice with the tumor-induced 4T1 (experimental group) decreased significantly in antigen presentation molecules (p = 0.0002), cells positive for IL-12 (p = 0.0260) and for marker of cell proliferation (p = 0.0001) in comparison with the healthy mice. Conclusion: we observed that markers and quantities of  $T_{DCs}$  in mice were reduced in the presence of tumors. More studies are needed for the understand the effects of these cells mainly on the tumor microenvironment, which may suggest new alternatives of antitumor therapies.

**Keywords:** Breast cancer, TDC cells, T cells, dendritic cells.

# LISTA DE FIGURAS

Figura 1-	Representação do desenho do estudo, que mostra a indução de tumores com linhagem
	celular 4T1 e período de observação31
Figura 2-	Retirada de baço de camundongo
Figura 3-	Porcentagem de células e Média de Intensidade de Fluorescência de células CD3 <sup>+</sup> positivas para marcadores de células dendríticas e moléculas coestimulatórias35
Figura 4-	Expressão em células linfocitárias que expressam moléculas de $CD3^+/TNF$ - $\alpha^+$ , $CD3^+/IL$ - $12^+$ e $CD4^+/CD25$ do marcador $CD11c^+$
Figura 5-	Expressão em células linfocitárias que expressam moléculas de CD3+/TNF-α+
	CD3 <sup>+</sup> /IL-12 <sup>+</sup> e CD4 <sup>+</sup> /CD25 do marcador CD11b <sup>+</sup>

## LISTA DE TABELAS

Tabela 1 - Divisão dos grupos experimentais de acordo com a administração de 4T1	30
Tabela 2 – Valor de p da porcentagem de células (% GATE)	41
Tabela 3 – Valor de p da Média de Intensidade de Fluorescência (MFI)	41

#### LISTA DE ABREVIATURAS E SÍMBOLOS

% Porcentagem

°C Grau Celsius

4T1 *Cell line selected from the 410.4 tumor* 

μL Microlitro

APCs Células Apresentadoras de Antígenos

BCRA1 Breast Cancer Type 1

BCRA2 Breast Cancer Type 2

CD Células Dendríticas

CD 4 Cluster of Differentiation 4

CD 8 Cluster of Differentiation 8

CD40 Cluster of Differentiation 40

CD40L Cluster of Differentiation 40 Ligante

CD80 Cluster of Differentiation 80

CD86 Cluster of Differentiation 80

CEUA Comitê de Ética em Uso de Animais

CHP Complexo de Histocompatibilidade Principal

CNPq Conselho Nacional de Desenvolvimento Científico e Tecnológico

CTL Citotóxico

FAPEMIG Fundação de Amparo à Pesquisa do Estado de Minas Gerais

FITC Fluorescein Conjugate

Flt3L Tirosina Quinase 3 Semelhante a FMS ligante

IFN Interferon

IFN- $\alpha/\beta$  Interferon tipo 1 – alfa/beta

IFN-γ Interferon gama

IL Interleucina

IL-2 Interleucina 2

IL-6 Interleucina 6

IL-12 Interleucina 12

IL-18 Interleucina 18

INCA Instituto Nacional do Câncer

LCMV Lymphocytic choriomeningitis virus

mCD Células Dentríticas mielódes

MDSC myeloid-derived suppressor cells

mg Miligramas

mL Mililitros

NK Natural Killer (Assassinas Naturais)

OMS Organização Mundial de Saúde

PBS Solução Salina Tamponada com Fosfato

pCD Células Dentríticas plasmocitóides

PD-1 Receptor de Morte Programada 1

PD-L1/2 Ligante do Receptor de Morte Programada 1

PE Phycoerythrin

PerCP Peridinin chlorophyll protein complex

Tbet *T-box expressed in T cells* 

TCR T cell receptor

TGF- $\alpha/\beta$  Transforming Growth fator alfa/beta

Th1 Células T *helper* tipo 1

Th2 Células T helper tipo 2

Th9 Células T helper tipo 9

Th17 Células T helper tipo 17

Treg Células T Regulatórias

TNF-α Fator de Necrose Tumoral - alfa

WHO World Heath Organization

Introdução

## 1 INTRODUÇÃO

#### 1.1 Câncer

O Câncer é o termo abrangente utilizado para designar o crescimento celular descontrolado. Desenvolve-se, basicamente, quando há falha nos processos que induzem a divisão celular, defeitos no controle do ciclo de divisão celular e/ou desequilíbrio do controle de morte celular programada ou apoptose (ARRUDA *et al.*, 2008).

O câncer, ou neoplasia maligna é caracterizado pela transformação de células normais em malignas, podendo se estabelecer de forma espontânea ou induzida por agentes químicos, físicos ou biológicos. Quando há quebra da integridade celular, as transformações são evidenciadas, levando posteriormente a alterações moleculares e fenotípicas celulares (LOEB; HARRIS, 2007; DAROLT; FREITAS; FREITAS2, 2011).

Estudos demonstram que uma única mutação não é suficiente para a formação do tumor e que é preciso ter duas ou mais modificações associadas que irão interferir nos mecanismos de proliferação e morte celular (ONUCHIC; CHAMMAS, 2010).

Segundo a *World Health Organization* (WHO), até o ano de 2030 são estimados 27 milhões de novos casos incidentes de câncer no mundo, sendo 17 milhões de mortes por essa doença e milhares de pessoas vivas convivendo com essa doença (WHO, 2016).

No Brasil é um problema que ganha relevância pelo perfil epidemiológico que essa doença vem apresentando com altos números de casos. É o que se tem mostrado, a estimativa realizada pelo Instituto Nacional de Câncer (INCA) para o ano de 2016, válida também para o ano de 2017, a ocorrência de cerca de 596 mil casos de câncer, sendo 295.000 casos entre os homens e 300.800 entre as mulheres (INCA, 2016). Ainda de acordo com o Instituto, o número de casos de câncer de mama para este ano de 2016 é de 57.960 (INCA, 2016).

As células tumorais aglomeradas formam uma massa neoplásica que pode desenvolver a capacidade de realizar metástase, podendo assim comprometer a função de outros órgãos por apresentarem capacidade de invasão local e promoverem um microambiente favorável ao seu desenvolvimento (ONUCHI; CHAMMAS, 2010).

#### 1.2 Câncer de Mama

O câncer de mama é a neoplasia maligna mais comum entre o sexo feminino e a segunda principal causa de morte por câncer de mulheres em todo o mundo. O aumento do número de casos deste tipo de câncer tem permitido elucidar o entendimento quanto aos mecanismos moleculares relacionados a esta doença e consequentemente ao desenvolvimento de novos agentes terapêuticos e estratégias que podem proporcionar importante diminuição na mortalidade (PEROU *et al.*, 2000; SOTIRIOU; PUSZTAI, 2009).

É uma das neoplasias mais temidas pelas mulheres, uma vez que a sua ocorrência causa grande impacto psicológico, funcional e social, atuando negativamente nas questões relacionadas à autoimagem e à percepção da sexualidade (ROUZIER *et al.*, 2005). Seu desenvolvimento está relacionado à exposição prolongada aos hormônios femininos, à idade avançada para gestação, a não amamentação, ao excesso de peso, história familiar ou mutação genética, incluindo mutações nos genes BRCA1 e BRCA2. No entanto, há casos que a que a doença se desenvolve sem apresentar fatores de risco identificáveis (AMENDOLA; VIEIRA, 2005).

Em relação à mortalidade, essa neoplasia representou cerca de 13,7% do total de mortes por câncer no mundo no ano de 2008, com a exceção dos tumores de pele não melanomas. Na população norte-americana, houve redução de 12,3% nas taxas de mortalidade por câncer de mama entre os anos de 1991 a 2006, o que foi atribuído principalmente à ampliação do rastreamento mamográfico (CINTRA et al., 2012).

No Brasil, estima-se aproximadamente 57.960 novos casos de câncer de mama em 2016 válidos para 2017. Com base em dados dos registros de câncer de base populacional nacional, as incidências da doença são similares àquelas observadas em países desenvolvidos. Trata-se da principal causa de óbito por câncer feminino no país, principalmente nas regiões sudeste, sul, nordeste e centro-oeste e a segunda causa de neoplasia mais incidente na região norte. A faixa etária de maior risco para este câncer, segundo dados da Secretária de Vigilância em Saúde, encontra-se entre 50 e 69, sendo relativamente rara antes dos 35 anos, acima dessa idade há um progressivo crescimento em sua incidência especialmente após os 50 anos (INCA, 2016).

A classificação morfológica mais comum do câncer de mama é a preconizada pela Organização Mundial de Saúde (OMS) sendo 85% de carcinomas ductais e 15% de carcinomas lobulares (ANGULO *et al.*, 2013).

Somente a análise morfológica utilizada (anatomopatológica) é insuficiente para caracterizar os carcinomas de mama, uma vez que os tumores com o mesmo grau, estadio e tipo histológico podem apresentar diferentes prognósticos e respostas à terapia, sendo necessária a avaliação e classificação imunohistoquímica (ELSTON; ELLIS, 1991; REIS-FILHO; WESTBURY; PIERGA, 2006).

A detecção precoce da neoplasia é a única forma de diminuir suas taxas de morbidade e de mortalidade. Programas de prevenção e diagnóstico precoce, tais como exames de palpação

das mamas, mamografia, ecografia, ressonância nuclear magnética, biópsia e estadiamento,

72 justifica-se pela promoção da qualidade de vida (MOLINA; DALBEN; LUCA, 2003;

73 ANGULO et al., 2013). Embora o prognóstico seja otimista para a maioria das mulheres

diagnosticadas no estágio inicial da doença, o diagnóstico do câncer de mama ainda tem um

profundo impacto psicossocial nos pacientes e seus familiares (BERGAMASCO; ANGELO,

76 2001).

#### 1.3 Modelos Experimentais Câncer de Mama

Para avaliar e compreender a biologia dos tumores de mama tem-se utilizado um modelo experimental conhecido como carcinoma mamário murino 4T1. Em 1983, Fred Miller isolou essa linhagem celular tumoral de camundongos da linhagem BALB/c (ASLAKSON; MILLER, 1992; LELEKAKIS *et al.*, 1999; YONEDA *et al.*, 2000).

Essa linhagem celular é altamente tumorigenica e invasiva, morfologicamente o tumor apresenta proliferação epitelial maligna e com elevado índice mitótico, apoptótico e vários vasos sanguíneos ligados diretamente a progressão tumoral. Há, ocorrência de metástases espontâneas a partir do tumor primário de uma glândula mamária para vários locais distantes, incluindo os nódulos linfáticos, sangue, fígado, pulmão, cérebro e ossos (PULASKI; OSTRAND-ROSENBERG, 2001).

O tumor formado apresenta diversas características que permitem utilizar este modelo experimental para estudo do câncer de mama humano. Uma dessas características é de que essas células são facilmente transplantadas na glândula mamária, de modo que o tumor se desenvolva na própria glândula. Outra característica é que, semelhante ao que se observa no câncer de mama humano, a doença metastática de tumores 4T1 se desenvolve de forma espontânea a partir do tumor primário (PULASKI; OSTRAND-ROSENBERG, 2001).

Sendo assim esse modelo se torna de grande valia para o estudo do câncer de mama por essas células tumorais apresentarem um comportamento similar ao desenvolvido por tumores mamários humanos (DUPRÉ *et al.*, 2007).

#### 1.4 Resposta Imune a Tumores

O sistema imunológico tem por finalidade manter a homeostase do organismo e combater as agressões de uma maneira geral. Ele é dividido em imunidade inata e imunidade adquirida que atuam em conjunto para a defesa do organismo (CRUVINEL *et al.*, 2010). Na imunidade inata tem-se uma resposta rápida a vários estímulos. É representada pelas barreiras

físicas, químicas e biológicas, fagócitos (neutrófilos e macrófagos, células dendríticas (CDs)), células *Natural Killer* (NK), proteínas do sangue incluindo o sistema complemento e as citocinas (CRUVINEL *et al.*, 2010).

A imunidade adquirida utiliza mecanismos de reconhecimento específicos de antígenos mediados por receptores presentes nas membranas dos linfócitos T e B e é mais eficiente pela formação de células de memória (MIZOBE-ONO; ARAUJO; SANTOS, 2006; MENDONÇA *et al.*, 2008).

As células tumorais são capazes de estimular respostas imunológicas específicas, uma vez que são circundados por linfócitos T, células NK e macrófagos que provocam uma resposta imune contra essas células. O sistema imune pode ser ativado por estímulos externos, destruindo assim células tumorais, desde que estas células expressem antígenos que sejam reconhecidos como estranhos pelas células de defesa do organismo (SILVA; SERAKIDES; CASSALI, 2004).

O sistema imune tem papel muito importante diante das células tumorais para que não haja crescimento do tumor, pois as células tumorais criam um ambiente imunossupressor como a liberação de citocinas, como o Fator de Crescimento Tumoral (TGF-β) afetando a resposta imune local, sendo que em pacientes com estágios de canceres avançados a resposta imune está em mau funcionamento, com diminuição das respostas de linfócitos T auxiliares (T CD4<sup>+</sup>) e linfócitos T citotóxicos (T CD8<sup>+</sup>) e a deficiente expressão de moléculas do Complexo Histocompatibilidade Principal (CHP) nas células tumorais (PAZ *et al.*, 2014).

#### 1.4.1 Células dendríticas e Resposta Antitumoral

As CDs fazem a interligação entre a imunidade inata e a imunidade adaptativa. Estas células são derivadas da medula óssea e residem em tecidos periféricos, pele, fígado e intestino onde capturam antígeno para processá-los e apresenta-los às células T virgens (CRUVINEL *et al.*, 2010).

Há dois subtipos de CD: as CD mielóides convencionais (mCD), caracterizadas pela expressão do marcador mieloide BDCA3<sup>+</sup> ou BDCA1<sup>+</sup>as CD plasmocitóides (pCD), caracterizadas pela expressão do marcador celular CD11c<sup>+</sup>CD123<sup>+</sup>CD303<sup>+</sup>. As CDs mielóides são encontradas nos tecidos periféricos e no sangue e são precursoras das células de Langherans, CD da pele, e estão envolvidas na produção da citocinas pró-inflamatórias, como o fator de necrose tumoral (TNF) e a interleucina (IL-6) (OLIVEIRA; BORGES; CRUZ, 2013). As CDs plasmocitóides predominam no sangue periférico e secretam grandes quantidades de interferon tipo I (IFN-α/β) em resposta a infecções virais (CRUVINEL *et al.*, 2010).

As CD, por se posicionarem em locais estratégicos reconhecem antígenos, a partir de seus receptores de reconhecimento, realizam sua internalização a partir da fagocitose, processam este antígeno, expressam moléculas de adesão e de CHP e coestimuladores B7-1 (CD80) e B7-2 (CD86) para ativar linfócitos T virgens, realizando assim a sua função de forte apresentadora de antígeno (STEIMANN; BANCHEREAU, 2007).

As CDs apresentam antígenos para as células T CD4<sup>+</sup> e T CD8<sup>+</sup> pelo CHP-II e CHP-I, respectivamente, expresso na superfície dessas células. Esta apresentação resulta na diferenciação dos linfócitos T CD4<sup>+</sup> virgens em células efetoras Th1, Th2, TH17 ou Treg, enquanto que os linfócitos T CD8<sup>+</sup> se diferenciam em citotóxicos (CTL). Devido aos sinais fornecidos pelas CDs, o reconhecimento de antígeno via CHP, a interação entre as moléculas coestimuladoras expressas na superfície das CDs e dos linfócitos T, ocorre uma resposta imunogênica ou tolerância imunológica, e a secreção de citocinas. As CDs podem induzir indiretamente a ativação de linfócitos B através da indução da expressão de moléculas de CD40/CD40L e de IL-12 nos linfócitos T, além de interagir com células da imunidade inata (BOUDREAU *et al.*, 2011).

Além disso, as CDs também são capazes de ativar células da resposta imune inata através da secreção de IL-12, que ativa as células NK, e da ativação de linfócitos do perfil Th1 secretores de IFN-γ, que é capaz de ativar tanto as células NK quanto os macrófagos (DE VISSER; EICHTEN; COUSSENS, 2006). As células NK são as mais eficientes para o combate às células tumorais. A ativação dessas células depende do equilíbrio entre os seus receptores de ativação e inibição. Quando ativadas, as células NK induzem a morte da célula alvo através da liberação de grânulos tóxicos de perforina e granzima (TORREZINI; ATHANÁZIO, 2008). Os macrófagos são capazes de realizar a destruição das células tumorais, quando ativados na sua forma clássica, liberando enzimas tóxicas, como as enzimas lisossomais, espécies reativas de oxigênio e oxido nítrico, e pela produção do estimulador da toxidade tumoral, o TNF-α, e das citocinas que estimulam a resposta do sistema imune (IL-2, IL-12 e IL-18). (COUSSENS; WERB, 2002).

#### 1.4.2 Células T e Resposta Antitumoral

Durante a resposta imune adquirida contra tumores as principais células participantes desta resposta são os linfócitos T. A maioria das células T humanas expressam, como receptor de reconhecimento de antígeno, o TCR  $\alpha/\beta$  e moléculas de CD4 ou CD8. Essas moléculas interagem com moléculas de CHP realizando uma sinalização intracelular para que ocorra a ativação das células T (BROOKS *et al.*, 1993). Quando ativadas durante o processo de

apresentação de antígenos anteriormente descrito, os linfócitos T CD4<sup>+</sup> podem se diferenciar em subpopulações Th1, Th2, Th17 ou Treg, ao passo que os linfócitos T CD8<sup>+</sup> se diferenciam em CTL (BOUDREAU *et al.*, 2011).

O principal mecanismo utilizado pelo sistema adaptativo celular para a morte das células tumorais é dependente dos linfócitos T CD8<sup>+</sup> citotóxicos (CTL), que reconhecem antígenos tumorais específicos apresentados por moléculas de CHPI. Por esta razão um dos mecanismos potentes de evasão tumoral envolve a expressão imperfeita ou não das moléculas de CHPI (TORREZINI, ATHANAZIO, 2008), ao passo que as células T CD4<sup>+</sup> com a liberação de citocinas no início das respostas imunológicas, como a IL-12, promove a diferenciação na subpopulação de Th1 (MURPHY; STOCKINGER, 2010).

#### 1.5 Células T<sub>DCs</sub>

Para que se tenha uma resposta imune eficaz faz se necessário a interação entre o sistema imune inato e o adaptativo (MOSER; LEO, 2010). E para que se inicie essa resposta é fundamental que se tenha a comunicação entre as CD e as células T (BANCHEREAU; STEINMAN, 1998).

Tanto as CD quanto as células T se originam a partir de progenitores comuns da medula óssea e se diferenciam durante seu desenvolvimento, no entanto, estudos estão sendo realizados quanto às suas funções, que podem ser que não sejam tão distintas (LIU; NUSSENZWEINE, 2010).

As CD convencionais, ou mielóides, se diferenciam a partir de um progenitor comum da medula óssea e migram para os órgãos linfoides periféricos. Utiliza, para o seu desenvolvimento, os fatores de transcrição PU. 1, Ikaros, IRF8 e o Batf 3 e, como marcadores de diferenciação, o Flt3 e o seu ligante Flt3L. Estudos recentes mostram que o fator de transcrição Zbtb46, também é expresso no decorrer da diferenciação das CD convencionais (MEREDITH *et al.*, 2012; SATPATHY *et al.*, 2012).

As células T, ou linfócitos T, também se originam na medula óssea e completam sua maturação no timo. Estas células podem se diferenciar, após sua ativação, em populações distintas de resposta, como linfócitos Th1, Th2, Th9, Th17, Treg e o T CD8<sup>+</sup> (MOSMANN *et al.*, 1986; PODGAEC *et al.*, 2007; BETTELLI *et al.*, 2008; LI; ROSTAMI, 2010).

O sistema imune inato e adaptativo atuam através de diferentes células, sendo que algumas células parecem sobrepor-se, como é o caso de uma população celular recentemente

descoberta, denominada células T<sub>DC</sub>, que combinam características moleculares e funcionais dessas de ambas as respostas imunológicas (KUKA; MUNITIC; ASHWELL, 2012).

As células T<sub>DC</sub> apresentam características tanto de células T quanto de CDs, sendo, portanto, intermediárias entre as respostas imunes inata e adaptativa. Estas células também necessitam do timo para o seu desenvolvimento, sendo semelhantes às células T em sua origem e desenvolvimento, apresentando, ainda, propriedades funcionais características dos linfócitos T (KUKA; MUNITIC; ASHWELL, 2012).

As células  $T_{DC}$  são caracterizadas pela expressão de altos níveis do marcador de CDs mielóides CD11c, de moléculas de MHC-II e do receptor de células T, TCR  $\alpha\beta$ . Também expressam CD11b, F4/80 e FcR $\gamma$ . Estas células possuem tamanho e morfologia semelhantes às células T, sugerindo que as células TDC possam ser um novo subconjunto de linfócitos T (KUKA; MUNITIC; ASHWELL, 2012).

Células T (por exemplo, Lck, subunidades de CD3 e IL-7Rα) e DCs (CD83, MHC II, Flt3 e Zbtb46) (RECHAVI; GOLDSTEIN; KLOOG, 2009) apresentam características da resposta imune inata comuns com a expressão de genes codificadores de proteínas normalmente encontradas nas células T<sub>DC</sub>.

Estas células podem ainda, hipoteticamente, serem capazes de fornecer funções necessárias para autorregulação, indicando que elas não precisam da ajuda de uma célula apresentadora de antígenos (APC) convencional por serem autossuficientes para apresentação de antígenos. É regulada positivamente por moléculas coestimulatórias assim como as CD convencionais (KUKA; MUNITIC; ASHWELL, 2012).

Além disso, estudos mostram que, quando as células  $T_{DC}$  são estimuladas com agonistas de Receptores Semelhantes a Toll (TLR), elas são capazes de sintetizar IL-12, uma citocina produzida por CDs e importante para polarização de linfócitos do perfil Th1. A produção de IL-12 por TDC pode ser ainda mais evidente quando estimuladas com o IFN- $\gamma$  recombinante (rIFN- $\gamma$ ) (KUKA; MUNITIC; ASHWELL, 2012).

No entanto, ainda não está bem esclarecido qual o papel das células  $T_{DC}$  na resposta imunológica antitumoral. Dessa forma, faz-se necessário avaliar o comportamento dessas células em uma resposta imune normal ou frente a estímulos como o desenvolvimento do tumor, sugerindo alternativas de terapias antitumorais.

Justificativa

#### **JUSTIFICATIVA**

Não é de hoje que a saúde pública enfrenta uma das doenças mais desafiadoras para os imunologistas e outros especialistas: o câncer. O câncer e seu tratamento estão associados com numerosos efeitos adversos, sintomas físicos e psicológicos.

O sistema imune é extremamente complexo, sendo que suas células têm a capacidade de interagir entre si, sendo esta interação entre o sistema imune inato e o adaptativo de grande importância para o desenvolvimento de uma resposta imune adequada. Algumas destas células parecem sobrepor-se em termos de marcadores e funções, como é o caso de uma população celular recentemente descoberta, denominada células T<sub>DC</sub>.

Sendo essas células recém-descobertas, não se sabe ainda informações suficientes sobre seu fenótipo e função, principalmente em um ambiente em que há presença de células tumorais. Desta forma, nosso estudo justifica-se por caracterizar as células  $T_{DC}$  localizadas no baço de camundongos saudáveis e em camundongos com câncer de mama induzidos por 4T1 para avaliar se este último promove uma alteração deste perfil, visto que ainda não está bem esclarecido qual o papel das células  $T_{DC}$  na resposta imunológica e muito menos na resposta imune antitumoral e a partir disso poder sugerir novas alternativas de terapias antitumorais.

301
302
303
304
305
306
307
308
309
310
311
312
313
314
315
316
317
318
319
320
321
322
323
324
325

Objetívos

#### 3 OBJETIVOS

#### 3.1 Objetivo Geral

- Este estudo objetiva melhor caracterizar as T<sub>DC</sub> esplênicas, em termos morfológicos e
- funcionais, de camundongos na ausência e presença de tumores de mama induzidos por 4T1
- em camundongos.

335

336

330

331

#### 3.2 Objetivos Específicos

- 337 3.2.1 Avaliar por citometria de fluxo a expressão de marcadores de superfície de células T<sub>DC</sub> –
- 338 CD3<sup>+</sup>, CD4<sup>+</sup>, CD11b<sup>+</sup>, CD11c<sup>+</sup> e CD25<sup>+</sup> (receptor de IL-2) em células obtidas do baço de
- camundongos saudáveis e com câncer de mama induzidos por 4T1.
- 3.2.2 Avaliar por citometria de fluxo a expressão de moléculas coestimulatórias em células  $T_{DC}$
- 341 − CD80<sup>+</sup>, CD86<sup>+</sup> − em células obtidas do baço de camundongos saudáveis e com câncer de
- mama induzidos por 4T1.
- 3.2.3 Avaliar por citometria de fluxo a expressão de moléculas de apresentação de antígenos
- em células T<sub>DC</sub> CHP-II (Ia) em células obtidas do baço de camundongos saudáveis e com
- câncer de mama induzidos por 4T1.
- 3.2.4 Avaliar por citometria de fluxo a expressão de citocinas em células  $T_{DC}$  TNF- $\alpha\alpha$  e IL-
- 347 12 em células obtidas do baço de camundongos saudáveis e com câncer de mama induzidos
- 348 por 4T1.
- 3.2.5 Comparar se ocorrem alterações das características fenotípicas das T<sub>DCs</sub> na presença de
- tumores de mama induzidos por 4T1.

351

352

353

354

355

356

357

358

360
361
362
363
364
365
366
367
368
369
370
371
372
373
374
375
376
377
378
379
380
381
382
383
384
385
386

Hípótese

4	HIPÓTESE

Células  $T_{DC}$  (linfócitos T com características de células dendríticas) expressam maior quantidade de moléculas coestimuladoras, de apresentação de antígeno e sintetiza citocinas TNF-  $\alpha$  e IL-12 na presença de câncer de mama induzido por 4T1.

421
422
423
424
425
426
427
428
429
430
431
432
433
434
435
436
437
438
439
440
441
442
443
444
445

Materiais e Métodos

#### 5 MATERIAIS E MÉTODOS

#### 5.1 Animais

Neste estudo, foram utilizados um total de 20 camundongos da linhagem Balb/c fêmeas, com 8 semanas de idade, provenientes do Instituto de Pesquisa em Oncologia (IPON), Uberaba, Minas Gerais. Os animais foram separados em grupos, mantidos em 4 gaiolas de plástico, sendo 5 camundongos em cada gaiola, com acomodação adequada, em ambiente claro/escuro de 12h, em temperatura controlada (21 ± 3°C), com alimentação e água disponíveis *ad libitum*. Depois do período experimental, os animais foram eutanasiados com uma overdose de Ketamina (75 mg/kg) e Xilazina (15 mg/kg). Seus restos mortais foram descartados, juntamente com o lixo biológico, para incineração.

Este estudo foi aprovado pelo Comitê de Ética no Uso de Animais (CEUA), da Universidade Federal do Triângulo Mineiro, sob o número de registro 317 (ANEXO A). Todos os experimentos foram realizados em triplicata biológica.

#### **5.2 Grupos Experimentais**

Os animais foram divididos em dois grupos experimentais (Tabela 1) da seguinte forma: Grupo controle, constituído por animais que não sofreram a indução do tumor e Grupo experimental constituído por animais que foram inoculados com células tumorais da linhagem 4T1. Esses animais foram observados no decorrer dos 30 dias de experimento.

Tabela 1 - Divisão dos grupos experimentais de acordo com a administração de 4T1.

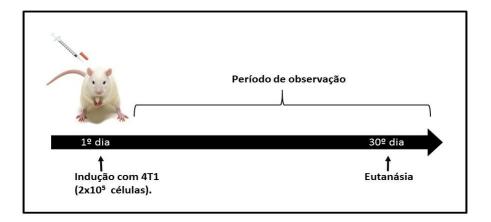
Grupos	Administração de 4T1 (2x10 <sup>5</sup> )	Nº animais
Grupo Controle	Não	10
Grupo Experimental	Sim	10
Total	-	20

Fonte: Autores (2015).

# 5.3 Indução de Tumor com Células 4T1

As células da linhagem tumoral 4T1 foram mantidas em cultura em meio RPMI completo, em estufa humidificada (Water Jacket Incubator 3110, Thermo-Fisher Scientific, Marietta, OH) à 37°C e 5% de CO<sub>2</sub>. Para a indução do tumor, as células foram lavadas com solução fisiológica 0,9% a 290xg, 4°C por 10 minutos e, posteriormente, foram injetadas 2x10<sup>5</sup> células 4T1 na glândula mamária dos animais dos grupos tumor (figura 1) e o crescimento tumoral monitorado por 30 dias.

**Figura 1** – Representação do desenho do estudo, que mostra a indução de tumores com linhagem celular 4T1 e período de observação.



Fonte: Adaptado de Abdalla e colaboradores, 2014.

#### 5.4 Coleta de células esplênicas

Os animais foram eutanasiados (como descrito acima), e os baços foram removidos (figura 2) e submetidos a um processo de ruptura mecânica com o auxílio de pinças. As células obtidas foram homogeneizadas imediatamente em solução fisiológica 0,9%, e lavadas três vezes por centrifugação a 290 xg durante 10 min a 4°C em solução fisiológica 0,9%. Após centrifugação, as células foram ressuspensas e distribuídas a uma concentração de 1x10<sup>6</sup> células/tubo para utilização em protocolo de citometria de fluxo.

5.5 Citometria de fluxo

Figura 2 – Retira de baço de camundongo



Fonte: do Autores (2015).

As células esplênicas foram colocadas em solução de lise (BD Biosciences - FACS<sup>TM</sup> Lysing Solution) a uma proporção de 1 ml de amostra em 20 ml de solução de lise. Após 10 min de incubação à temperatura ambiente, a solução de lise celular foi removida por centrifugação durante 10 min a uma temperatura de 4°C e 290 xg, por três vezes em solução salina tamponada com fosfato (PBS). A cada amostra, foi adicionado 1 ml de PBS suplementado com 2 ul da proteína transportadora inibitória (BD Golgistop<sup>TM</sup>) por 3 ml de solução de células e, em seguida, incubadas durante 20 min a 4°C. As células foram então lavadas com PBS por centrifugação, tal como descrito acima, para remover o excesso de proteínas.

Após centrifugação, as células foram ressuspensas, contadas e submetidas à imunomarcação extracelular com anticorpos BD PharmigenTM®. As células foram incubadas com cada um dos anticorpos a 4°C durante 30 min no escuro e depois lavadas com PBS para remover o excesso de anticorpos. A permeabilização e a fixação foram realizados (BD Cytofix/Cytoperm<sup>TM</sup> solution) a 4°C durante 20 min no escuro. As células foram igualmente submetidas à imunomarcação intracelular, alguns tubos foram reservados para isotipos de controle. Após marcação intracelular, as células foram mais uma vez incubadas a 4°C durante 30 min no escuro e lavadas em solução tampão (BD Perm/Wash<sup>TM</sup> Buffer) para remover o excesso anticorpos. Finalmente, as células foram ressuspensas em 500µl de PBS para análise por citometria de fluxo num citômetro BD FACS Calibur<sup>TM</sup>.

As células foram ressuspensas, contadas e submetidas à imunomarcação extracelular com anticorpos anti-CD11b PerCP-Cy5.5 (molécula de adesão), anti-CD11c APC (quando positivo esse marcador celular indica células dendríticas mielóides), anti-80 FITC, anti-CD86 APC (moléculas coestimulatórias), anti-Ia PE (CHP-II – molécula apresentadora de antígeno), anti-CD3 FITC (linfócitos T totais linfócitos), anti-CD25 PE (receptor de IL-2) (BD PharmigenTM®) por 30 min a 4°C e lavadas com PBS. A permeabilização e a fixação foram realizadas (BD Cytofix/Cytoperm<sup>TM</sup> solution) a 4°C durante 20 min. As células foram igualmente submetidas à imunomarcação intracelular de citocinas anti-IL-12 PE e anti-TNF-α PE (BD PharmigenTM®).

Após marcação intracelular, as células foram mais uma vez incubadas a 4°C durante 30 min no escuro e lavadas em solução tampão (BD Perm/Wash<sup>TM</sup> Buffer) para remover o excesso anticorpos. Finalmente, as células foram ressuspensas em 500µl de PBS para análise por citometria de fluxo num citômetro BD FACS Calibur<sup>TM</sup>.

#### 4.6 Análise Estatística

Os dados obtidos neste trabalho foram analisados através do aplicativo GraphPad Prism® 5.00. As variáveis cuja distribuição não foi normal foram analisadas utilizando-se testes não paramétricos, *Mann-Whitney* para comparações entre dois grupos. Foram consideradas estatisticamente significantes as diferenças em que p foi menor que 5% (p < 0.05).

597
598
599
600
601
602
603
604
605
606
607
608
609
610
611
612
613
013
614
615
616
- <del>-</del>
64-
617

Resultados

#### 6 RESULTADOS

621 622

#### 6.1 Células T<sub>DC</sub> em camundongos saudáveis e com câncer de mama

623

624

625

626

627

628

629

630

631

632

633

634

635

636

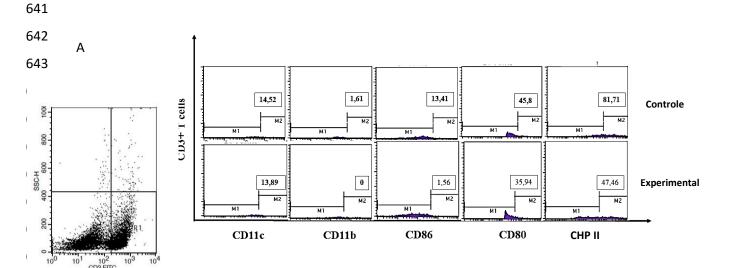
637

638

639

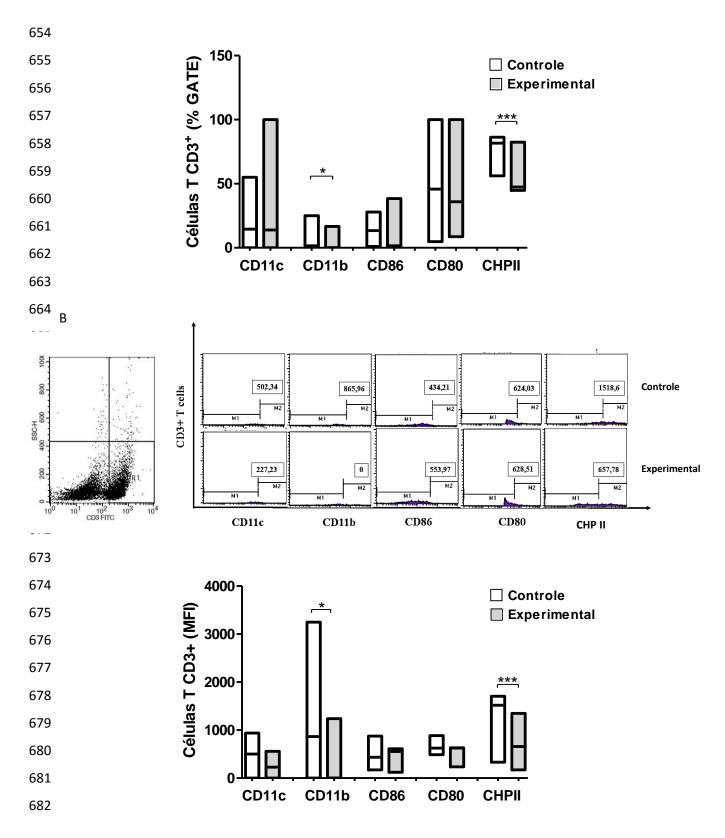
Para avaliar a presença de células T<sub>DC</sub> em camundongos saudáveis e com câncer de mama, foi realizada citometria de fluxo, para análise da expressão de marcadores de superfície CD3, CD11c, CD11b, CD80, CD86 e CHP de classe II, característicos destas células. Na figura 3, observamos a porcentagem de células (% GATE) e a média de intensidade de fluorescência (MFI) para os marcadores de células dendríticas e moléculas coestimulatórias em células CD3<sup>+</sup> expressos em mediana. Nota-se, nesta figura, uma diminuição significativa da porcentagem de células CD3<sup>+</sup>/CD11b<sup>+</sup> no grupo de células esplênicas do grupo experimental (0%) em relação ao grupo controle (1,61%) (p=0,0175) e também na média de intensidade de fluorescência no grupo de células esplênicas do grupo experimental (0) em relação ao grupo controle (865,96) (p=0,0175). Quanto à porcentagem de células CD3<sup>+</sup>/CHPII<sup>+</sup> houve uma diminuição significativa no grupo experimental (47,40%) em relação ao grupo controle (81,71%) (p=0,0002) assim como a média de intensidade de fluorescência no grupo de células esplênicas do grupo experimental (657,78) em relação ao grupo controle (1518,6) (p=0,0002). Em relação as demais marcações, CD11c, CD80 e CD86, não foram observadas alterações significativas (p>0,05). Estes resultados sugerem que há uma redução de células T<sub>DC</sub> em camundongos com câncer de mama comparado a camundongos saudáveis.

640



ρЭΤ

652



**Figura 3:** Porcentagem de células (A) e Média de Intensidade de Fluorescência (B) de células CD3<sup>+</sup> positivas para marcadores de células dendríticas e moléculas coestimulatórias. Resultados expressos em mediana (Teste Mann Whitney). \*p<0,05; \*\*\*p<0,0001. Grupo Controle e Grupo Experimental. %GATE: Porcentagem de células. MFI: Média de Intensidade de Fluorescência.

## 6.2 Redução de células TDC em camundongos com tumor

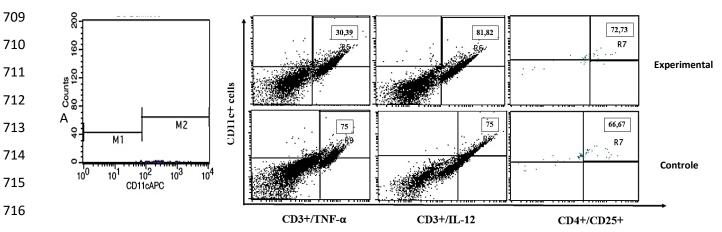
Para avaliar a influência do tumor sobre as células  $T_{DC}$ , foi avaliado a porcentagem de células e a média de intensidade de fluorescência de TNF- $\alpha^+$ , IL-12<sup>+</sup> e CD4<sup>+</sup>/CD25<sup>+</sup> em células CD3<sup>+</sup>/CD11b<sup>+</sup> ou CD3<sup>+</sup>/CD11c<sup>+</sup>.

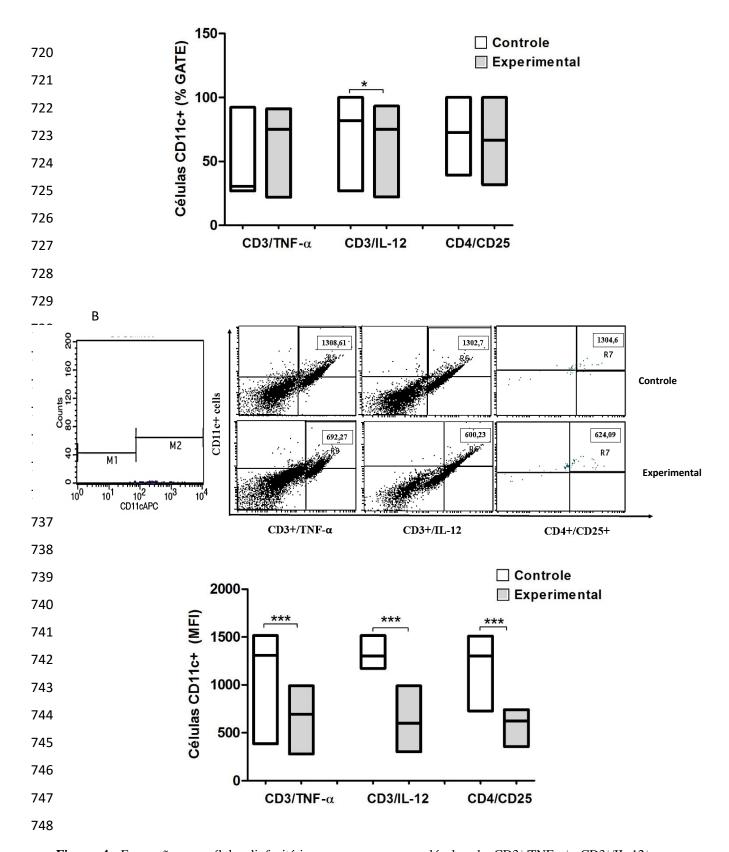
Na figura 4, observamos a expressão de marcadores CD3<sup>+</sup>/TNF- $\alpha$ <sup>+</sup>, CD3<sup>+</sup>/IL-12<sup>+</sup> e CD4<sup>+</sup>/CD25<sup>+</sup> positivas para CD11c<sup>+</sup> expressos em mediana. Em relação à porcentagem de células CD3<sup>+</sup>/TNF- $\alpha$ <sup>+</sup>/CD11c<sup>+</sup> não foram observadas alterações significativas quando comparados o grupo de células esplênicas do grupo experimental (75%) ao grupo controle (30,39%) (p>0,05) ao passo que a intensidade média de fluorescência dessa marcação reduziu significativamente no grupo de células esplênicas do grupo experimental (692,27) em relação ao grupo controle (1308,61) (p<0,0002).

Em relação à porcentagem de células CD3<sup>+</sup>/IL-12<sup>+</sup>/CD11c<sup>+</sup> observou-se uma diminuição significativa tanto da porcentagem dessas células no grupo de células esplênicas do grupo experimental (75,00%) em relação ao grupo controle (81,82%) (p=0,0260) assim como na média de intensidade de fluorescência dessas células no grupo de células esplênicas do grupo experimental (600,23) em relação ao grupo controle (1302,7) (p<0,0001).

Em se tratando da porcentagem de células CD4<sup>+</sup>/CD25<sup>+</sup>/CD11c<sup>+</sup> não foram observadas alterações significativas quando comparados o grupo de células esplênicas do grupo experimental (66,67%) ao grupo controle (72,73%) (p>0,05) ao passo que se observou uma diminuição significativa da média de intensidade de fluorescência dessa população celular no grupo de células esplênicas do grupo experimental (624,09) (p<0,0001) em relação ao grupo controle (1304,6).





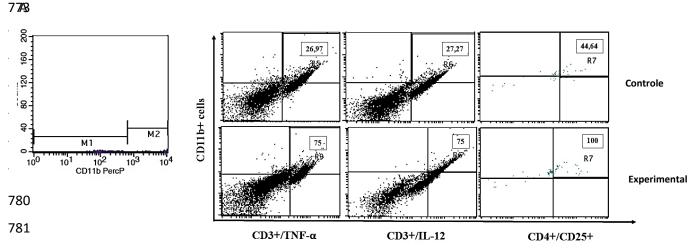


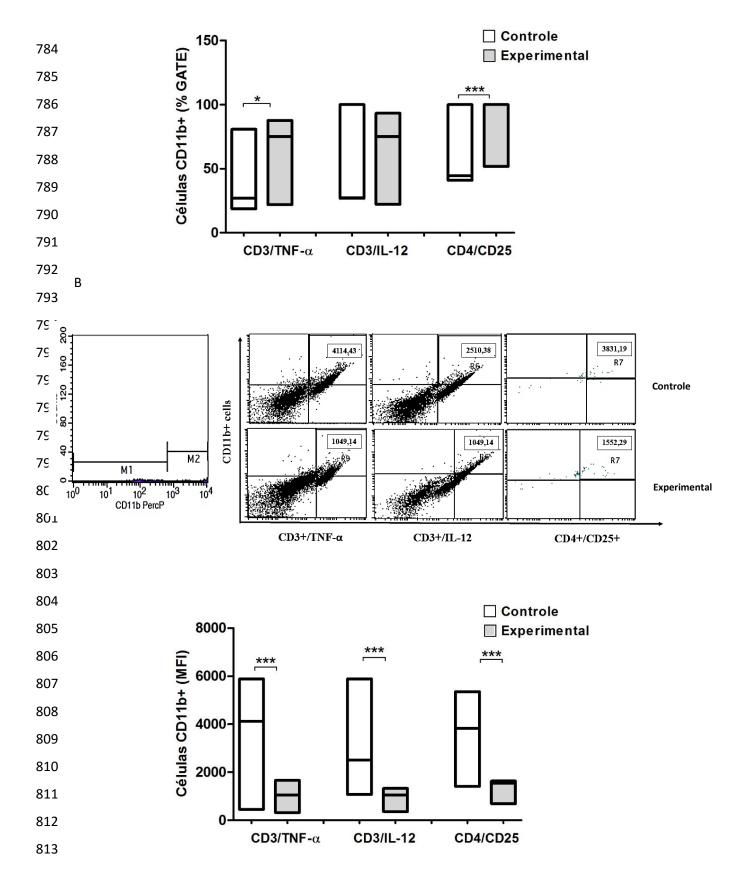
**Figura 4:** Expressão em células linfocitárias que expressam moléculas de CD3<sup>+</sup>/TNF- $\alpha$ <sup>+</sup>, CD3<sup>+</sup>/IL-12<sup>+</sup> e CD4<sup>+</sup>/CD25 do marcador CD11c<sup>+</sup>. Porcentagem de células (A) e Média de Intensidade de Fluorescência (B). Foram obtidas células esplênicas de camundongos saudáveis e camundongos induzidos com  $2x10^5$  células da linhagem de células tumorais 4T1 e analisadas através da técnica de citometria de fluxo. Os resultados obtidos foram expressos em mediana (Teste Mann Whitney). \*p<0,05; \*\*\*p<0,0001. Grupo Controle e Grupo Experimental. %GATE: Porcentagem de células. MFI: Média de Intensidade de Fluorescência.

Em relação à expressão de células CD3<sup>+</sup>/TNF-α<sup>+</sup>, CD3<sup>+</sup>/IL-12<sup>+</sup> e CD4<sup>+</sup>/CD25<sup>+</sup> positivas para CD11b<sup>+</sup>, expressos em mediana, (figura 4) observarmos os seguintes resultados: notamos um aumento significativo da porcentagem de células CD3<sup>+</sup>/TNF-α<sup>+</sup>/CD11b<sup>+</sup> no grupo de células esplênicas do grupo experimental (75%) em relação ao grupo controle (26,97%) (p=0,0260) enquanto que a sua média de intensidade de fluorescência diminuiu de forma significativa no grupo de células esplênicas do grupo experimental (1049,14) em relação ao grupo controle (4114,43) (p<0,0002).

Nas células CD3<sup>+</sup> positivas para a citocina IL-12<sup>+</sup> notamos que não foram observadas alterações significativas em relação à porcentagem de células CD3<sup>+</sup>/IL-12<sup>+</sup>/CD11b<sup>+</sup> quando comparados ao grupo de células esplênicas do grupo experimental (75,00%) ao grupo controle (27,27%) (p>0,05). Em relação à média de intensidade de fluorescência das células da mesma população celular se observou uma diminuição significativa no grupo de células esplênicas do grupo experimental (1049,14) em relação ao grupo controle (2510,38) (p<0,0001).

Na expressão de marcadores de CD11b em células linfocitárias CD4<sup>+</sup> positivas para a citocina CD25<sup>+</sup> notamos um aumento significativo da porcentagem de células CD4<sup>+</sup>/CD25<sup>+</sup>/CD11b<sup>+</sup> no grupo de células esplênicas do grupo experimental (100%) em relação ao grupo controle (44,64%) (p<0,0001). Quanto à média de intensidade de fluorescência se observa uma diminuição significativa dessas mesmas células no grupo de células esplênicas do grupo experimental (1552,29) em relação ao grupo controle (3831,19) (p<0,0001). Estes resultados sugerem que há uma redução de células T<sub>DC</sub> produtoras de IL-12, TNF-α e que possuem o marcador de proliferação para IL-2 (CD25) em camundongos com câncer de mama comparado a camundongos saudáveis.





**Figura 5:** Expressão em células linfocitárias que expressam moléculas de CD3<sup>+</sup>/TNF-α<sup>+</sup>, CD3<sup>+</sup>/IL-12<sup>+</sup> e CD4<sup>+</sup>/CD25 do marcador CD11b<sup>+</sup>. Porcentagem de células (A) e Média de Intensidade de Fluorescência (B). Foram obtidas células esplênicas de camundongos saudáveis e camundongos induzidos com 2x10<sup>5</sup> células da linhagem de células tumorais 4T1 e analisadas através da técnica de citometria de fluxo. Os resultados obtidos foram expressos em mediana (Teste Mann Whitney). \*p<0,05; \*\*\*p<0,0001. Grupo Controle e Grupo Experimental. %GATE: Porcentagem de células. MFI: Média de Intensidade de

Fluorescência.

Tabela 2 – Valor de p da porcentagem de células (% GATE).

Marcação	Controle	Experimental	Valor de p
CD3+/CD11c+	14,52	13,89	>0,05 NS
CD3+/CD11b+	1,61	0	0,0175*
CD3+/CD86+	13,41	1,56	>0,05 NS
CD3+/CD80+	45,8	35,94	>0,05 NS
CD3+/CHPII+	81,71	47,4	0,0002***
CD11c+/CD3+/TNF-α+	30,39	75	>0,05 NS
CD11c+/CD3+/IL-12+	81,82	75	0,026
CD11c+/CD4+/CD25+	72,73	66,67	>0,05 NS
CD11b+/CD3+/TNF-α+	26,97	75	0,0260*
CD11b+/CD3+/IL-12+	27,27	75	>0,05 NS
CD11b+/CD4+/CD25+	44,64	100	<0,0001***

Tabela 3 – Valor de p da Média de Intensidade de Fluorescência (MFI).

Marcação	Controle	Experimental	Valor de p
CD3+/CD11c+	14,52	13,89	>0,05 NS
CD3+/CD11b+	1,61	0	0,0175*
CD3+/CD86+	13,41	1,56	>0,05 NS
CD3+/CD80+	45,8	35,94	>0,05 NS
CD3+/CHPII+	81,71	47,4	0,0002***
CD11c+/CD3+/TNF-α+	30,39	75	>0,05 NS
CD11c+/CD3+/IL-12+	81,82	75	0,026
CD11c+/CD4+/CD25+	72,73	66,67	>0,05 NS
CD11b+/CD3+/TNF-α+	26,97	75	0,0260*
CD11b+/CD3+/IL-12+	27,27	75	>0,05 NS
CD11b+/CD4+/CD25+	44,64	100	<0,0001***

 Fonte: Autores (2015).

Fonte: Autores (2015).

NS: Não Significativa; \*p<0,05; \*\*\*p<0,001

NS: Não Significativa; \*p<0,05; \*\*\*p<0,001.

824
825
826
827
828
829
830
831
832
833
834
835
836
837
838
839
840
841
842
843
844
845
846
847
848
849
043

Díscussão

# 7 DISCUSSÃO

Recentemente descritas, as células  $T_{DC}$  são um subtipo de células com propriedades comuns a células T policionais e a células dendríticas (REIZIS et al., 2011). Essas células, raras, possuem similaridade morfológica a das células dendríticas com expressão de níveis intermediários de CD11c e de moléculas de apresentação antigênica CHP de classe II. Além disso, essas células também são caracterizadas pela expressão de moléculas coestimulatórias (CD80, CD86) e marcadores de superficie linfocitários (CD3, CD4 e TCR  $\alpha/\beta$ ) (KUKA; MUNITIC; ASWELL, 2012).

Em nosso estudo observamos a redução do número e funcionalidade dos linfócitos T totais (CD3<sup>+</sup>) positivos para CD11b e para a molécula de apresentação antigênica CHP de II presentes nas células  $T_{DCs}$ , sugerindo que essa diminuição aconteça devido a mecanismos que os tumores utilizam para escapar do sistema imune.

Os linfócitos T totais (CD3<sup>+</sup>) são representados pela população de linfócitos T auxiliares (CD3<sup>+</sup>CD4<sup>+</sup>CD8<sup>-</sup>), T citotóxicos (CD3<sup>+</sup>CD4<sup>-</sup>CD8<sup>+</sup>) e linfócitos duplos-positivos (CD3<sup>+</sup>CD4<sup>+</sup>CD8<sup>+</sup>). São sem dúvidas as principais células de um mecanismo de defesa para o organismo. A atuação dessas células ativa componentes do sistema imune para que haja uma resposta eficaz (OSTRAND-ROSENBERG, 2008).

A falha ou a falta de uma resposta satisfatória dos linfócitos T a antígenos associados a tumores pode ser explicado pelo mecanismo de tolerância imunológica associado ao escape tumoral. Como a ativação dessas células requer dois sinais de ativação, complexo CHP-peptídeo e receptor de células T (TCR) para a ligação de moléculas coestimulatórias (B7-1 – CD80 e B7-2 - CD86) para seus ligantes (CD28) na superfície da célula T, as células tumorais utilizam meios de não expressar tais moléculas para que não tenha o reconhecimento e ativação desses linfócitos (OSTRAND-ROSENBERG, 2008).

Com o mecanismo de escape tumoral esses linfócitos totais podem estar diminuídos devido as células tumorais não expressarem moléculas coestimulatórias e assim produzir anergia em linfócitos antitumorais evadindo-se da resposta imune. Estudos em modelos experimentais demonstrou que a perda de função imunitária, pode afetar a produção de vários mediadores desses linfócitos entre ele a produção de citocinas e de mecanismos efetores das células NK contribuindo de forma favorável ao desenvolvimento tumoral (JOYCE; POLLARD, 2009).

Estudos realizados por Gabrilovich e colaboradores demonstram que a diminuição da função das células T CD4<sup>+</sup> e TCD8<sup>+</sup> podem estar ligadas também as células supressoras derivadas mielóides (MDSC) por suprimirem a resposta imune adaptativa através do bloqueio das funções dessas células (GABRILOVICH *et al.*, 2007). Os seus níveis elevados na medula óssea, sangue e baço de camundongos com câncer está associado a um crescimento tumoral de progressão maligna (OSTRAND-ROSENBERG, 2008).

Uma resposta imune eficiente requer coordenação entre imunidade inata e adaptativa. Em particular, a interferência entre as células dendríticas (CD) e células T é a chave para a iniciação da imunidade adaptativa (BANCHEREAU; STEIMANN, 1998).

As CDs são potentes na captura e processamento antigênico, encontradas tanto na circulação quanto em tecidos, com grande eficácia no processo de apresentação cruzada e também na apresentação de antígenos via CHP classe II (GUERMONPREZ *et al.*, 2002).O sistema de subtipos de células dendríticas é basicamente constituído por quatro: CD derivadas de monócitos (CD4<sup>low</sup>CD11c<sup>+</sup>) (SEGURA;AMIGORENA 2013); células de Langerhans (CD1a<sup>+</sup>langerina<sup>+</sup>) (TOEBAK *et al*, 2009); CDs Plasmocitoides (CD11c<sup>+</sup>CD123<sup>+</sup>CD303<sup>+</sup>) (REIZIS *et al.*, 2011) e CD mielóide convencional (BDCA3<sup>+</sup> ou BDCA1<sup>+</sup>) (SATPATHY *et al.*, 2012).

As moléculas CD11c e CD11b são expressas em uma variedade de células, como os macrófagos, monócitos, células dendríticas e células *Natural Killer* (NK) (FAN; EDGINGTON, 1991; EVANS *et al.*, 2009). Em nosso estudo procuramos caracterizar as células T<sub>DC</sub> localizadas no baço de camundongos saudáveis e avaliar se o câncer de mama poderia induzir uma alteração deste perfil. De forma geral, observamos que ocorre uma redução significativa das células T<sub>DC</sub> nos camundongos com tumores, principalmente em relação aos marcadores celulares CD11b e molécula de apresentação de antígeno CHP de classe II, sugerindo que a presença de neoplasias pode influenciar na diferenciação desse perfil celular.

Em uma resposta antitumoral essas moléculas são importantes, por estarem presentes na superfície de células apresentadoras de antígeno como as células dendríticas. Essas células por sua vez são responsáveis pela apresentação antigênica para ativação de linfócitos T e consequente destruição tumoral (LIU; CAO, 2015).

Em contrapartida a esses dados, o microambiente tumoral contém uma rede de fatores imunossupressores, com a capacidade de reprogramar esse ambiente e limitar a capacidade de alguns tipos celulares, incluindo a inibição da função e capacidade das células T na erradicação do tumor (WU *et al.*, 2015). Os componentes celulares do tumor, a matriz extracelular e o fluido intersticial constituem esse microambiente juntamente com as células do sistema imunológico.

Por sua vez as células tumorais e não tumorais expressam em sua superfície diversas moléculas e fatores que podem afetar a eficácia de uma resposta imune influenciando principalmente na apresentação antigênica e na resposta das células T (PARDOLL, 2012).

Apesar de termos avaliado as células esplênicas dos camundongos com tumores e não o tecido tumoral, acreditamos que o microambiente tumoral e seus mediadores poderiam estar regulando a produção e funcionalidade das células T<sub>DC</sub>, visto que em estudo realizado por Okita e colaboradores (2014) foi observado uma forte correlação entre o aumento das células no ambiente tumoral com marcadores CD11b<sup>+</sup> e CD11c<sup>+</sup> representados pelas APCs e o mau prognóstico em pacientes com câncer gástrico, sugerindo que a presença dessas células caracterizam uma população de células DC imaturas, o que consequentemente correlacionaram positivamente as células que expressavam CD11b<sup>+</sup> com as células T regulatórias, indicando que essas células poderiam ter o potencial para induzir uma ambiente regulatório em pacientes com câncer gástrico (OKITA *et al.*, 2014).

Estudos relacionados com a atuação da molécula de apresentação de antígeno, CHP, demonstraram que a maioria dos tumores são capazes de apresentar antígenos, no entanto como mecanismo de escape a falta dessas moléculas em células tumorais promovem uma tolerância exercendo efeitos prejudiciais (MORTARA *et al*, 2009). Estudos com tumores sólidos mostram que, os mesmos, não expressam moléculas de CHP de classe II e o seu envolvimento com as células T CD4<sup>+</sup> é dependente de células apresentadoras de antígenos (APCs) e citocinas envolvidas (SCHIETINGER *et al.*, 2010).

No estudo de Kuka e colaboradores (2012), foi demonstrado a capacidade das células  $T_{DC}$  em não precisar de uma APC para apresentação de antígeno e consequentemente a sua ativação. As células esplênicas de camundongos Balb/c foram estimuladas com anti-CD3 $^+$ , tanto as células T,  $T_{DC}$  e a co-cultura de células T com CD e observaram que as células  $T_{DC}$  expandiram em maior proporção que as outras, sugerindo que as células  $T_{DC}$  são capazes de fornecer funções para elas mesma, principalmente por terem a presença de moléculas coestimulatórias e de apresentação antigênica presentes nas CD (CD80, CD86 e MHC de II) não sendo necessário assim, a ajuda de uma APC para sua ativação (KUKA; MUNITIC; ASWELL, 2012)..

Nossos dados demonstraram que ocorre uma diminuição das moléculas coestimulatórias avaliadas e também da molécula de apresentação de antígeno (CHP de classe II) na presença de um ambiente modificado pelo tumor. Estes dados corroboram para a ideia de que o tumor influência negativamente o surgimento destas células como mecanismo de escape para não ser eliminado.

Diante da modulação negativa do tumor nas moléculas de membrana acima reportadas, investigamos a presença de citocinas intracelulares importantes na estimulação da resposta imune antitumoral produzidas pelas  $T_{DCs}$ .

As T<sub>DCs</sub>, além de ter a habilidade de supra regularem as moléculas coestimulatórias, podendo processar e apresentar antígenos por moléculas de CHP de classe II de forma independente, bem como se proliferar nas respostas imunes, sugerindo que sua dualidade genética é refletida em suas propriedades funcionais de linfócitos T e de células dendríticas (KUKA; ASHWELL, 2013), elas ainda são capazes produzirem citocinas como a IL-12, TNF-α e IL-2 quando estimulados por agonista de receptores semelhantes a *toll* (TLR). A IL-12 é uma citocina produzida por CD e macrófagos envolvida principalmente na diferenciação do fenótipo das células T CD4<sup>+</sup> para o perfil Th1, importante para a imunidade antitumoral (MURPHY; STOCKINGER, 2010; WANG *et al.*, 2013).

Em um estudo publicado por nosso grupo, Michelin e colaboradores (2015) observaram um perfil de células T CD3<sup>+</sup>CD4<sup>+</sup> no sangue periférico de pacientes com câncer, através da técnica de citometria de fluxo, que expressaram altos níveis de IL-12 importantes para uma resposta eficaz contra o tumor (MICHELIN *et al.*, 2015).

Estes linfócitos auxiliares que produzem IL-12 também já haviam sido descritos em camundongos com tumores em um trabalho anterior (MICHELIN *et al.*, 2013).

No estudo investigativo sobre as características inatas das células  $T_{DC}$ , Kuka e colaboradores estimularam esplenócitos totais de camundongos com LPS e outro com agonista de TLR. E observaram que as  $T_{DC}$  estimuladas com agonista de TLR foram capazes de produzir a IL-12 (KUKA; MUNITIC; ASWELL, 2012).

Em nosso estudo observamos que as células T<sub>DC</sub> produtoras de IL-12 quando em presença do tumor diminuíram tanto em sua quantidade quanto em funcionalidade. Acreditamos que com essa diminuição o perfil de células será desviado para um perfil imunossupressor caracterizado pela presença de células Th2, favorecendo assim a progressão tumoral.

Em nossos estudos, verificamos também, a ação dos linfócitos T que expressam TNF-α obtidos de baço de animais com tumores e observamos que também apresentaram uma redução nessa população celular tanto em sua quantidade quanto em sua funcionalidade principalmente na presença das células tumorais.

Um estudo realizado por Katanov e colaboradores (2015) observou que a progressão do câncer de mama promovida por células do estroma associados a fibroblastos e células mesenquimais resultaram em um microambiente tumoral inflamatório incluindo altos níveis de

TNF-α e também IL-1, citocinas pró-tumorigenica, o que levou a um recrutamento leucocitário pró-tumor de mama (KATANOV *et al.* 2015).

Os dados do estudo acima contradizem com os nossos achados de que na presença das células tumorais há diminuição das células T<sub>DCs</sub> que expressam TNF-α tanto em sua quantidade quanto em sua funcionalidade, possivelmente por estas células serem muito peculiares, esta citocina possa exercer uma função diferente no baço destes animais, comparada com a citocina no microambiente tumoral.

Assim sendo, decidimos investigar se estas células possuíam também a molécula de CD4<sup>+</sup> e o receptor para a IL-2 (CD25), responsável pela proliferação dos linfócitos. Nossos resultados demonstraram que ocorre a expressão destas moléculas de membrana nas células esplênicas de camundongos saudáveis, contudo, as células TDC apresentam uma redução destes marcadores na presença do tumor. Avaliando a memória imunológica das células T<sub>DC</sub>, que possuem níveis intermediários da molécula CD25<sup>+</sup>, Kuka e colaboradores (2012) infectaram camundongos com o Vírus da Coriomeningite Linfocítica (LCMV) e verificou a expansão dessas células após 8 dias de pico de resposta. In vitro verificou a proliferação desse tipo células com o mesmo vírus e observou após dois meses que possuía ainda seus aspectos moleculares e funcionais, indicando assim uma persistência imunológica desse tipo celular (KUKA; MUNITIC; ASWELL, 2012).

Em nosso estudo observamos que houve um aumento células  $T_{DCs}$  CD11b<sup>+</sup> para CD3<sup>+</sup>TNF- $\alpha$ <sup>+</sup> e CD4<sup>+</sup>CD25<sup>+</sup>, sugerindo que seja um mecanismo que organismo utiliza na tentativa do combate tumoral, sem muita efetividade enquanto que as  $T_{DCs}$  CD11c<sup>+</sup> houve diminuição no seu marcador de proliferação alterando o seu perfil proliferativo.

Esses estudos vão ao encontro aos nossos achados no que diz respeito a memória e a capacidade de proliferação das células T<sub>DC</sub>, onde observamos um aumento dessas células mais a sua funcionalidade diminuída quando avaliadas o seu comportamento sobre a presença do tumor.

Diante dessa análise, podemos sugerir que as T<sub>DCs</sub> possam atuar em favor da resposta imune antitumoral, sendo essas de suma importância, pela razão de estarem diminuídas em um ambiente sobre a influência de células tumorais.

Conclusão

1054	8 CONCLUSÃO
1055	
1056	Podemos concluir que:
1057	1. Estes novos subtipos de linfócitos T possuem em sua membrana moléculas
1058	características de células dendríticas mielóides (CD11c) e moléculas de adesão (CD11b)
1059	necessárias para a funcionalidade dessas células TDC;
1060	2. A presença das moléculas coestimulatórias presentes nas células TDC, encontravam
1061	diminuídas na presença do tumor, tanto em sua quantidade e funcionalidade;
1062	3. A molécula de apresentação de antígenos CHPII representada nos camundongos pelo
1063	Ia, se apresentou diminuída na presença de células tumorais;
1064	4. Além disto, esse subtipo de linfócitos T, possuem a capacidade de produzir TNF- $\alpha$ e IL-
1065	12 citocinas importantes para uma resposta antitumoral, só que expressas em menores
1066	quantidades;
1067	5. Possuem marcadores de linfócitos T auxiliares (CD4+) e receptor para IL-2 (CD25)
1068	representante de um perfil proliferativo;
1069	6. Contudo, todos estes marcadores, tanto em sua quantidade e funcionalidade presentes
1070	nas células $T_{DC}$ no baço de camundongos se encontraram reduzidas quando na presença de
1071	células tumorais.
1072	
1073	
1074	
1075	

Referências

# REFERÊNCIAS

ABDALLA, D. R. et al. Innate immune response adaptation in mice subjected to administration of DMBA and physical activity. **Oncology Letter**, v.7, n.3, p.886-890, 2014.

AMENDOLA, L. C. B.; VIEIRA, R. A contribuição dos genes BRCA na predisposição hereditária ao câncer de mama. Revista Brasileira de Cancerologia, v.51,n.4, p.325-330, 2005.

ÂNGULO, M. M. et al. Câncer de mama. **Medicine**, v. 27, n. 11, p. 1629-40, 2013.

ARRUDA, J. T. et al. Proteína p53 e o câncer: Controvérsias e esperanças. **Estudos**, v. 35, p.123-141, 2008.

ASLAKSON, C. J.; MILLER, F. R. Selective events in the metastatic process defined by analysis of the sequential dissemination of subpopulations of a mouse mammary tumor. **Cancer Research**, v. 52, n. 6, p. 1399-1405, 1992.

BANCHEREAU, J.; STEINMAN, R. M. Dendritic cells and the control of immunity. **Nature**, v. 392, p. 245–252, 1998.

BESGAMASCO, R. B.; ÂNGELO, M. O Sofrimento de Descobrir-se com Câncer de Mama: Como o Diagnóstico é Experienciado pela Mulher. **Revista Brasileira de cancerologia**, 2001.

BETTELLI, E. et al. Induction and effector functions of TH17 cells. **Nature**, v. 453, n. 7198, p. 1051-1057, 2008.

BOUDREAU, J. A. et al. Engineering dentritic cells to enhance cancer immunotherapy. **Molecular Therapy**, v. 19, n. 5, p. 841-853, mai. 2011.

BROOKS, E. G. et al. Human T-cell receptor (TCR)  $\alpha$ /beta + CD4-CD8- T cells express oligoclonal TCRs, share junctional motifs across TCR V beta-gene families, and phenotypically resemble memory T cells. **PNAS**, v. 90, n. 24, p. 11787–11791, 1993.

CINTRA, J. R. D. et al. Perfil imuno-histoquímico e variáveis clinicopatológicas no câncer de mama. **Revista da Associação Médica Brasileira**, v. 58, n. 2, p.178-187, 2012.

COUSSENS, L. M.; WERB, Z. Inflammation and cancer. **Nature Medicine**, v. 420, p.19-26, dez. 2002.

CRUVINEL, W. M. et al. Sistema Imunitário – Parte I: Fundamentos da imunidade inata com ênfase nos mecanismos moleculares e celulares da resposta inflamatória. **Revista Brasileira de Reumatologia**, Botucatu, v. 50, n. 4, p. 434-461, 2010.

DAROLT, J.; FREITAS, T. P.; FREITAS2, L.S. Diagnóstico cinesiológico-funcional de pacientes oncológicos internados no hospital São José de Criciúma/SC. **Arquivos Catarinenses de Medicina**, Criciúma, v. 40, n. 2, p-18-24, 2011.

DE VISSER, K. E.; EICHTEN, A.; COUSSENS, L. M. Paradoxical roles of the immune system during cancer development. **Nature reviews Cancer**, v. 6, n. 1, p. 24–37, jan. 2006.

DUPRÉ, S. A; REDELMAN, D.; HUNTER, K. W. The mouse mammary carcinoma 4T1: characterization of the cellular landscape of primary tumours and metastatic tumour foci. **International journal of experimental pathology**, v. 88, n. 5, p. 351–60, 2007.

ELSTON, C.W.; ELLIS, I.O. Pathological prognostic factors in breast câncer: I. The value of histological grade in breast cancer: experience from a large study with long-term follow-up. **Histopathology**, v. 19, n. 5, p. 403-10, 1991.

EVANS, R. et al. Integrins in immunity. **Journal of Cell Science**, v.122, p.215–225, 2009

FAN, S.T.; EDGINGTON, T. S. Coupling of the adhesive receptor CD11b/CD18 to functional enhancement of effector macrophage tissue factor response. **Journal Clinical Investigattor**, v.87, p.50–57, 1991.

GABRILOVICH, D.I. et al. The terminology issue for myeloid-derived suppressor cells. **Cancer research**, v. 67, n. 1, p. 425-425, 2007.

GUERMONPREZ, P. et al. Antigen presentation na T cell stimulation by dendritic cells. **Annual Review of immunology**, v.20, p.621-67, 2002.

INCA – INSTITUTO NACIONAL DE CÂNCER. Ministério da Saúde. Coordenação de Prevenção e Vigilância de Câncer. Estimativas 2016: **Incidência de Câncer no Brasil**. Disponível em: <a href="http://www.inca.gov.br/estimativa/2016/2017tabelaestados.asp?UF=BR">http://www.inca.gov.br/estimativa/2016/2017tabelaestados.asp?UF=BR</a> >. Acesso em 17/03/2016.

JOYCE, J.A.; POLLARD, J.W. Microenvironmental regulation of metastasis. **Nature Reviews Cancer**, v. 9, n. 4, p. 239-252, 2009.

KATANOV, C. et al. Regulation of the inflammatory profiles stromal cells in human breast cancer: prominent roles for TNF- $\alpha$  and the NF-k $\beta$  pathway. **Stem cell Research & Therapy**, v.6, n.87, 2015.

KUKA, M.; MUNITIC, I.; ASHWELL, J. D. Identification and characterization of polyclonal αβ T cells with dendritic cell properties. **Nature Communication**, v. 3, p. 1223, 2012.

KUKA, M.; ASHWELL, J. D. A method for high purity sorting of rare cell subsets applied to TDC. **Jornal of Immunological Methods**, p. 111-116, 2013.

LELEKAKIS, M. et al. A novel orthotopic model of breast cancer metastasis to bone. **Clinical and Experimental Metastasis**, v. 17, n. 2, p. 163-170, 1999.

LI, H.; ROSTAMI, A. IL-9: basic biology, signaling pathways in CD4+ T cells and implications for autoimmunity. **Journal of Neuroimmune Pharmacology**, v. 5, n. 2, p. 198-209, 2010.

LIU, K.; NUSSENZWEIG, M.C. Origin and development of dendritic cells. **Immunology Review**, v. 234, p. 45-54, 2010.

LIU, Y.; CAO, X. Intratumoral dendritic cells in the anti-tumor immune response. **Cellular & Molecular Immunoly**, v.12,p.381-390, 2015.

LOEB, L.A.; HARRIS, C.C. Advances in chemical carcinogenesis: a historical review and prospective. **Cancer Research**, v.68, p.6863-6872, 2007.

MENDONÇA, V. A. et al. Imunologia da hanseníase. **Anais Brasileiros de Dermatologia**, Belo Horizonte, v. 83, n. 4 p-343-350, 2008.

MEREDITH, M.M. et al. Expression of the zinc finger transcription factor zDC (Zbtb46, Btbd4) defines the classical dendritic cell lineage. **The Journal of Experimental Medicine**. 2012.

MICHELIN, M. A. et al. Peripheral helper lymphocytes produce interleukin 12 in cancer patients. Clinical medicine insights: oncology, v.7, 2013.

MICHELIN, M. A. et al. Interleukin-12 in patients with câncer is synthesized by peripheral helper T lymphocytes. **Oncology letters**, v.10, p.1523-1526, 2015.

MIZOBE-ONO, L.; ARAUJO, J. L. P.; SANTOS, M. C. Componentes das imunidades inata e adaptativa presentes na saliva humana **Revista de odontologia da Unesp**, v. 35, n. 4, p. 253-261, 2006.

MOLINA, L.; DALBEN, I.; LUCA, L.A. Análise das oportunidades de diagnóstico precoce para as neoplasias malignas de mama. **Journal of Clinical Pathology**, v. 49, n. 2, p. 185-90, 2003.

MORTARA, L. et al. Irradiated CIITA-positive mammary adenocarcinoma cells act as a potent anti-tumor-preventive vaccine by inducing tumor-specific CD4+ T cell priming and CD8+ T cell effector functions. **International Immunology**, v.21,p.21:655–65, 2009.

MOSER, M.; LEO, O. Key concepts in immunology. Vaccine, v.28, p. (Suppl 3):C2–13, 2010.

MOSMANN, T. R. et al. Two types of murine helper T cell clone. I. Definition according to profiles of lymphokine activities and secreted proteins. **The Journal of Immunology**, v. 136, n. 7, p. 2348-2357, 1986.

MURPHY, K.M.; STOCKINGER, B. Effector T cell plasticity: Flexibility in the face of changing circumstances. **Nature Immunology.** v. 11, p. 674–680, 2010.

OKITA, Y. et al. Role of tumor-infiltrating CD11b<sup>+</sup> antigen-presenting cells in the progression of gastric cancer. **Journal of surgical Research**, p192-200, 2014.

OLIVEIRA, T. G.; BORGES, O.; CRUZ, M. T. Imunoterapia anti-tumoral com células dendriticas. **Acta Farmacêutica Portuguesa**, Coimbra, v.2, n.2, p.45-60, 2013.

ONUCHIC, A.; CHAMMAS, R. Câncer e o microambiente tumoral. **Revista Médica.** São Paulo, v. 89, n. 1, p.21-31, jan. /mar. 2010.

OSTRAND-ROSENBERG, S. Immune surveillance: a balance between protumor and antitumor immunity. **Current opinion in genetics & development**, v. 18, n. 1, p. 11-18, 2008.

PARDOLL, D.M. The blockade of immune checkpoints in cancer immunotherapy. **Nature Review Cancer**. v.12, p.252-64, 2012.

PAZ, F. G. et al. The relationship between the antitumor effector of the IL-12 gene therapy ande the expression on Th1 cytokines in an HPV 16 positive murine tumor model. **Hindawi Publishing Corporation: Mediators of inflammation,** México, p.1-9, 2014.

PEROU, C. M. et al. Molecular portraits of human breast tumours. **Nature**, v. 406, p. 747-752, 2000.

PODGAEC, S. et al. Endometriosis: an inflammatory disease with a Th2 immune response component. **Human Reproduction**, v. 22, n. 5, p. 1373-1379, 2007.

PULASKI, B. A.; OSTRAND-ROSENBERG, S. Mouse 4T1 breast tumor model. **Current Protocols Immunology**, 2001.

RECHAVI, O.; GOLDSTEIN, I.; KLOOG, Y. Intercellular exchange of proteins: the immune cell habit of sharing. **FEBS Letters**, v. 583, p. 1792-1799, 2009.

REIS-FILHO, J.S.; WESTBURG, C.; PIERGA, J.Y. The impact of expression profiling on prognostic and predictive testing in breast cancer. **Journal Clinical Pathology**, v. 59, n. 3, p. 225-31, 2006.

REIZIS, B. et al. Plasmacytoid dendritic cells: recent progress and open questions. **Annual Review of Immunology**, v.29, p.163–183, 2011.

ROUZIER, R.. Nomograms to predict pathologic complete response and metastasis-free survival after preoperative chemotherapy for breast cancer. **Journal Clinical of Oncology**, v. 23, n. 33, p. 8331-9, 2005.

SATPATHY, A.T, et al. Zbtb46 expression distinguishes classical dendritic cells and their committed progenitors from other immune lineages. **Journal of Experimental Medicine**, 2012.

SCHIETINGER et al. Bystander killing of cancer requires the cooperation of CD4(+) and CD8(+) T cells during the effector phase. **Journal of Experimental Medicine**, v.207, p.2469–77, 2010.

SEGURA, E.; AMIGORENA, S. Inflamatory dendritic cells in mice and humans. **Trends immunology**, v.34, n.9, p.440-5, 2013.

SILVA, A. E.; SERAKIDES, R.; CASSALI, G. D. Carcinogênese hormonal e neoplasias hormônio-dependentes. **Revista Ciências Rural**, Santa Maria, v. 2, n. 34, p.625-633, mar. /abr. 2004.

SOTIRIOU, C.; PUSZTAI, L. Gene-expression signatures in breast cancer. **New England Journal of Medicine**, v. 360, n. 8, p. 790-800, 2009.

STEINMAN, R. M.; BANCHEREAU, J. Taking dendritic cells into medicine. **Nature**, v. 449, n. 7161, p. 419–26, 27 set. 2007.

TOEBAK, M. J. et al. Dendritic cells: Biology of the skin. **Contact Dermatitis**, v. 60, p.2-20, 2009.

TORREZINI, T.; ATHANÁZIO, D. A. Imunovigilância e imunoedição de neoplasias: implicações clínicas e potencial terapêutico, **Revista Brasileira de Cancerologia**, Salvador, v. 54, n. 1, p.63-77, 2008.

YONEDA, T. et al. Actions of bisphosphonate on bone metastasis in animal models of breast carcinoma. **Cancer**, v. 88(12 Suppl):2979-2988, 2000.

WANG, J. et al. Association of interleukin-12 polymorphisms and serum IL-12 p40 levels with osteosarcoma risk. **DNA Cell Biology**. v.32, p.605-610, 2013.

WHO. World Cancer Report 2015. Lyon: International Agency for Research on Cancer, 2016.

WU, A. A. et al. Reprogramming the tumor microenvironment: tumor-induced immunosuppressive factors paralyze T cells. **OncoImmunology**, v.4, n.7, 2015.

Anexo

### **ANEXO**



# Universidade Federal do Triângulo Mineiro

Pró-Reitoria de Pesquisa e Pós-Graduação - COMISSÃO DE ÉTICA NO USO DE ANIMAIS. CEUA

#### Parecer Consubstanciado PROTOCOLO DE PROJETO COM ENVOLVIMENTO DE ANIMAIS

IDENTIFICAÇÃO

TÍTULO DO PROJETO: Influencia da atividade física na resposta intunológica de tumores experimentais em camundos induzidas par linhagem celular 4T1

PESQUISADOR(A) RESPONSÁVEL: Prof. Dr. Márcia Antoniazi Michelin INSTITUÇÃO ONDE SE REALIZARÁ A PESQUISA: UFTM.

DATA DE ENTRADA NO CEUA UFIM:07/07/2014.

PROTOCOLO CEUA/UFTM: 317

#### SUMÁRIO DO PROJETO

#### 1. OBJETIVOS (GERAL E ESPECÍFICOS)

Objetivos gerais: investigar a influência da atividade física obre a resposta imunológica decorrente do desenvolvimento do câncer.

Objetivos específicos: analisar a influência da atividade física na resposta do sistema imune contra tumores, através da avaliação de células imunes (CD 3+ CD4+, CD8+e CD14+); analisar as alterações na sintese de citocinas (IL-2, IL-4, IL-10, IL-12, IFN-7, TNF-0, TGF-B e CD25+); verificar a influência da prática de atividade física no processo de angiogênese pela densidade microvascular (CD31+, CD105+ e Ki67; identificar o padrão de metilação dos genes: Tbox 21, 1L-12, NOS2, NOS3, TGF-β, miRNA29a, miRNA29b e miRNA155 dos camundongos da linhagem balb/c com tumores de mama e dos grupos controles; fazer o sequenciamento das regiões metiladas dos genes envolvidos na resposta antitumoral; medir a expressão dos genes envolvidos com a resposta antitumoral dos camundongos da linhagem balb/c com tumores de mama e do grupo controle.

#### 2. JUSTIFICATIVA

Tendo em vista que a experimentação animal seria o primeiro passo para descobertas de novas metodologias de diagnóstico e terapêutica. Utilizando animais poderemos investigar, nos mais variados aspectos da resposta imunológica, as interações entre o sistema imune e a resposta Tumoral e a efetividade das vacinas de células dendríticas. Tais interações, cuja investigação em seres humanos não se faz possível pelo comportamento invasivo e experimental dos procedimentos



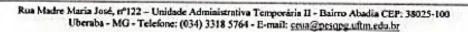
3.1)Animais:

Serão utilizados 60camundongos da linhagem Balb/C, 50 femeas e 10 machos, peso 25g, procedentes do Biotério Central da UFMG. Os animais serão alojados no biotério do IPON - UFTMOs animais serão mantidos em gaiolas plásticas (305 x 198 x 133 mm), 10 animais por caixa, cama de maravalla. A temperatura ambiente será controlada de 22 ± 2°C, umidade relativa de 55 ± 15% e com ciclo de luminosidade claro e escuro de 12 horas. Os animais receberão ração comercial (Nuvilab) e água à vontade.

3.2) Procedimentos com unimais e demais procedimentos:

Os grupos experimentais serão divididos da seguinte forma: GI - Grupo controle ; 10 Animais sem qualquer intervenção; GII - Grupo treinado: 10 animais sem tumor submetidos ao protocolo de treinamento; GIII -Grupo tumor: 10 Animais com tumor induzido com a linhagem 4T1; GIV - Grupo tumor treinado: 10 Animais com tumor induzido com a linhagem 4T1 e submetidos ao protocolo de treinamento.

Os animais dos grupos III e IV serão inoculados com a linhagem tumoral 4T1, que é conhecida como potente indutor na formação de tumores de mama em roedores. Desta forma será, inoculado uma única dose





## Universidade Federal do Triângulo Mineiro

Pro-Retoria de Pesquisa e Pés-Gradusção - COMISSÃO DE ÉTICA NO USO DE ANIMAIS- CEUA

# PROTOCOLO DE PROJETO COM ENVOLVIMENTO DE ANIMAIS

IDENTIFICAÇÃO

TÍTULO DO PROJETO: Influencia da atividade física na resposta imunológica de tumores experimentais em camundongos induzidos por linhagem celular 4T1

PESQUISADOR(A) RESPONSÁVEL: Prof. Dr. Márcia Antoniazi Michelin

INSTITUIÇÃO ONDE SE REALIZARÁ A PESQUISA:UFTM.

DATA DE ENTRADA NO CEUA UFTM:07/07/2014.

PROTOCOLO CEUA/UFTM: 317

da linhagem tumoral 4T1 com volume de 50 µl com concentração de 2,0 x 10<sup>3</sup> células por animal na região do último par de mamas, posteriormente o tempo de 7 días será respeitado para o desenvolvimento do tumor. A confirmação do desenvolvimento se dará por palpação e inspeção no local das mamas. Posteriormente os animais do grupo II serão submetidos ao protocolo de treinamento, que consiste em sessões de natação durante quatro semanas, cinco vezes por semana, os animais são colocados em baias separadas em água com temperatura controlada (28±2°C), água esta trocada todos os dias, e não há adicão de peso extra aos animais. Todo e qualquer sinal de incapacidade física, risco de afogamento, os animais são retirados do ambiente aquático. O grupo III tumor sem treinamento egrupo IV tumor treinados seguem o mesmo padrão. Posteriormente a todo o período experimental serão eutanasiados através de superdosagem anestêsica e os tecidos alvos removidos e condicionados adequadamente para posteriores estudos.

## DESCRIÇÃO DOS DESCONFORTOS E RISCOS PARA OS ANIMAIS E DESCRIÇÃO DAS RESPECTIVAS MEDIDAS PREVENTIVAS E CURATIVAS QUANDO NECESSÁRIO

Os desconfortos dos animais nas manobras de administração da droga 4T1, bem como durante o tratamento serão amenizados retirando-os do experimento. Pois uma vez apresentado desconforto ou risco não submeteremos o animal aos mesmos procedimentos respeitando o mesmo. A retirada dos animais se caso necessária, esta prevista no cálculo amostral. Para evitar e ou minimizar tais sofrimentos durante o procedimento, toda a equipe será devidamente treinada para a realização do procedimento de indução de tumor e vacinação com células dendríticas.

## DESCRIÇÃO DOS DESCONFORTOS E RISCOS PARA AS PESSOAS ENVOLVIDAS NA PESQUISA

As pessoas envolvidas neste projeto serão treinadas para todos os procedimentose utilizarão EPI's (luvas de procedimento, jalecos, máscaras).

COMENTÁRIOS DO RELATOR QUANTO À ESTRUTURA DO PROTOCOLO Este protocolo obedece aos princípios éticos para a experimentação animal.

PARECER DA CEUA: Aprovado em 19/09/2014

(O relatório anual ou final deverá ser encaminhado pelo Pesquisador um ano opós o início do processo).

Profa. Dra Hosangela Soares Chriguer Coordenadora da CEUA/UFTM