



Jornal Brasileiro de Patologia e Medicina Laboratorial

ISSN: 1676-2444

jbpm@sbpc.org.br, adagmar.andriolo@gmail.com

Sociedade Brasileira de Patologia Clínica/Medicina Laboratorial

Muhammad Ihaseh, Shadia; Cotrim Sartor de Oliveira, Maria Luiza; da Silva, Glenda Nicioli; da Silva Franchi, Carla Adriene; Viana de Camargo, João Lauro
Microdissecção e captura a laser na investigação do gene TP53 em tecidos incluídos em parafina

Jornal Brasileiro de Patologia e Medicina Laboratorial, vol. 43, núm. 1, febrero, 2007, pp. 61-67

Sociedade Brasileira de Patologia Clínica/Medicina Laboratorial
Rio de Janeiro, Brasil

Disponível em: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=393541933012>

- Como citar este artigo
- Número completo
- Mais artigos
- Home da revista no Redalyc

redalyc.org

Sistema de Informação Científica

Rede de Revistas Científicas da América Latina, Caribe, Espanha e Portugal

Projeto acadêmico sem fins lucrativos desenvolvido no âmbito da iniciativa Acesso Aberto

Microdissecção e captura a *laser* na investigação do gene *TP53* em tecidos incluídos em parafina

Primeira submissão em 20/02/06
Última submissão em 22/11/06
Aceito para publicação em 27/11/06
Publicado em 20/12/06

Laser-capture microdissection for *TP53* gene analysis in paraffin-embedded tissues

Shadia Muhammad Ihaseh¹, Maria Luiza Cotrim Sartor de Oliveira², Glenda Nicioli da Silva³,
Carla Adriene da Silva Franchi⁴, João Lauro Viana de Camargo⁵

unitermos	resumo
Microdissecção e captura a <i>laser</i>	Introdução: Microdissecção e captura a <i>laser</i> (MCL) é uma técnica de desenvolvimento recente que permite a coleta de células individuais ou pequeno conjunto de células para análise molecular. Atualmente, no Brasil, há raros microscópios para MCL, de modo que a divulgação dos procedimentos inerentes a essa técnica é oportuna para destacar seu amplo potencial para diagnóstico e investigação. Objetivo: Este trabalho descreve a padronização dos procedimentos de MCL e de extração de DNA de material fixado em formalina e incluído em parafina. Material e métodos: Foram estudados o éxon 8 do gene <i>TP53</i> e o gene da ciclofilina em amostras de tecido normal e de neoplasias de fígado e rim provenientes de modelo de carcinogênese química induzida em rato. A extração do DNA foi comprovada por reação em cadeia da polimerase (<i>nested-PCR</i>). Resultados: Foram padronizados os procedimentos de preparo dos cortes histológicos, de microdissecção e captura a <i>laser</i> e de obtenção de seqüências gênicas pela reação de <i>nested-PCR</i> para tecidos incluídos em parafina. Obtivemos amplificação de 48,3% das amostras para o éxon 8 do gene <i>TP53</i> e 51,7% para o gene da ciclofilina. Considerando pelo menos um dos dois segmentos gênicos, foram amplificadas 79,3% das amostras. Discussão e conclusão: A extração de DNA de tecidos fixados em formalina e incluídos em parafina e a técnica de <i>nested-PCR</i> foram adequadamente padronizadas para produtos gênicos de interesse, obtidos de material coletado por MCL. Esses procedimentos podem ser úteis para a obtenção de seqüências de DNA de arquivos para análise molecular.
Extração de DNA	
<i>Nested-PCR</i>	
Gene <i>TP53</i>	
Gene ciclofilina	
Blocos de parafina	

abstract

key words

Background: Laser-capture micro-dissection (LCM) is a recently developed procedure that provides single cells or specific cell groups for molecular analysis. Currently, there are few LCM systems in Brazil, in such a way that it is necessary to disseminate the technical procedures inherent to the methodology, and also to characterize its enormous potential for diagnosis and research. **Objective:** This study describes the standardization of LCM and DNA extraction from formalin fixed and paraffin-embedded tissues. **Material and Method:** The gene *TP53* exon 8 and the cyclophilin gene were studied in normal and neoplastic liver and kidney samples from a chemical carcinogenesis model in rat. DNA extraction was confirmed by nested-PCR. **Results:** Histological sections preparation for LCM and the nested-PCR procedures were standardized; 48.3% amplifications of the gene *TP53* exon 8 and 51.7% of the cyclophilin gene samples were obtained. When at least one of the gene segments was considered, 79.3% samples presented amplification. **Discussion and Conclusion:** Procedures for DNA extraction from formalin fixed and paraffin-embedded tissues collected by LCM were standardized. They can be useful for DNA collection for molecular studies.

Laser-capture microdissection
DNA extraction
nested-PCR
TP53 Gene
Cyclophilin gene
Paraffin-embedded tissues

1. Mestranda do Departamento de Patologia da Faculdade de Medicina de Botucatu, Universidade Estadual Paulista (FMB/Unesp).

2. Bióloga; Doutora pelo Departamento de Patologia da FMB/Unesp.

3. Doutoranda pelo Departamento de Patologia da FMB/Unesp.

4. Médica veterinária; Doutora pelo Departamento de Patologia da FMB/Unesp.

5. Professor-titular de Patologia do Departamento de Patologia da FMB/Unesp.

Trabalho desenvolvido no Departamento de Patologia da FMB/Unesp como monografia de graduação da biomédica Shadia Muhammad Ihaseh.

Auxílios: Conselho Nacional de Desenvolvimento Científico e Tecnológico (CNPq), processos 501776/04-4 (bolsa de iniciação científica) e 302361/2003 (bolsa de produtividade em pesquisa); Núcleo de Avaliação do Impacto Ambiental sobre a Saúde Humana (Toxicam).

Introdução

A microdissecção e captura a laser (MCL) é uma técnica de desenvolvimento relativamente recente que permite a obtenção de amostras de tecidos normais ou alterados, ou de células individuais de regiões microscópicas específicas⁽¹⁸⁾. O contato com o laser preserva a morfologia das células e seu material genético, permitindo análise molecular.

Em estudo anterior de nosso laboratório, não encontramos mutações nos éxons 5 a 8 do gene *TP53* pelas técnicas de reação em cadeia da polimerase (PCR) e *single strand conformation polymorphism* (PCR-SSCP) em lesões de fígado e rim induzidas em modelo de carcinogênese química experimental⁽⁴⁾. Nesse estudo, o DNA não foi extraído de lesões histológicas específicas, de modo que a análise molecular consistiu em um pool de células procedentes tanto de lesões neoplásicas e pré-neoplásicas como dos tecidos normais adjacentes a elas. Assim, não se pode afastar a possibilidade de que a ausência de alterações moleculares tenha resultado de "diluição" do DNA alterado, já que as células neoplásicas e pré-neoplásicas constituem uma população relativamente pequena do tecido analisado, criando condições para resultados falso negativos⁽¹⁴⁾. Para evitar essa fonte de erro, as alterações do genoma devem ser preferencialmente pesquisadas em amostras de células transformadas, procedentes de lesões pré-neoplásicas ou neoplásicas específicas. Uma maneira de fazer isso é pelo uso de MCL.

A experiência relatada na literatura com esse procedimento é animadora. Um estudo de 2001 comparou a microdissecção manual e a MCL em amostras de sete adenocarcinomas colorretais arquivadas em parafina. As amostras microdissecadas foram avaliadas por PCR, SSCP e sequenciamento. Foram detectadas mutações no éxon 1 do oncogene *K-RAS* e nos éxons 5 e 7 do *TP53* em cinco dos sete casos processados por MCL e por microdissecção manual. A MCL permitiu genotipagem mais rápida e eficiente, reduzindo o tempo para a análise molecular⁽⁶⁾. Estudos clínicos têm utilizado a MCL para avaliar a assinatura molecular de neoplasias^(5, 13, 17). A MCL também pode ser aplicada em modelos experimentais para identificar mutações e alterações da expressão gênica críticas da carcinogênese⁽⁸⁾.

O presente estudo descreve as etapas de padronização da MCL para obtenção de segmentos de DNA de lesões tumorais de fígado e rim induzidas em modelo de carcinogênese química experimental⁽⁷⁾. Os genes alvo de investigação nesse estudo foram o éxon 8 do *TP53* e o gene da ciclofilina. O *TP53* é um supressor tumoral e está associado aos processos de proliferação, diferenciação e morte

celular⁽¹⁶⁾. Por isso acha-se envolvido de modo importante na oncogênese humana e experimental^(11, 12). O gene da ciclofilina é constitutivo (*house-keeping*) do rato; codifica um receptor intracelular da ciclosporina A, um potente agente imunossupressor⁽³⁾.

Objetivos

Padronizar técnicas de microdissecção e captura a laser, extração de DNA e PCR usando como alvos de investigação o éxon 8 do gene *TP53* e o gene da ciclofilina obtidos de neoplasias de fígado e rim fixadas em formalina e incluídas em parafina.

Material e métodos

Seleção das amostras

Foram selecionados blocos de parafina com amostras de fígado (sete adenomas e quatro carcinomas) e de rins (cinco carcinomas de células tubulares) de um protocolo de carcinogênese química sistêmica⁽⁷⁾. Foram obtidas por microdissecção 26 amostras pareadas de neoplasia e tecido normal adjacente e três amostras somente de tumores.

Processamento histológico do material

Os fragmentos de fígado e de rim foram fixados por 48 horas em formalina a 10% tamponada com fosfato de sódio monobásico e fosfato de sódio dibásico anidro, nas proporções de 4 e 6,5 g/l⁽¹²⁾, lavados em água corrente durante 24 horas e mantidos em álcool a 70% por até 72 horas. Em seguida, foram submetidos a processador automático de tecidos (Leica EG1160, Alemanha), com desidratação por álcool e diafanização por xilol⁽¹²⁾. Os tecidos foram incluídos em parafina a 60°C em inclusor automático (Leica EG 1160, Alemanha).

Preparo das lâminas para MCL e extração de DNA

Foram testados cortes histológicos com três espessuras (4, 5 e 6 µm) obtidos em micrótomo semi-automático (Leica RM 214, Alemanha). Para cada bloco de parafina a ser recortado fez-se assepsia do micrótomo com álcool a 70%, assim como troca de navalha, do parafilme e das luvas do técnico. Para distensão do corte usou-se banho-maria com água destilada (aproximadamente a 50°C). As lâminas com os cortes histológicos foram mantidas em temperatura am-

biente *overnight* para secar e, a seguir, coradas com azul de toluidina (**Tabela 1**). Atenção especial foi dada à etapa de desidratação durante a técnica de coloração, pois a presença de água no corte histológico impede a adesão adequada do fragmento histológico ao filme termoplástico, dificultando a captura quando a emissão do *laser* é ativada⁽²⁾. As lâminas ficaram sem lamínulas de 20 a 30 minutos em temperatura ambiente antes do procedimento de MCL. Cortes histológicos de cada amostra foram corados por hematoxilina e eosina (H-E) para análise morfológica de controle.

Microdissecção e captura a laser

A MCL foi realizada com o sistema computadorizado Pix Cell II Laser Capture Microdissection (Arcturus, Inc., Califórnia, EUA), que consiste em um emissor de feixes de raio *laser* e um microscópio ótico invertido acoplados a um sistema de vídeo (**Figura 1**). O corte histológico deve se localizar no centro da lâmina, visto que ela é fixada ao microscópio por um sistema a vácuo. Um suporte articulado ao microscópio se acopla a um botão plástico transparente que possui um filme termoplástico em sua extremidade denominado *cap* (CapSure™ Macro LCM Caps LCM 0211, Arcturus Bioscience Mt. View, CA). Esse suporte transporta o *cap* para uma posição precisa sobre o tecido, alinhando-o à objetiva do microscópio. A imagem de interesse (células isoladas ou grupos celulares) é visualizada no monitor de vídeo, permitindo orientar a dissecação por disparos sucessivos de feixes de *laser* de alta precisão. A base do microscópio

é movida por um *joystick* para colocar a área de interesse no campo ótico. De acordo com a extensão da área a ser microdissecada, podem-se utilizar três opções de diâmetro do feixe de raio *laser* (7,15 e 30 µm). A microdissecção é feita disparando-se a quantidade de tiros necessários para recortar a área de interesse. A captura ocorre por aquecimento do filme termoplástico que se adere ao tecido dissecado. Ao final, o *cap* é retirado do sistema com um suporte próprio e acoplado a um tubo Eppendorf contendo solução para extração do DNA.

Foram microdissecadas 20 amostras com 15 µm de diâmetro do feixe de *laser* e 13 amostras com 30 µm. Foram dados, em média, 2 mil disparos do *laser* para cada amostra. Somente as áreas selecionadas foram capturadas pelo filme termoplástico. O restante do tecido (bordas e tecido não-alvo) permaneceu intacto na lâmina histológica. A morfologia do fragmento transferido foi preservada e pode ser facilmente visualizada em microscopia ótica (**Figura 2**). Após coletar



Figura 1 – A: Sistema de microdissecção e captura a laser (MCL), monitor de vídeo, fonte do laser e microscópio mostrando o joystick e o botão que aciona o tiro do laser. B: Suporte para os caps e o braço transportador do cap até a lâmina

Tabela 1 Procedimentos de coloração das amostras para microdissecção e captura a laser

Etapas	Soluções	Tempo
Desparafinização	Xilol I	2 min
	Xilol II	2 min
Hidratação	Etanol absoluto I	2 min
	Etanol a 95%	1 min
	Etanol a 75%	1 min
	Água destilada	30 s
Coloração	Azul de toluidina a 0,5%	Cobrir o corte e lavar em seguida
Desidratação e diafanização	Etanol a 75%	
	Etanol a 95%	30 s
	Etanol absoluto II	30 s
	Etanol absoluto III	1 min
	Xilol III	5 min
	Xilol IV	5 min

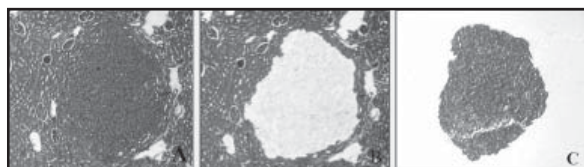


Figura 2 – Microdisseção e captura a laser de um adenocarcinoma renal de células tubulares. A: Posicionamento do adenocarcinoma para MCL; B: Captura apenas do tumor, restando o tecido normal circunjacente; C: Visualização do tumor capturado, com morfologia intacta

as áreas de interesse, o *cap* foi encaixado em microtubo Eppendorf de 0,5 ml contendo 100 µl do tampão de extração (100 mM de Tris pH 8; 50 mM de ácido etilenodiaminotetracético [EDTA] pH 8; e 500 mM de cloreto de sódio [NaCl]), 10 µl de proteinase K 10 mg/ml e 10 µl de dodecil sulfato de sódio (SDS), que foi mantido em suporte com gelo até o momento da MCL. O microtubo com o *cap* foi invertido e agitado vigorosamente para transferir a amostra do *cap* para o tampão de extração⁽¹⁴⁾. O material foi mantido a -20°C até o momento da extração do DNA.

Procedimentos de extração do DNA

Para extração do DNA, os tubos invertidos e vedados com parafilme foram aquecidos a 56°C por 30 minutos e incubados em banho-maria a 37°C *overnight*. Em seguida foram centrifugados a 14.000 rpm por 1 minuto. O tampão de extração contendo as células microdissecadas foi transferido para um microtubo de 1,5 ml, tendo sido adicionados 300 µl de fenol-clorofórmio-álcool isoamílico, na proporção de 25:24:1, e homogeneizado por inversão durante 5 minutos. Centrifugou-se novamente a 14.000 rpm por 15 minutos. O sobrenadante foi transferido para novo tubo, sendo adicionados 300 µl de clorofórmio-álcool isoamílico (24:1). Após nova centrifugação, transferiu-se o sobrenadante para outro tubo e a precipitação do DNA foi feita pela adição de 500 µl de etanol absoluto gelado (-20°C) e 25 µl de acetato de amônio 7,5 M, com manutenção a -80°C durante aproximadamente 1 hora. Após nova centrifugação, o etanol absoluto foi descartado e 500 µl de etanol a 70% foram adicionados para lavar e hidratar o DNA. Em seguida, o tubo foi centrifugado e o etanol, descartado. Os tubos foram mantidos invertidos para secar o *pellet* de DNA por aproximadamente 2 horas. O DNA foi ressuspensão em 20 µl de água ultrapura estéril. A quantificação do DNA das amostras foi realizada em espectrofotômetro Biophotometer Eppendorf.

Padronização da técnica de PCR

As amplificações do gene da ciclofilina e do éxon 8 do *TP53* pela técnica de PCR foram realizadas para confirmar

a eficácia da extração do DNA. Para ambos os segmentos gênicos de interesse foi utilizada a técnica de *nested*-PCR, que consiste em uma segunda reação de amplificação para aumentar o número de cópias do segmento gênico amplificado na primeira reação. As condições para amplificação de cada um dos segmentos gênicos analisados são apresentadas adiante. Todas as reações de PCR foram realizadas em termociclador Peltier Thermal Cycler (MJ Research, Waltham, MA) e verificadas em gel de agarose a 2% corado com brometo de etídio. Como controle negativo das reações, o DNA das amostras foi substituído pela mesma quantidade de água destilada.

Para amplificação do gene da ciclofilina, a PCR inicial (com volume final 50 µl) foi feita com 4 µl de DNA, tampão de amplificação (200 mM Tris-HCl; 500 mM KCl) diluído 1X, 1,5 mM de cloreto de magnésio ($MgCl_2$), 0,4 mM de desorribonucleotídeo trifosfatado (dNTP), 2,5 U de enzima Taq DNA polimerase (Invitrogen, Carlsbad, CA, EUA) e 0,2 µM dos devidos iniciadores: ciclofilina S – ACGCCGCTGTCTCTTTC e ciclofilina A – TGCCTTCTTTCACCTTCC (tamanho do amplicon: 440)⁽¹⁾. O perfil de ciclagem utilizado foi 2 min a 94°C, 33 ciclos de 45 s a 95°C, 30 s a 57,7°C e 1 min a 72°C, seguido por extensão de 10 min a 72°C. Para a *nested*-PCR, um *mix* de volume final de 50 µl foi feito contendo 40 µl do amplificado da primeira reação, 1x tampão de amplificação, 1,5 mM de $MgCl_2$, 0,4 mM dNTPs, 2,5 U de enzima Taq DNA polimerase e 0,2 µM dos mesmos iniciadores. O perfil de ciclagem utilizado foi o mesmo da primeira reação.

Para amplificação do éxon 8 do gene *TP53*, a reação inicial (volume final 25 µl) foi feita contendo 4 µl de DNA, 1x tampão de amplificação, 3 mM de $MgCl_2$, 0,30 mM dNTPs, 1 U de enzima Taq DNA polimerase e 0,25 µM dos devidos iniciadores: p53.8S – CCCTTGCTCTCTCTCCATA e p53.8A – TTGGTACCTTAAGGGTGAAATA (tamanho do amplicon: 102pb). O perfil de ciclagem utilizado foi 5 min a 94°C, 40 ciclos de 1 min a 95°C, 30 s a 58°C e 1 min e 20 s a 72°C, seguido por extensão de 7 min a 72°C. Para a *nested*-PCR, um *mix* de volume final de 25 µl foi feito, contendo 19,66 µl do amplificado da primeira reação, 1x tampão de amplificação, 3 mM de $MgCl_2$, 0,3 mM dNTPs, 1 U de enzima Taq DNA polimerase e 0,25 µM dos mesmos iniciadores. O perfil de ciclagem utilizado foi o mesmo da primeira reação.

Foram realizadas curvas de volume de amplificado e de concentração de $MgCl_2$ para otimizar a reação. Para a primeira curva escolhemos uma amostra amplificada anteriormente e realizamos a PCR conforme o procedimento descrito anteriormente. Para a *nested*-PCR foram fornecidas quantidades de 1, 4, 8 e 12 µl de amplificados procedentes

da primeira reação. Os demais reagentes permaneceram nas mesmas concentrações. Para a curva de $MgCl_2$, a primeira reação foi realizada conforme já referido. Na segunda reação, concentrações de tampão, dNTPs, *primers* e *Taq* polimerase foram mantidas e o volume de 8 μ L de amplificado, fixado. As concentrações de $MgCl_2$ foram de 3 mM (concentração da primeira reação) e 4 e 5 mM. A análise foi feita em gel de poliácridamida a 7% corado com solução de nitrato de prata, que permite maior acuidade na discriminação das bandas.

Resultados

Os resultados deste estudo são apresentados na **Tabela 2**. O diâmetro de 15 μ m do feixe de *laser* permitiu

melhor controle de calibração do equipamento de MCL. A análise por espectrofotometria da quantidade de DNA das amostras obtidas por MCL foi inferior à sensibilidade do aparelho (< 2,5 μ g/ml). As análises das curvas de volume de amplificado e de concentração de $MgCl_2$ para o éxon 8 do gene *TP53* indicaram que o volume de 8 μ L (**Figura 3**) e a concentração de 5mM (dados não mostrados) foram os que apresentaram melhores resultados na *nested*-PCR. No total dos procedimentos executados, 48,3% das amostras amplificaram para o éxon 8 do gene *TP53* e 51,7% para o gene da ciclofilina (**Figura 4**). Considerando a amplificação de pelo menos um dos dois segmentos gênicos, obtivemos 79,3% de amplificação das amostras analisadas.

Tabela 2

Amplificação de DNA das amostras de fígado e rins de ratos Wistar utilizadas para microdissecção e captura a laser

Caso nº	Diagnósticos	MCLs	Espessura do corte (μ m)	<i>TP53</i> éxon 8	Ciclofilina
1FT	Carcinoma	1	6	-	+
2FT	Adenoma	1	4	+	+
1FN	Normal	2	4 / 6	-/-	+ / +
2FN	Normal	2	4	+ -	- -
4FT	Carcinoma	1	6	-	-
7FT	Adenoma	1	6	+	-
8FT	Adenoma	1	6	-	+
8FN	Normal	1	6	+	+
9FN	Normal	1	6	-	+
9FT	Adenoma	1	6	-	+
11FT	Adenoma	1	6	+	+
11FN	Normal	1	6	-	+
12FT	Adenoma	2	5 / 6	+ / -	- / -
12FN	Normal	1	6	+	+
16FT	Carcinoma	1	5	-	-
16FN	Normal	1	5	-	-
20FT	Carcinoma	1	6	-	-
21FT	Adenoma	1	6	-	+
21FN	Normal	2	5 / 6	- / -	- / +
2RN	Normal	1	5	+	-
1RN	Normal	1	5	+	+
2RT	Carcinoma	1	5	-	+

1RT	Carcinoma	1	5	+	+
3RT	Carcinoma	1	5	+	-
3RN	Normal	1	5	-	-
4RT	Carcinoma	1	5	-	- -
5RT	Carcinoma	1	5	+	-
5RN	Normal	1	5	+	-
4RN	Normal	1	5	+	-

FT: amostra de fígado tumoral; FN: amostra de fígado normal adjacente ao tumor; RT: amostra de rim tumoral; RN: amostra de rim normal adjacente ao tumor; MCLs: número de microdissecções realizadas para cada amostra.

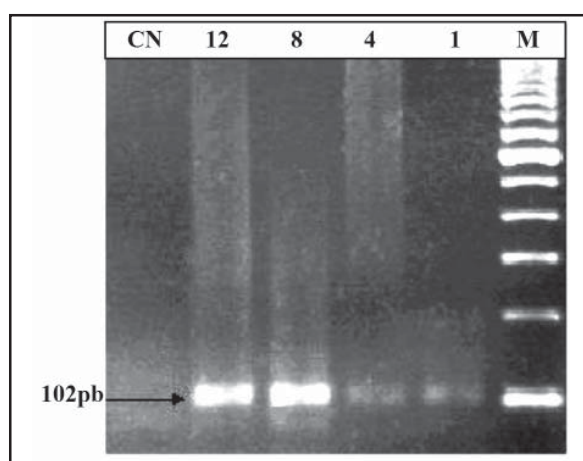


Figura 3 – Gel de agarose a 2% da amostra 11FT mostrando resultado da nested-PCR para o éxon 8 do gene TP53 com diferentes volumes de amplificado da primeira reação (1, 4, 8 e 12 µl). CN = controle negativo; M = marcador de 100 pb.

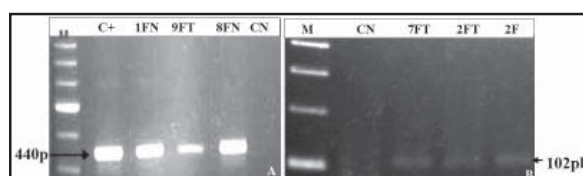


Figura 4 – Géis de agarose 2% mostrando resultados da nested-PCR para um subgrupo de amostras de fígado: A) gene da ciclofilina. C+ = controle positivo dessa reação, realizado com amostra não-microdissecada. B) éxon 8 do gene TP53. CN = controle negativo; M = marcador 100 pb.

Discussão

Nossos resultados indicam que, em quase 80% das amostras, a metodologia utilizada foi bem-sucedida para obtenção de segmentos de DNA de tecidos fixados em formalina tamponada e incluídos em parafina. A amplificação dos segmentos gênicos só foi possível pela utilização da *nested*-PCR. Essa é uma variante da PCR que possui maior sensibilidade, indicada quando os amplificadores obtidos inicialmente não são visualizados em gel de agarose, levando ao risco de resultados falso negativos⁽¹⁵⁾.

O preparo das lâminas com os cortes histológicos possui peculiaridades que são críticas para o sucesso da MCL. Por

exemplo, é importante não secar as lâminas em estufa, pois isso acarreta maior aderência do tecido à lâmina, dificultando seu “descolamento” pelo *laser* e conseqüente captura pelo *cap* após a microdissecção. Outro fator capaz de interferir no êxito da MCL é a espessura do corte histológico, que pode variar conforme o tecido estudado. No caso de órgãos maciços, como fígado e rim, a espessura de 5 µm adotada no presente estudo foi adequada, pois forneceu material genômico suficiente para amplificação. Cortes mais delgados, como 4 µm, fornecem menor quantidade de material, e cortes mais espessos, como 6 µm, apesar de fornecerem mais material, mostraram duas dificuldades: não permitiram acurácia na visualização das lesões de interesse e foram mais difíceis de dissecar. A coloração de azul de toluidina foi escolhida por ser procedimento de menor custo e de execução mais rápida do que a H-E convencional.

Nossos resultados mostraram que 51,7% das amostras amplificaram para o gene da ciclofilina e 48,3% para o éxon 8 do gene TP53. Entretanto, cerca de 50% das amostras não amplificaram para pelo menos um dos genes. Esse número relativamente alto de não-sucessos pode ser atribuído a diversos fatores, que incluem: a) o esgotamento da suspensão de DNA extraído; b) problemas com o processamento técnico dependentes da duração da fixação do tecido em formalina e ou do tempo de inclusão em parafina, resultando em fragmentação do DNA; c) pouca quantidade de DNA genômico obtido da extração. O insucesso parcial da amplificação do gene *house-keeping* da ciclofilina também pode ser devido ao longo comprimento de seu amplificado (440 pb), pois, quando o DNA está comprometido pelo processamento do material, como é possível ocorrer em material fixado e incluído em parafina, é desejável que o desenho dos *primers* envolva amplicons menores que 200 pb⁽¹⁰⁾.

Neste trabalho lidamos com dois fatores limitantes à amplificação gênica: o número relativamente reduzido de células capturadas por MLC e a fragmentação de DNA genômico resultante do processamento histológico dos tecidos. A qualidade e a quantidade do DNA obtido na extração das amostras parafinadas e microdissecadas não podem ser comparadas às conseguidas de tecido fresco e homogêneo em sua composição. Reconhecendo essas limi-

tações inerentes ao material analisado, utilizamos recursos e procedimentos adequados para a obtenção de seqüências de DNA para análise molecular.

Conclusão

No conjunto, os resultados indicam que o preparo dos cortes histológicos para MCL e a extração de DNA das lesões foram efetivos, permitindo a amplificação de segmentos genômicos de interesse em quase 80% das amostras analisadas. A incorporação da técnica de *nested*-PCR permitiu superar a limitação resultante da escassez de material microdissecado. Esses procedimentos podem ser úteis para pesquisa de mutações gênicas por seqüenciamento direto dos produtos

de PCR ou para estudos de expressão gênica por RT-PCR em material arquivado em blocos de parafina^(9, 10).

Agradecimentos

O Dr. Fernando Soares viabilizou o treinamento de um dos autores (MLCSO) no laboratório de MCL do Instituto Ludwig para Pesquisa do Câncer, em São Paulo. A Dra. Maria Aparecida Marchesan Rodrigues reviu criticamente o manuscrito. As Dras. Silvia Regina Rogatto e Cláudia Rainho forneceram sugestões inestimáveis para o desenvolvimento deste estudo. Os pós-graduandos Rodrigo Mattos dos Santos, Cristiane Melissa Tomazini e Robson Francisco Carvalho auxiliaram nos procedimentos laboratoriais.

Referências

1. ALWAYS, S. E. et al. Increased myogenic repressor Id mRNA and protein levels in hindlimb muscles of aged rats. *Am J Physiol Regul Integr Comp Physiol*, v. 285, p. 411-22, 2001.
2. ARCTURUS. *Laser capture microdissection with the PixCell II®: training and certification course – Level I*. Version 1.0. Mountain View, California, 2000. 86p.
3. BEL, E.; BARNES, N. Other pharmacotherapy. *Eur Respir Rev*, v. 10, n. 69, p. 10-82, 2000.
4. CASTELLI, E. C. et al. No mutations found in exons of TP53, H-RAS and K-RAS genes in liver of male Wistar rats submitted to a medium-term chemical carcinogenesis assay. *J Bras Patol Med Lab*, v. 38, p. 175-82, 2002.
5. DENG, W. G. et al. Potential role of p53 mutation in chemical hepatocarcinogenesis of rats. *World J Gastroenterol*, v. 10, n. 1, p. 46-52, 2004.
6. DILLON, D.; ZHENG, K.; COSTA, J. Rapid, efficient genotyping of clinical tumor samples by laser-capture microdissection/PCR/SSCP. *Exp Mol Pathol*, v. 70, p. 195-200, 2001.
7. FRANCHI, C. A. S. *Restrição energética e carcinogênese hepática promovida por hexaclorobenzeno (HCB) em ratos*. 2005. 68f. Dissertação (Doutorado). Faculdade de Medicina, Universidade Estadual Paulista, Botucatu.
8. FU, Y. et al. Mutation and expression of the p53 gene during chemical hepatocarcinogenesis in F344 rats. *Biochim Biophys Acta*, v. 1628, p. 40-9, 2003.
9. GREENBLATT, M. S. et al. Mutations in the p53 suppressor gene: clues to cancer etiology and molecular pathogenesis. *Cancer Res*, v. 54, p. 4855-78, 1994.
10. GREER, C. E.; WHEELER, C. M.; MANOS, M. M. PCR amplification from paraffin embedded tissues: sample preparation and the effects of fixation. In: DIEFFENBACH, C. W.; DVEKSLER, G. S. (eds.). *PCR primer, a laboratory manual*. Plain view NY: Cold Spring Harbor Lab Press, 1995. Chap. 1, p. 99-112.
11. ISHIKAWA, T. et al. DNA repair and cancer: lessons from mutant mouse models. *Cancer Sci*, v. 95, n. 2, p. 112-7, 2004.
12. MICHALANY, J. *Técnica histológica em anatomia patológica: com instruções para cirurgia, enfermeira e citotécnico*. 3. ed. São Paulo: Michalany, 1998. 295p.
13. MOURA-GALLO, C. V. et al. TP53 mutation in malignant breast tumors: association with risk factors and clinical-pathological characteristics, including risk of death, in patients from Rio de Janeiro. *Rev Bras Epidemiol*, v. 7, p. 167-75, 2004.
14. NAGAI, H. et al. Characterization of liver-cirrhosis nodules by analysis of gene-expression profiles and patterns of allelic loss. *J Hum Genet*, v. 49, n. 5, p. 246-55, 2004.
15. SIMONE, N. L. et al. Laser capture microdissection: opening the microscopic frontier to molecular analysis. *Trends Genet*, v. 16, p. 272-6, 1998.
16. ZENG, Q. Y.; HANSSON, P.; WANG, X. R. Specific and sensitive detection of the conifer pathogen *Gremmeniella abietina* by nested PCR. *BMC Microbiol*, v. 5, n. 1, p. 65-94, 2005.
17. YAMASAKI, H. Multistage carcinogenesis: implications for risk estimation. *Cancer Metastasis Rev*, v. 7, p. 5-18, 1988.
18. YANG, F. et al. Laser microdissection and microarray analysis of breast tumors reveal ER-alpha related genes and pathways. *Oncogene*, v. 25, n. 9, p. 1413-9, 2006.
19. YAZDI, A. S. et al. Laser-capture microdissection: Applications in routine molecular dermatopathology. *J Cutan Pathol*, v. 31, n. 7, p. 465, 2004.

Endereço para correspondência

João Lauro Viana de Camargo
Departamento de Patologia da Faculdade de
Medicina da Universidade Estadual Paulista (Unesp)
Distrito de Rubião Júnior, s/n
CEP 18618-000 – Botucatu-SP
e-mail: decam@fmb.unesp.br