

LINDOLFO DUMONT PRADO

SISBI/UFU



1000211893

MON

616.65 - 006.6

P836 P

TES/MEN

**PSM MOLECULAR NO DIAGNÓSTICO E ESTADIAMENTO DO CÂNCER DA
PRÓSTATA**

Dissertação apresentada à Universidade Federal de Uberlândia,
como requisito parcial para obtenção do Título de Mestre em
Medicina.

Área de Concentração: Clínica Médica - Genética.

Orientadores: Prof. Luiz Ricardo Goulart Filho
Prof. Agnaldo Coelho da Silva

UBERLÂNDIA - MG

2003

DEDICATÓRIA

À minha família, em especial a minha esposa Liliani e aos meus filhos: Anielo, Annez e Arthur, pelo carinho estímulo e compreensão.

A todos que contribuíram pela minha formação profissional.

AGRADECIMENTOS

A Deus e aos meus pais pela minha existência.

À Universidade Federal de Uberlândia e ao Departamento de Clínica Médica pela oportunidade de realizar este curso.

Aos professores do curso de mestrado, em especial aos orientadores deste estudo, Prof. Luiz Ricardo Goulart Filho e Prof. Agnaldo Coelho da Silva, pela dedicação e envolvimento.

Aos professores Maria Célia Santos e Omar Pacheco Simão pelas contribuições importantes ao participarem do exame de qualificação.

Ao Prof. Sebastião Antônio Borba pela amizade, companheirismo, estímulo e colaboração.

Aos professores e médicos administrativos da disciplina de Urologia: Osvaldo de Freitas Filho, Omar Pacheco Simão, Leandro Alves de Oliveira e Eduardo Henrique Pereira Braga pela contribuição na realização deste trabalho.

Aos médicos residentes: Célio Q. de Souza, Rafael S. F. de Aguiar, Ricardo G. de Freitas, Yuri Túlio D. Andrez Nobre, Itamar M. Gonçalves, Aldeci P. de Oliveira pela colaboração.

Aos geneticistas do Laboratório de Genética do Instituto de Genética e Bioquímica da UFU: Adriana F. Neves, Alexandra de Moraes Cardoso, Jaqueline D. Dias Oliveira, Juliana Meola, Andréia Cristina Capaneli e Waldesse Piragé de Oliveira Jr. pela dedicação e colaboração.

Ao Rodrigo Américo Cunha de Souza pela colaboração na área de informática médica.

À bibliotecária Maria Inês Bacchin pelos esclarecimentos sobre as normas para utilização de referências bibliográficas e citações em trabalhos científicos.

À Sênia Jorge pela colaboração na revisão do texto e correção gramatical.

A todos os profissionais da saúde e funcionários do HC da UFU que, direta ou indiretamente, contribuíram para a elaboração deste estudo.

Aos pacientes que participaram deste trabalho.

RESUMO

Introdução. Marcadores moleculares têm sido investigados para melhorar o diagnóstico do câncer da próstata. Portanto, a realização da dosagem do PSM molecular, por RT-PCR semi-“nested” no sangue, no pré-operatório da prostatectomia radical, em associação com os resultados do estadiamento TNM 92 e com o diagnóstico laboratorial no controle pós-operatório, pela dosagem bioquímica do PSA total no sangue, teve por objetivos estabelecer diagnóstico molecular para esta neoplasia e avaliar o seu prognóstico de cura com a cirurgia radical.

Pacientes e método. O grupo de estudo foi constituído por 32 pacientes com câncer da próstata, submetidos à prostatectomia radical, tendo como critérios de inclusão: Gleason da biópsia < 8, PSA bioquímico total no sangue, no pré-operatório $\leq 20,0$ ng/ml, pela metodologia IMMULITE®, Raio-X e/ou mapeamento ósseo com Tecnécio negativos, nos casos de PSA bioquímico total pré-operatório $> 10,0$ ng/ml, toque retal compatível com câncer localizado, idade ≤ 80 anos e expectativa de vida de 10 ou mais anos. Neste grupo foi realizado a dosagem do PSM por RT-PCR semi-“nested” no sangue, no pré-operatório, associando-se os resultados com o estadiamento TNM 92 e com os diagnósticos de câncer localizado (cura laboratorial) e câncer com invasão local ou metastático, pela dosagem bioquímica do PSA total no sangue, no controle pós-operatório. O grupo controle foi constituído por 14 pacientes com hiperplasia nodular da próstata (HNP), submetidos à ressecção trans-uretral da próstata ou prostatectomias abertas (trans-vesical ou retro púbica), tendo como critérios de inclusão: diagnóstico anátomopatológico da peça cirúrgica de HNP, PSA bioquímico total no sangue, no pré-operatório $\leq 20,0$ ng/ml e idade ≤ 80 anos, nos quais a RT-PCR semi-“nested” PSM foi realizada no sangue, no pré-operatório.

RESUMO

Resultados. Com os critérios de inclusão no grupo de estudo, utilizados neste trabalho, encontrou-se pelo estadiamento TNM 92, câncer localizado (pT1 e pT2) em 18/32 (56,3 %) e câncer com invasão local ou metastático (pT3 pT4 pN1) em 14/32 (43,7 %) dos casos. A RT-PCR semi-“nested” do PSM no sangue, no pré-operatório, foi positiva em 4/6 (66,7 %) dos pacientes com HNP, 10/11 (90,9 %) dos pacientes com câncer localizado (pT1 pT2) e em 3/7 (42,9 %) dos pacientes com câncer com invasão local ou metastático (pT3 pT4e pN1), apresentando no diagnóstico do câncer com invasão local ou metastático (pT3 pT4 e pN1), em relação à HNP, diagnosticados pelos exames anatomo-patológicos com estadiamento pela classificação TNM 92, sensibilidade, especificidade, valor preditivo positivo, valor preditivo negativo e acurácia de 43 %, 33 %, 43 %, 33 % e 38 %, respectivamente. No controle pós-operatório pelas dosagem bioquímica do PSA total, no sangue, com ponto de corte \leq 0,04 ng/ml, diagnosticando-se com este valor câncer localizado (cura laboratorial), 7/18 (38,9 %) dos pacientes com câncer localizado pelo estadiamento TNM 92 apresentaram-se com diagnóstico laboratorial pós-operatório de câncer com invasão local ou metastático e 2/13 (15,4 %) dos pacientes estadiados com câncer com invasão local ou metastático pelo estadiamento TNM 92, apresentaram-se com diagnóstico laboratorial pós-operatório de câncer localizado (cura laboratorial), encontrando-se como resultado final pelos controles pós-operatório câncer com invasão local ou metastático em 18/31 (58,1 %) dos pacientes. Nos controles pós-operatório, encontrou-se RT-PCR semi-“nested” PSM positivo em 7/7 (100,0 %) dos pacientes com de câncer localizado (cura laboratorial) e em 9/10 (90,0 %) dos pacientes com diagnóstico laboratorial pós-operatório de câncer com invasão local ou metastático, apresentando no diagnóstico de câncer com invasão local ou metastático em relação ao câncer localizado (cura laboratorial), diagnosticados segundo os critérios relacionados, sensibilidade de 90 %, especificidade de 0 %, valor preditivo positivo de 56 %, valor preditivo negativo de 0 % e acurácia de 53 %.

RESUMO

Conclusões. A RT-PCR semi-“nested” PSM positiva no sangue no pré-operatório em associação com o diagnóstico no controle pós-operatório de câncer com invasão local ou metastático em relação ao localizado (cura laboratorial), sugere que este marcador não foi adequado para o estadiamento, mas mostrou-se útil no diagnóstico molecular precoce do câncer da próstata.

Palavras chaves: PSM - Prostatectomia Radical - RT-PCR semi-“nested” PSM - Molecular

ABSTRACT

ABSTRACT

Introduction. Molecular markers have been investigated to improve prostate cancer diagnostics. Therefore, PSM mRNA levels were investigated through Nested RT-PCR in peripheral blood mononuclear cells of patients submitted to radical prostatectomy to evaluate its association to the TNM 92 histological staging and to the total PSA serum levels in the post-surgery follow-up, in order to establish a molecular diagnostic for the prostate cancer and to evaluate the clinical prognostic aiming the cure after surgery.

Patients and methods: A group of patients with prostate cancer (PCa) consisted of 32 individuals that were submitted to radical prostatectomy with the following criteria: Gleason score lower than 8, total PSA (tPSA) serum levels lower or equal to 20 ng/mL (IMMULITE[®]), negative bone mapping and X-rays image analysis for tPSA greater than 10 ng/mL, rectal examination compatible with organ confined cancer, age limit up to 80 years old with a life expectancy of 10 years or more. PSM mRNA was also detected through nested RT-PCR in pre-surgery blood samples, and positivity was associated to the TNM 92 histological staging, and to the diagnostic of organ confined and extracapsular invasion or metastatic disease, based on total tPSA serum levels measured after surgery. For the post-surgery follow-up, the tPSA cutoff limit of 0.04 ng/mL was used to separate the organ confined from extracapsular invasion or metastatic disease. The control group consisted of 14 patients with benign prostate hyperplasia (BPH) that were submitted to either transurethral resections or to open prostatectomies (trans-vesical or retro pubic) according to the following inclusion criteria: histopathological results of BPH and tPSA serum levels pre-biopsies lower or equal to 20 ng/mL. RT-PCR was also realized in pre-surgery blood samples.

Results: TNM 92 staging was accomplished based on the inclusion criteria, and 18 patients (56.3%) presented organ confined cancer (pT1 and pT2) and 14 (43.7%) had a possible local invasion or a metastatic disease (pT3, pT4 and pN1). RT-PCR-PSM was positive in 4 of 6

ABSTRACT

BPH patients (66.7%), in 10 of 11 organ confined PCa patients (90.9%), and in 3 of 7 local invasion or metastatic PCa patients (42.9%). Considering only patients diagnosed with extracapsular cancer invasion or metastasis and BPH, the molecular detection had a sensitivity, specificity, positive and negative predictive values, and accuracy of 43%, 33%, 43%, 33% and 38%, respectively. From those patients with organ confined disease, the post-surgery tPSA cutoff limit have detected positive surgical margins in 38.9% (7 of 18) while for those patients with extracapsular disease 15.4% (2 of 13) have presented laboratorial cure, with a final result of 58.1% of patients with extracapsular cancer invasion or metastasis. During follow-up with tPSA serum levels, the RT-PCR-PSM was positive for 100% of organ confined disease and 90% for extracapsular PCa invasion or metastasis, with a sensitivity, specificity, positive and negative predictive values, and accuracy of 90%, 0 %, 56,0%, 0 % and 53%, respectively, for extracapsular cancer invasion or metastasis, in relation to the organ confined disease.

Conclusions: Positive results of RT-PCR-PSM in pre-surgery blood samples were not able to separate disease stages; however, this molecular marker detected most of the organ confined disease patients, suggesting that it may be used as a PCa early detection marker.

LISTA DE ABREVIATURAS E SIGLAS

A - Adenina

ACT - Antichimiotripsina

ASA - “American Anesthesiology Association”

°C - Graus Celsius

C - Citosina

cDNA - DNA complementar

CEP - Conselho de Ética em Pesquisa

CNS - Conselho Nacional de Saúde

dATP -Trifosfato de desoxiadenosina

dCTP -Trifosfato de desoxicitosina

DEPC -Dietil pirocarbonato

dGTP -Trifosfato de desoxiguanidina

DNA - Ácido desoxirribonucléico

DNase - Enzima que degrada o DNA

dNTPs -Desoxirribonucleotídeos

dTTP -Trifosfato de desoxitimidina

E - Especificidade

EDTA - Etileno diamino tetracético

EEUU - Estados Unidos da América

FAMED - Faculdade de Medicina

g - Grama

G - Guanina

GAPDH - Gliceraldeído fosfato desidrogenase

LISTA DE ABREVIATURAS E SIGLAS

HC - Hospital de Clínicas

HNP - Hiperplasia nodular da próstata

INCA - Instituto Nacional do Câncer

LR- - Razão de verossimilhança, “likelihood ratio”, “odds ratio” (OD), negativa

LR+ - Razão de verossimilhança, “likelihood ratio”, “odds ratio” (OD), positiva

MG - Macroglobulina

mg - Miligrama

MgCl₂ - Cloreto de magnésio

mL - Mililitro

mM - Milimolar

MMLV-RT - Enzima que realiza a transcrição reversa

MS - Ministério da Saúde

ng - Nanograma

nm - Nanômetro

OCR - “Receiver Operating Curves”

P - Prevalência

pb - Pares de bases

PCR - Reação em Cadeia da Polimerase

PIN - Neoplasia intra epitelial

pmoles - Picomoles

PSA - Antígeno Próstático Específico

PSM - Antígeno Prostático de Membrana

RNA - Ácido ribonucléico

RNAm - Ácido ribonucléico mensageiro

RNase - Enzima que degrada o RNA

LISTA DE ABREVIATURAS E SIGLAS

RT- Transcriptase Reversa

RTUP - Ressecção trans-uretral da próstata

Rx - Raios x

S - Sensibilidade

T - Timina

Taq - *Termous aquaticus*

TBE -Tris, Ácido Bórico, EDTA

TNM - T-Tumor, N-Linfonodos, M-Metástases

U - Unidade

UCLA - Universidade da California

UFU - Universidade Federal de Uberlândia

VP- - Valor preditivo negativo

VP+ - Valor preditivo positivo

μ g - Micrograma

μ L - Microlitro

μ M - Micromolar

SUMÁRIO

RESUMO

ABSTRACT

LISTA DE ABREVIATURAS E SIGLAS

SUMÁRIO

1 INTRODUÇÃO	14
2 OBJETIVOS.....	29
3 PACIENTES E MÉTODO	30
3.1 Pacientes.....	30
3.2 Modelo do estudo	30
3.3 Levantamento de dados	31
3.4 Rastreamento do câncer da próstata	31
3.5 Diagnóstico e estadiamento do câncer da próstata.....	32
3.6 Exames pré-operatório, risco cirúrgico e expectativa de vida.....	32
3.7 Procedimentos cirúrgicos	32
3.8 Critérios de inclusão nos grupos de estudo e controle	33
3.9 Exames anátomopatológicos	34
3.10 Dosagem qualitativa do PSM por RT-PCR semi-“nested”	35
3.10.1 Obtenção das amostras	35
3.10.2 Extração do RNAm.....	35
3.10.3 RT-PCR semi-“nested”	36
3.10.3.1 Transcrição reversa - Síntese do cDNA	36
3.10.3.2 Reação para qualificação do RNA.....	36
3.10.3.3 Primeira amplificação por PCR.....	37

SUMÁRIO

3.10.3.4 Segunda amplificação por PCR.....	38
3.10.5 Eletroforese	39
3.11 Dosagem bioquímica quantitativa do PSA.....	39
3.12 Local de realização dos exames	40
3.13 Aprovação no Conselho de Ética em Pesquisa	40
4. ANÁLISE ESTATÍSTICA.....	41
5 RESULTADOS	42
6 DISCUSSÃO.....	53
7 CONCLUSÕES.....	58
8 REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS	59
9 ANEXOS.....	66
9.1 Dados individuais.....	67
9.2 Dados individuais.....	69
9.3 Índice Kappa.....	70
9.4 Sistema de Gleason	71
9.5 Estadiamento Whitmore Jewett - TNM 1992.....	72
9.6 Protocolo de Extração do RNAm com TRIZOL®	73
9.7 Termo de consentimento livre e esclarecido	74
9.8 Aprovação pelo CEP da UFU	75

1 INTRODUÇÃO

Para 2002, estimou-se a ocorrência no Brasil de 25.600 casos novos de câncer da próstata, precedidos apenas pelo câncer de pele não melanoma, e 7.870 óbitos, representando 12 % do total de mortes esperadas por câncer em homens. A taxa de mortalidade bruta do câncer da próstata vem apresentando acentuado ritmo de crescimento, passando de 3,73/100.000 homens em 1979 para 8,93/100.000 homens em 1999, o que representa uma variação percentual relativa de 139 %. Esta neoplasia é a quarta causa de morte por tumores no Brasil, correspondendo a 6 % do total de óbitos por este grupo nosológico (BRASIL, 2002).

Foi projetado para 1998, ocorrência de 184.500 casos novos de câncer da próstata nos Estados Unidos da América, segundo Landis et al. (1998), com ocorrência de cerca de 32.000 mortes por ano, de 1990 a 1995, em consequência deste tumor (KURTH; MICKISCH; SCHRÖDER, 1999).

Aproximadamente, 10 % dos homens, irão apresentar diagnóstico clínico de câncer da próstata e 3 % a 4 % destes pacientes irão a óbito pela doença, freqüentemente com considerável redução na sua qualidade de vida, por muitos anos antes da sua morte (BRAWER; KIRBY, 1998).

O câncer da próstata é, atualmente, o tumor mais diagnosticado nos homens, representando 21 % do total de casos, tendo ultrapassado, em freqüência, os tumores do pulmão e do cólon, na população masculina brasileira acima de 45 anos (BRUNINI et al., 1982).

Estudos em autópsias mostraram que 60 % dos homens acima dos 80 anos de idade apresentam neoplasia da próstata, quando a glândula é estudada através de cortes seriados, segundo Scott et al. (1969), segundo Franks (1973), 30 % dos homens acima de 50 anos de idade têm câncer prostático latente, indetectável durante muitos anos, com incidência

variando de 10 % aos 50 anos para 80 % aos 80 anos de idade, duplicando a cada dez anos a partir dos 50 anos, nesta faixa etária.

O risco do câncer da próstata aumenta de 3 a 6 vezes nos pacientes com história familiar deste câncer nos parentes de primeiro grau (pai e irmãos) e de segundo grau (avo e tios) (CUSSENOT; VALERI 2001).

O câncer da próstata tem uma incidência variável de acordo com as regiões geográficas. A mais baixa incidência deste tumor foi encontrada no Oriente: 0,8 e 3,4 novos casos por 100.000 habitantes por ano, na China e no Japão, respectivamente (KURTH; MICKISCH; SCHRÖDER, 1999).

Na Europa, segundo Spaten et al. (2000) de acordo com os dados obtidos pelo “Rotterdam Cancer Registry” a incidência do câncer prostático em 1995 foi de 125 casos novos por 100.000 habitantes por ano.

Nos Estados Unidos da América (EEUU), a incidência de câncer da próstata é mais alta na população da raça negra do que na população da raça branca, 136 e 100 casos novos por 100.000 habitantes por ano, respectivamente (ZARIDGE; BOYLE, 1987; ROSS et al., 1988).

No Brasil, a incidência desta neoplasia está em torno de 22 casos novos por 100.000 habitantes por ano, apresentando também incidência maior na população de raça negra do que na raça branca (SROUGI; SIMON, 1990).

Em Minas Gerais, ele ocupa o segundo lugar em casos diagnosticados e como causa de óbitos (BRASIL, 2003).

Em Uberlândia, Minas Gerais, com estes números, estima-se que a incidência de câncer da próstata tenha sido de 110 casos novos em 2002.

No rastreamento do câncer da próstata, a “American Urology Association” e a “American Cancer Society”, recomendam a realização anual do toque retal e da dosagem bioquímica do PSA total no sangue periférico nos homens a partir de 50 anos de idade e a partir dos 40 anos

nos pacientes de risco desta neoplasia, ou seja, aqueles com história familiar deste câncer e nos pacientes da raça negra (CHAMBERLAIN et al., 1996; SELLY et al., 1996).

No Brasil, na implementação da Política Nacional de Prevenção e Controle do Câncer, o Instituto Nacional do Câncer, órgão do Ministério da Saúde responsável pela coordenação e execução desta política, instituiu o Programa Nacional de Controle do Câncer da Próstata, com consenso estabelecido pela oficina de trabalho realizada no Rio de Janeiro em Junho de 2002. Neste consenso ficou definido: não indicar o rastreamento populacional do câncer da próstata, baseado na ausência de evidências da efetividade das modalidades terapêuticas proposta para o câncer em estádios iniciais e do risco de seus efeitos adversos; indicar o rastreamento oportunístico, ou seja, a sensibilização de homens com idade entre 50 e 70 anos que procuram os serviços de saúde por motivos outros que o câncer da próstata sobre a possibilidade de detecção precoce deste câncer, por meio da realização do toque retal e da dosagem bioquímica do PSA total, informando-os sobre as limitações, os benefícios e os resultados dos ensaios clínicos atualmente em andamento nos Estados Unidos da América (“Prostate, Lung, Colorectal and Ovarian Cancer Screening Trial - PLCO”) e Europa (“European Randomized Screening for Prostate Cancer Trial - ERSPC”) (INCA, 2002).

O exame digital retal da próstata apresenta uma sensibilidade de 67 % a 69 % e especificidade de 89 % a 97 %, de acordo com Guinan et al. (1980) e Vihko et al. (1985) e valor preditivo positivo analisado isoladamente de 21 % segundo Catalona; Richie; Ahmann (1994b).

O antígeno prostático específico, (PSA), é uma glicoproteína, com função de protease neutra contendo 93 % de aminoácidos e 7 % de carboidratos, constituída por um monômero com 240 aminoácidos e carboidratos em quatro sítios de ligações, com peso molecular de 34 kilodalton. Ela é produzida pelas células acinares e ductais da glândula prostática. Os

conhecimentos atuais sobre esta proteína evidenciam em sua estrutura molecular, pelo menos, 5 epitopos (regiões de um determinante antigênico que fazem contato com o sítio de ligação do antígeno na molécula do anticorpo ou no receptor da célula t). Estes epitopos servem de antígenos para anticorpos utilizados nas técnicas usuais de dosagens do PSA (BRAWER; KIRBY, 1998).

O PSA é produzido pelas células colunares do epitélio dos ácinos e ductos prostáticos normais, com alterações benignas (inflamações, infecções, infartos) e na maioria, porém, não em todos os tipos de câncer da próstata. As células colunares são circundadas pela camada de células basais presentes em todas alterações benignas do epitélio, que por sua vez são circundadas pela membrana basal (BRAWER; KIRBY, 1998).

Na neoplasia intra-epitelial (PIN), considerada como lesão pré-maligna do câncer da próstata, a camada de células basais pode estar interrompida em algumas áreas. No câncer da próstata, a membrana basal encontra-se interrompida principalmente nas áreas relacionadas com a invasão tumoral. Circundando a membrana basal encontramos o estroma prostático composto por células musculares lisas, fibroblastos, nervos e vasos sanguíneos. Para que o PSA e as células metastáticas tenham acesso à circulação sanguínea, é preciso vencer esta barreira constituída pelas camadas de células basais, a membrana basal, estroma prostático e o endotélio capilar. Esta barreira parece ser efetiva na manutenção do gradiente de concentração de PSA entre os lumens dos ácinos e ductos prostáticos e a circulação sanguínea. Ruptura destas barreiras por diferentes processos patológicos tanto benignos (hiperplasia nodular da próstata, prostatites, infarto prostático, trauma) quanto malignos, especialmente o câncer da próstata, são fatores que influenciam os diferentes níveis de PSA dosados no sangue periférico (BRAWER; KIRBY, 1998).

O PSA é encontrado na circulação sanguínea em três formas: livre, ligado à α 1 antitrombina, denominado PSA complexado e ligado à α 2 macroglobulina. A forma

INTRODUÇÃO

livre do PSA é a encontrada em menor quantidade no plasma e no ejaculado. A maior quantidade de PSA se encontra no plasma sob a forma ligada à α 1 antitrombina, uma proteína que inativa a atividade proteásica do PSA. A α 2 macroglobulina envolve a molécula do PSA, não permitindo que seus epitópos sejam expostos aos anticorpos utilizados pelos métodos atuais de dosagem do PSA comercialmente disponíveis. Estes métodos conseguem dosar o PSA livre, o PSA total: a soma do PSA livre e ligado à α 1 antitrombina e o PSA complexado (BRAWER; KIRBY, 1998).

O câncer da próstata, os processos inflamatórios agudos e o infarto da próstata, são os eventos que quantitativamente mais alteram os níveis de PSA no sangue. Neoplasia intra-epitelial (PIN) e processos inflamatórios crônicos têm sido relatados como entidades que alteram seus níveis em menor intensidade (BRAWER; KIRBY, 1998).

Os níveis de PSA no sangue dependem diretamente do volume de tecido prostático benigno ou maligno (STAMEY; YANG; HAY, 1987; STAMEY; KABALIN, 1989).

Em hiperplasia nodular da próstata (HNP) cada grama de tecido eleva os níveis séricos de PSA em 0,31 ng/mL (dosado pela metodologia Yang[®]) o que faz com que entre 18 % e 47 % dos pacientes com esta patologia, tenham PSA > 4,0 ng/mL e entre 2 % e 10 % dos mesmos tenham PSA > 10 ng/mL (LANGE; ERCOLE; VESSELA, 1986; STAMEY; YANG; HAY, 1987; BUAMA; JOHNSON; SKILLEN, 1989).

Nos casos de adenocarcinoma da próstata, cada grama de tecido neoplásico aumenta os níveis séricos do PSA em 3,5 ng/mL (dosado pela metodologia Yang[®]), o que indica que quanto maiores os valores do PSA maior é o volume do tumor do paciente, (STAMEY; YANG; HAY, 1987).

No câncer da próstata, os níveis séricos do PSA aumenta progressivamente, à medida que aumenta o estádio da doença (LANGE; ERCOLE; VESSELA, 1986).

Entre 81 % e 97 % dos pacientes com adenocarcinoma da próstata e cerca de 50 % dos pacientes com hiperplasia nodular da próstata apresentam níveis elevados de PSA (LANGE; ERCOLE; VESSELA, 1986; FERRO et al., 1987; BUAMA; JOHNSON; SKILLEN, 1989).

Atualmente, trabalhos têm demonstrado uma discreta elevação nos níveis sanguíneos de PSA após relacionamento sexual, com pico em torno de 1 hora após a ejaculação, retornando aos níveis basais em aproximadamente após 24 horas (TCHETGEN et al., 1996).

Os valores séricos do PSA podem duplicar após toque retal, quadruplicar após cistoscopia, aumentar até 50 vezes após ressecção trans-uretral da próstata (STAMEY; YANG; HAY, 1987; WILLIAMS, 1988).

Abstinência sexual diminui os níveis séricos do PSA. O ciclismo, massagem prostática, biópsia e o ultra-som trans-retal da próstata elevam seus níveis. Outros exercícios físicos não os alteram (STAMEY; YANG; HAY, 1987; WILLIAMS, 1988; BRAWER; KIRBY, 1998).

Como a meia vida das formas do PSA é em média, de 2,6 dias, as dosagens do PSA no sangue somente devem ser realizadas após 3 dias do toque retal, após 7 dias da cistoscopia, e após 20 dias da ressecção trans uretral da próstata (BRAWER; KIRBE, 1998; SROUGI; SIMONS, 1990).

A ressecção trans-uretral da próstata (RTUP) também interfere nos níveis sanguíneos de PSA uma vez que o epitélio prostático é quem o produz. Níveis de corte no PSA de 0 a 4,0 ng/mL pelo método Tandem R® não são adequados para pacientes submetidos a RTUP, na avaliação e indicação de biópsia da próstata, para diagnóstico precoce do câncer prostático (BRAWER; KIRBY, 1998).

O uso de inibidores da 5 alfa redutase no tratamento da hiperplasia nodular da próstata está associado à importante diminuição no nível de dehidrotestosterona intraprostático e, conseqüentemente, alguns trabalhos referem uma diminuição em 50% nos níveis sanguíneos de PSA nestes pacientes (WILLIFORD; LEPOR; DIXON, 1996).

Como os níveis séricos do PSA elevam-se já em fases iniciais da neoplasia imaginou-se que pudesse auxiliar na detecção precoce do câncer da próstata. Contudo, a baixa especificidade (E) das dosagens de PSA (de 9 % a 55 % dos pacientes com hiperplasia prostática benigna, prostatite ou infarto da próstata tem PSA elevado), tornam este exame pouco relevante como método de diagnóstico precoce da neoplasia (EDITORIAL LANCET, 1988).

Um estudo multi-institucional em 6630 pacientes, combinando toque retal com dosagens do PSA pela metodologia Tandem®, no rastreamento do câncer da próstata, mostrou que 26 % dos pacientes com essa neoplasia apresentaram PSA acima de 4,0 ng/mL ou anormalidade no toque retal e 4 % apresentaram toque retal alterado e níveis de PSA acima de 4,0 ng/mL, achados indicativos de biópsia da próstata. O PSA sozinho, dosado pela metodologia Tandem® apresentou desempenho inexpressivo no diagnóstico do câncer da próstata, com valor preditivo positivo (VP +) de 26 % para PSA entre 4,0 ng/mL e 9,9 ng/mL e de 53 % para PSA > 10,0 ng/mL. Neste estudo, o efeito dos achados no toque retal e nas dosagens do PSA nos valores preditivos positivo para o câncer da próstata, mostrou que o valor preditivo positivo mais alto, de 55 %, foi encontrado quando o paciente apresentava alterações no toque retal e no PSA dosado pela metodologia Tandem®. O PSA sozinho apresentou um valor preditivo positivo de 32 %, mais alto do que o valor preditivo positivo da alteração do toque retal isoladamente, que foi de 21 % (CATALONA; RICHIE; AHMANN, 1994b).

Pela metodologia Tandem®, aproximadamente 25 % dos pacientes com câncer da próstata recentemente diagnosticados, apresentaram níveis normais de PSA no sangue (< 4,0 ng/mL), e 66 % dos homens com PSA > 4,0 ng/mL pela metodologia Tandem® apresentaram histologia benigna na biópsia guiada por ultra-som, procedimento que tem morbidade significante (BRAWER; KIRBY, 1998).

Após prostatectomia radical, os níveis de PSA tornam-se indetectáveis (PSA \leq 0,04 ng/mL pelo método Tandem R[®]) em 85 a 91 % dos pacientes. Isto ocorre entre 2 e 3 semanas após o procedimento cirúrgico. Este comportamento tem grande valor prognóstico, sendo utilizado nos controles pós-operatórios da cirurgia (OESTERLING et al., 1988; STAMEY; KABALIN, 1989).

A persistência do PSA acima de 0,04 ng/mL pela metodologia Tandem R[®], após prostatectomia radical, acompanha-se de persistência da doença na maioria dos pacientes (LANGE et al., 1989).

As medidas para melhorarem o desempenho do PSA Bioquímico como marcador tumoral, tais como: aumento na sensibilidade, avaliações do PSA em diferentes níveis de corte, densidade do PSA (relação entre PSA bioquímico total no sangue e volume prostático mensurado pelo ultra-som), velocidade anual de crescimento, relação PSA livre / PSA total, foram questionadas por vários trabalhos da literatura (BRAWER; KIRBY, 1998).

O consenso de que o ponto de corte no valor do PSA sanguíneo pela metodologia Tandem[®], para indicação de biópsia da próstata, fosse mantido em 4,0 ng/mL segundo Brawer e Kirby (1998), atualmente tem sido questionado, havendo estudo sugerindo que o ponto de corte para indicação de biópsia deva ser de 2,5 ng/mL, com esta metodologia, para pacientes com idade entre 50 e 60 anos (CANTO; SHARIAT; FLAWIN, 2003).

Estudos têm mostrado que variações biológicas podem ser responsáveis por uma diferença de 25 % a 30 % entre 2 dosagens anuais de PSA. O PSA deve aumentar mais que 25 % antes de se indicar procedimentos para excluir o câncer da próstata (NIXON et al., 1997).

O estudo multicêntrico realizado por Catalona; Richie; Ahmann (1997a), analisando a relação PSA livre/total em 622 homens com PSA total entre 4,0 e 10,0 ng/mL pela metodologia Tandem[®], e toque retal normal, mostrou que com o ponto de corte entre PSA

livre/total em 25 %, indicando-se biópsia da próstata quando a relação for menor que 25 %, o câncer da próstata foi detectado em 95 % dos casos.

Algumas combinações dos testes positivos: toque retal positivo, PSA total bioquímico > 4,0 ng/mL dosado pela metodologia Tandem[®], presença de lesões hipoecóicas no ultra-som trans-retal da próstata, aumentam o valor preditivo para o câncer da próstata (BRAWER; KIRBY, 1998).

O antígeno prostático específico de membrana (PSMA) é uma glicoproteína transmembrana celular do tipo 2, composta por 750 aminoácidos, com peso molecular de 1000 kDa, presente na superfície das células epiteliais da próstata. Achados imuno histoquímicos indicam que o PSMA é um marcador das células epiteliais prostáticas. Sua expressão está aumentada em associação com os carcinomas prostáticos, particularmente no câncer hormônio resistente e nos vasos sanguíneos de muitos tumores sólidos (WRIGHT et al., 1996a; KAWAKAMI; NAKAYAMA, 1997; O'KEEFE et al, 1998; MURPHY et al., 1998).

O PSMA foi originalmente definido pelo anticorpo monoclonal 7E11C5.C5 e tem sido descrito como portador de grande especificidade à próstata. Expressão mínima do PSMA tem sido observada no cérebro, glândulas salivares e intestino delgado através de estudos de expressão protéica e genética (HOROSZEWICZ et al. 1987; LOPES et al, 1990; ROSENSTROUS et al., 1990; ISRAELI et al., 1994b; TROYER et al. 1995; KAWAKAMI; NAKAYAMA, 1997; SILVER et al., 1997).

O ultra-som trans-retal é considerado importante no diagnóstico de nódulos intra-prostáticos de outra natureza, que não o câncer da próstata, tais como infartos, prostatite, cistos e áreas de fibrose, que fazem com que os resultados falso negativo para o câncer seja elevado (SROUGI; SIMON, 1990).

Atualmente, existe consenso de que o ultra-som da próstata trans-retal é útil para direcionar a biópsia automática da próstata, orientando-a também para eventuais nódulos hipoecóicos, pode fornecer informações que possam ser úteis no estadiamento inicial do câncer da próstata e é útil também para a avaliação da resposta terapêutica, através de variações do volume da glândula após radioterapia ou terapia endócrina (BRAWER; KIRBY, 1998; SROUGI; SIMON, 1990).

O câncer da próstata é diagnosticado pelo exame anátomopatológico do material obtido pela biópsia da próstata, sendo de rotina, na primeira biópsia da próstata trans-retal guiada por ultra-som, retirados 4 fragmentos de cada lobo da próstata incluindo também fragmentos de áreas ultrasonográficas suspeitas. O grau da neoplasia é definido pela escala da Gleason (1977), e o estadiamento clínico realizado de acordo com a classificação de Whitmore (1965) e Jewett (1975).

O câncer da próstata é sabidamente uma doença multifocal o que leva à possibilidade de subestadiamento dos escores das biópsias em relação aos das peças cirúrgicas. (GLEASON, 1992).

O risco de conduta cirúrgica inadequada parece ser mais alto, ao analisar o Gleason das biópsias, nos tumores aparentemente mais diferenciados, Gleason 6, do que nos aparentemente mais indiferenciados, Gleason 7, onde a concordância dos escores das biópsias com os das peças cirúrgicas é maior (STEINBERG et al., 1997).

Segundo Steinberg et al. (1997) o subestadiamento dos escores de Gleason das biópsias em relação aos escores das peças cirúrgicas poderia ser justificado pelo fato do tumor ser multifocal, pela subjetividade da leitura da lâmina, pelos achados no tumor de áreas limítrofes entre um escore e outro e pela amostragem, uma vez que, a quantidade de tecido disponível para exame na biópsia é menor em relação à quantidade disponível nas peças cirúrgicas.

O uso de nomogramas, “Partin Tables”, utilizando como parâmetros alterações do toque retal, Gleason da biópsia e o resultado do PSA bioquímico pré-operatório nos fornece as probabilidades do estadiamento patológico em termos de probabilidades de doença confinada à próstata, extensão extraprostática, invasão de vesículas seminais e metástases em gânglios linfáticos (PARTIN et al., 2001).

No passado, os pacientes com câncer da próstata apresentavam-se com neoplasia disseminada em 80 % dos casos e somente em 20 % dos casos, a doença era diagnosticada numa fase inicial, como câncer localizado. Com os programas de prevenção amplamente divulgados pela mídia e a consequente conscientização da população masculina de realizar o rastreamento para detecção precoce do câncer da próstata, associado com métodos modernos de dosagem do PSA bioquímico, avanços tecnológicos no ultra-som, desenvolvimento de pistolas automáticas para biópsia da próstata, as incidências dos estadiamentos das neoplasias se modificaram. De acordo com os dados da “American Cancer Society”, nos EEUU em 1989, 64 % dos novos casos de câncer da próstata evidenciaram neoplasia localizada, 13 % apresentaram doença regional e 20 % tumor metastático (SILVERBERG; LUBERTA, 1989).

Dentre as opções para o tratamento da doença localizada, incluem-se a cirurgia radical, a radioterapia e a observação vigilante. A observação vigilante pode ser empregada em pacientes com idade acima de 75 anos, com expectativa de vida limitada e tumores de baixo grau. A radioterapia pode ser dividida em externa e intersticial (braquiterapia), sendo esta última indicada isoladamente nos pacientes com bom prognóstico (T1-T2a, PSA bioquímico total < 10,0 ng/mL e Gleason < 7). A prostatectomia radical é o procedimento padrão ouro para o tratamento do câncer localizado da próstata (BRASIL, 2002).

No estadiamento patológico do câncer da próstata utiliza-se a classificação TNM 92 (T - Tumor, N -Linfonodos, M - Metástases) de acordo com consenso da União Internacional

Contra o Câncer em 1992, sendo o grau da neoplasia definido pela escala de Gleason (GLEASON, 1977; SCHRÖDER et al., 1992).

Atualmente, não dispomos de ensaios laboratoriais ou exames de imagem, que nos permitam identificar com segurança, no pré-operatório, quais pacientes com câncer da próstata terão melhores prognósticos de cura com a cirurgia radical (WHIRTH, 1993; MONDA; BARRY; OESTERLING; 1994).

As sensibilidades das técnicas atuais de estadiamento clínico, são inadequadas, segundo Schellhammer; Schlossberg; Wright (1989) e Voges et al. (1992), no sentido de selecionar os pacientes com maior probabilidade prognóstica de cura do câncer da próstata com a cirurgia radical.

Segundo Stamey e McNeil (1992), as modalidades de estadiamento do câncer da próstata não são adequadas.

Em pacientes com neoplasia aparentemente localizada, no estadiamento clínico pré-operatório, existe acometimento das vesículas seminais em 16 % a 49 % dos casos segundo KLEIN, Jewett (1975) e metástases para linfonodos pélvicos em 5 % a 51 % dos casos (KLEIN, 1979).

Em relação ao estadiamento patológico pela classificação TNM 92, 50 % dos pacientes são sub-estadiados no estadiamento clínico (CATALONA; DRESNER, 1985; VOGES et al., 1992).

Com a cirurgia radical cerca de 85 % dos pacientes não apresentam evidência da doença após 5 anos e 67 % após 10 anos. Estes resultados foram observados nos pacientes que apresentaram no estadiamento patológico pela classificação TNM 92, ausência de margens cirúrgicas comprometidas e ausência de invasão de vesículas seminais e PSA total bioquímico no controle pós-operatório, $\leq 0,04$ ng/mL. Este tratamento pode apresentar complicações tais

como: incontinência urinária, disfunção erétil, estenose de uretra ou do colo vesical, lesões do reto e as complicações inerentes às cirurgias de grande porte (BRASIL, 2002).

Tumores sólidos em animais de experimentação sugerem que basta apenas 0,01 % de células tumorais circulantes para gerar um depósito metastático. Duas células tumorais por mL de sangue seriam suficientes para promover disseminação tumoral (FIDLER; HART, 1982).

Com o advento da reação em cadeia da polimerase, (PCR), desenvolvida por Mullis e colaboradores em 1984, que lhe valeu o prêmio Nobel de Química em 1993, e o constante desenvolvimento tecnológico relacionado tanto com a técnica de realização da PCR quanto com a síntese de “primers” de biomarcadores específicos, a identificação de células metastáticas no sangue periférico tornou-se possível, permitindo a identificação de micrometástases circulantes (SAIKI et al., 1985; SMITH et al., 1991; MATTANO; MOSS; EMERSON, 1992; MORENO et al., 1992).

Muitos genes (biomarcadores) estão sendo isolados e estudos das suas expressões em amostra de sangue periférico e ou de tecidos, em várias linhas de pesquisa, têm fornecido importantes informações sobre o desenvolvimento e estadiamento molecular do câncer da próstata. Estes estudos fornecem também subsídios no sentido de aumentar a segurança na decisão da conduta terapêutica, no controle pós-tratamento e no acompanhamento clínico dos pacientes, com o intuito de incorporá-los na prática clínica (BUSSEMAKERS et al., 1999).

A Transcriptase Reversa Reação em Cadeia da Polimerase (RT)-PCR, utilizando “primers” para Antígeno Prostático Específico (PSA) e Antígeno Prostático de Membrana (PSM), tem sido considerada de interesse, pela sua alta sensibilidade e baixos índices de falso negativo, havendo expectativas de se obter com estes ensaios, prognóstico molecular tanto nos pacientes com câncer localizado que requerem tratamento adjuvante, quanto nos pacientes com doença metastática hormônio resistente (OLSON et al., 1997).

A RT-PCR semi-“nested” é um método utilizado para melhorar a sensibilidade da RT-PCR fazendo uso de “primers semi-nested”. Esta técnica tem por finalidade detectar genes de baixa expressão, presentes principalmente em sangue periférico, uma vez que aumenta a concentração do produto amplificado, (GHOSSEIN et al., 1995).

A técnica da RT-PCR semi-“nested” tem uma grande sensibilidade, amplificando milhões de vezes as moléculas de ácido desoxirribonucléico, (DNA), aumentando a sensibilidade para uma célula metastática em 250.000 células (1 mL de sangue), (BRASILEIRO FILHO; BARBOSA; MIRANDA, 2000).

A carcinogênese prostática está associada com a elevação da enzima ativa do antígeno prostático específico da membrana (PSM), através de diagnóstico molecular. Em contraste não foi observado elevação da enzima PSM em hiperplasia nodosa da próstata. Sendo assim, o aumento da enzima torna-se específico para o carcinoma prostático (LAPIDUS et al., 2000).

Investigando um método mais acurado para melhorar o estadiamento do câncer de próstata, observou-se que o RT-PCR para amplificar os mRNAs do PSM, é um instrumento poderoso pela sua sensibilidade e especificidade. Supõe-se que as células que expressam o marcador específico do tecido prostático normalmente não se encontram no sangue, no entanto, o total de RNA extraído da fração das células mononucleares do sangue venoso pode ser usado para esta análise. Embora essa suposição não possa ser rigorosamente comprovada, esta hipótese tem sido trabalhada no sangue analisando-se por RT- PCR. O nível da sensibilidade alcançado pela análise do RT- PCR extraído dos leucócitos é de aproximadamente uma célula/ 10^5 - 10^7 células não prostáticas ou uma célula prostática / 05- 10 mL do sangue periférico (MURPHY et al., 1998).

O PSM e PSA têm sido analisados intensamente em ensaios por RT-PCR no sangue para o câncer de próstata, com o objetivo de estratificar os pacientes nos diferentes estágios de acordo com os resultados da RT PCR (MURPHY et al, 1988).

No trabalho publicado por Loric et al. (1995), a RT-PCR PSM no sangue foi negativo nos 53 pacientes do grupo controle constituído por 15 mulheres com idade entre 18 e 35 anos, 20 homens com idade entre 22 e 37 anos e 18 pacientes com HNP com idade entre 48 e 69 anos submetidos a tratamento cirúrgico. Ela foi positiva em 6/17 (35%) dos pacientes com câncer localizado da próstata e em 34/41 (82 %) dos pacientes com câncer com invasão local ou metastático pelo estadiamento TNM 92.

Na publicação de Sokoloff et al. (1996), a RT-PCR PSM no sangue foi positiva em 2/19 (11%) dos pacientes do grupo controle, com HNP submetidos a tratamento cirúrgico. Ela foi positiva em 8/51 (16%) dos pacientes com câncer localizado,e em 17/51 (34%) dos pacientes com invasão local ou metastático pelo estadiamento TNM 92. No grupo com HNP, nos dois casos onde a RT-PCR foi positivo, um caso apresentou na evolução, câncer da próstata.

Os resultados obtidos com a cirurgia radical no tratamento do câncer da próstata, motivou a realização deste estudo, onde foi avaliada a associação da positividade do PSM por método molecular (através da RT-PCR semi-“nested”) no sangue, no pré-operatório, com o estadiamento patológico pela classificação TNM 92 e com os controles pós-operatórios, no diagnóstico e estadiamento molecular desta neoplasia.

2 OBJETIVOS

Avaliar a eficácia do PSM por metodologia molecular no diagnóstico e estadiamento do câncer da próstata e o seu prognóstico de cura, com a cirurgia radical.

3 PACIENTES E MÉTODO

3.1 Pacientes

O grupo de estudo foi constituído de 32 pacientes, com mediana de idade de 66 anos e variação de 46 a 80 anos, sendo 19 (59,4%) leucodermos, 9 (37,5%) faiodermos e 1 (3,1%) melanodermo, com diagnóstico clínico de câncer localizado da próstata, 15 (46,8%) com estadiamento clínico compatíveis com B₁ e 17 (53,2 %) com B₂, pela classificação de Whitmore Jewett, WHITMORE (1965), JEWETT (1975), que se submeteram à cirurgia radical da próstata (prostatovesiculectomia radical e linfadenectomia obturatória bilateral), (ANEXO 9.1 e 9.2).

O grupo controle foi constituído de 14 pacientes com idade maior que 40 anos, com mediana da idade de 72 anos e variação de 49 a 80 anos, sendo 9 (64,3%) leucodermos 4 (28,6%) faiodermos e 1 (7,1%) melanodermo, com diagnóstico de hiperplasia nodular da próstata com indicação de cirurgia, dos quais 11 (79%) se submeteram à ressecção trans-uretral da próstata e 3 (21%) à prostatectomia trans-vesical, (ANEXO 9.1).

3.2 Modelo do estudo

Estudo prospectivo, analítico, em diagnóstico, realizado no Serviço de Urologia do Hospital de Clínicas (HC), da Faculdade de Medicina (FAMED) e Laboratório de Genética Molecular do Instituto de Genética e Bioquímica, da Universidade Federal de Uberlândia (UFU) no período de 2001 a 2003.

No grupo de estudo foi feita a dosagem do PSM qualitativo por RT-PCR semi-“nested”, em amostra de sangue periférico, coletada no pré-operatório, no dia da cirurgia radical da próstata. No controle pós-operatório, no mínimo 30 dias após o tratamento cirúrgico, foi

coletada uma amostra de 10 mL de sangue periférico, para dosagem quantitativa bioquímica do PSA, pela metodologia IMMULITE®.

No grupo controle foi feita dosagem do PSM qualitativo por RT-PCR semi-“nested”, em amostra de sangue periférico, coletada no pré-operatório, no dia da cirurgia para tratamento da hiperplasia nodular da próstata.

As dosagens do PSM por RT-PCR semi-“nested” foram associadas com o câncer da próstata localizado, câncer com invasão local ou metastático e com a hiperplasia nodular da próstata, diagnosticadas pelos exames anátomopatológicos das peças cirúrgicas, considerados “gold standard” no diagnóstico das patologias prostáticas e com as dosagens do PSA bioquímico, pela metodologia IMMULITE®, no controle pós-operatório da prostatectomia radical.

3.3 Levantamento dos dados

Os pacientes foram identificados pelos seus números de prontuários do HC da UFU . Os dados deste estudo foram armazenados no banco de dados “Access” da Microsoft®, do qual se extraíram relatórios que permitiram analisar os dados relevantes desta pesquisa.

3.4 Rastreamento do câncer da próstata

No Serviço de Urologia do Hospital de Clínicas da Universidade Federal de Uberlândia, o rastreamento anual do câncer da próstata é realizado nos pacientes sem história familiar de câncer da próstata, a partir de 50 anos de idade, e a partir de 40 anos, naqueles com história familiar desta neoplasia, e/ou da raça negra.

No rastreamento do câncer da próstata, os pacientes são submetidos ao exame clínico, e ao exame digital retal da próstata, e, no mínimo, 5 dias após o toque retal, dosagem bioquímica quantitativa do PSA total, em amostra de sangue periférico.

3.5 Diagnóstico e estadiamento do câncer da próstata

Os pacientes com suspeita de câncer da próstata, seja pelo toque retal, dosagem bioquímica quantitativa do PSA total, em amostra de sangue periférico, (assim considerado quando maior que 4,0 ng/mL pela metodologia IMMULITE[®]), ou ambos, foram submetidos à biópsia da próstata por via trans-retal e exame anatomo-patológico.

O Rx da bacia, coluna lombar, sacral, dos fêmures e do crânio ou o mapeamento ósseo com radioisótopos (Tecnécio), foram solicitados para complementar o estadiamento anatomo-patológico do câncer, nos pacientes com níveis de PSA total bioquímico no sangue, no pré-operatório, $\geq 10\text{ng/mL}$ e naqueles com sintomas relacionados com acometimento ósseo, independentemente dos níveis do PSA total bioquímico pré-operatório.

3.6 Exames pré-operatório, risco cirúrgico e expectativa de vida

Os pacientes com diagnóstico de câncer localizado da próstata ou hiperplasia nodular da próstata com indicação cirúrgica, fizeram avaliação clínica, foram submetidos aos exames pré-operatórios de rotina do HC da UFU e outros exames quando necessário, não relevantes neste estudo, segundo metodologias e técnicas habituais, estabelecendo-se o risco cirúrgico de acordo com os critérios da “American Anesthesiology Association” (ORTENZE, 2001). Nos pacientes com câncer da próstata foram realizadas também avaliações clínica e da expectativa de vida de 10 anos.

3.7 Procedimentos cirúrgicos

A biópsia da próstata por via trans-retal, foi realizada com uso de antibioticoprofilaxia, com anestesia local, guiada ou não por ultrasonografia trans-retal, utilizando-se o conjunto de agulha com pistola automática (BARD[®] - 18 g x 20 cm - Referência MC 1820), procurando-

se de rotina retirar 8 fragmentos, 4 do lobo direito e 4 do lobo esquerdo. A biópsia, quando guiada pelo ultra-som, incluiu fragmento(s) de área(s) ultrasonográfica(s) suspeita(s) de neoplasia. Os fragmentos biopsiados foram acondicionados em 2 frascos de vidro com formol a 10 %, rotulados como fragmentos do lobo direito e do lobo esquerdo, e enviados para exame anatomo-patológico.

A técnica cirúrgica utilizada no tratamento do câncer localizado da próstata, prostatovesiculectomia radical e linfadenectomia dos gânglios linfáticos obturatórios bilaterais, foi a inicialmente descrita por Young (1905), modificada por Walsh et al. (1983) com intuito de reduzir a morbidade da intervenção, especialmente incontinência urinária e impotência sexual.

As técnicas cirúrgicas para tratamento da hiperplasia nodular da próstata foram utilizadas de acordo com suas descrições clássicas: a ressecção trans-uretral da próstata (RTUP) de acordo com a técnica inicialmente descrita por McCarthy em 1932, atualmente padronizada (MEBUST, 1994); a prostatectomia retro-pública conforme a técnica descrita por Millin (1947) e a prostatectomis trans-vesical de acordo com a técnica proposta por Eugene Fuller em 1894 (WALSH et al., 2002).

Os procedimentos cirúrgicos foram realizadas no Centro Cirúrgico, pelos médicos do Serviço de Urologia do HC da UFU.

3.8 Critérios de inclusão nos grupos de estudo e controle

Na composição do grupo de estudo, os critérios utilizados na seleção dos pacientes para cirurgia radical foram: biópsia prostática com diagnóstico histológico de adenocarcinoma usual; Gleason total < 8; PSA total no sangue, no pré-operatório ≤ 20 ng/mL; estadiamentos clínicos B1 e B2 de acordo com a classificação de Whitmore (1965) e Jewett (1975); ausência de metástases ósseas pela avaliação radiológica e/ou pelo mapeamento ósseo com

Tecnécio, quando realizados; idade menor ou igual a 80 anos e expectativa de vida de 10 ou mais anos; apresentar risco cirúrgico aceitável para o porte da cirurgia; consentir com a prostatectomia radical e linfadenectomia obturatária bilateral, como opção terapêutica; não ter realizado exame digital retal da próstata há menos de 5 dias e biópsia prostática há menos de 15 dias da data da realização da cirurgia; permitir coleta de sangue periférico para os exames necessários para a realização deste trabalho e concordar em participar e assinar o termo de consentimento livre e esclarecido deste estudo, aprovado pelo Conselho de Ética em Pesquisa (CEP) da UFU (ANEXO 9.1, 9.4, 9.5, 9.7 e 9.8).

Os critérios de inclusão dos pacientes no grupo controle foram: diagnóstico de hiperplasia nodular da próstata com indicação cirúrgica; exame digital retal negativo para câncer da próstata; dosagem quantitativa do PSA bioquímico total no sangue, no pré-operatório ≤ 20 ng/mL; biópsias prostáticas negativas nos pacientes com PSA total no sangue maior que 4,0 ng/mL; idade menor ou igual a 80 anos; apresentar risco cirúrgico aceitável para o porte da trans-vesical ou retro-pública); não ter realizado exame digital retal da próstata por menos de 5 dias e biópsia prostática há menos de 15 dias da data da realização da cirurgia; permitir coleta de sangue periférico para os exames necessários para a realização deste trabalho; apresentar confirmação do diagnóstico de hiperplasia nodular da próstata pelo exame anátomopatológico da peça cirúrgica; concordar em participar e assinar o termo de consentimento livre e esclarecido deste estudo, aprovado pelo Conselho de Ética em Pesquisa (CEP) da UFU (ANEXO 9.1, 9.7 e 9.8).

3.9 Exames anátomopatológicos

Os exames anátomopatológicos das biópsias da próstata e das peças das cirurgias para tratamentos da hiperplasia nodular da próstata (próstata ou fragmentos da próstata) e da

cirurgia radical, (próstata, vesículas seminais e linfonodos obturatórios bilaterais) foram considerados “gold standard” no diagnóstico das patologias prostáticas. Nos casos de câncer da próstata definiu o tipo histológico da neoplasia, com o grau do tumor sendo definido de acordo com a escala de Gleason (1977), (ANEXO 9.4) e a extensão da neoplasia estadiada, clinicamente de acordo com a classificação de Whitmore (1965) e Jewett (1975), e nos anátomopatológicos das peças cirúrgica de acordo com a classificação TNM 92, consensualizada pela União Internacional Contra o Câncer em 1992 (UICC, 1992; SCHRÖDER et al. 1992) (ANEXO 9.5).

As lâminas dos exames anátomopatológicos das peças cirúrgicas foram analisadas pelos patologistas, de maneira cega.

3.10 Dosagem qualitativa do PSM por RT-PCR semi-“nested”.

3.10.1 Obtenção das amostras

As amostras, cada uma com 10 mL de sangue com anticoagulante, foram coletadas em tubos tratados com etileno dí-amino tetra-acético (EDTA), (BD[®] Vacutainer - Referência 367861), no HC da UFU pela equipe médica do Serviço de Urologia, dentro da rotina do centro cirúrgico, ambulatório e laboratório desta instituição, sem nenhum desconforto adicional e mediante autorização dos pacientes, que assinaram o termo de consentimento livre e esclarecido deste estudo (ANEXO 9.7).

Após coleta, o sangue foi mantido a 4º C e enviado ao Laboratório de Genética Molecular do Instituto de Genética e Bioquímica da UFU, para processamento.

3.10.2 Extração do RNAm

O ácido ribonucléico (RNA) total do sangue periférico foi extraído com Trizol "Reagent" (GIBCO BRL) conforme os procedimentos descritos em protocolo (ANEXO 9.6), otimizado no Laboratório de Genética Molecular da UFU e seguindo-se as recomendações do fabricante.

A qualidade do RNA total foi analisada por eletroforese horizontal, em gel de agarose 1,2 %, por 1 hora à 100 volts, utilizando-se como tampão de corrida TBE (45 mM Trisborato, pH 8,3 e 1 mM EDTA) 0,5 X, corado com 0,5 µg/mL de brometo de etídio e visualizado por luz ultravioleta (sistema de videodocumentação "ImageSystem" – VDS, Pharmacia Biosciences). O RNA foi quantificado em espectrofotômetro (SPEKOL UV VISDEZEISS Ultrospech 1000 - Pharmacia Biosciences) à 260 nm. Após avaliação, o RNA foi armazenado à -80°C.

3.10.3 RT-PCR semi-“nested”

3.10.3.1 Transcrição reversa - Síntese do cDNA

As amostras extraídas foram submetidas à transcrição reversa nas seguintes condições: 1 µg de RNA total, 40 U de MMLV-RT (Pharmacia Biosciences), 1 X tampão da enzima de transcrição reversa (Pharmacia Biosciences), 200 µM de cada desoxirribonucleotídeo trifosfato (dNTP), 10 U de inibidor de RNase (Invitrogen), 126 pmoles de oligonucleotídeos hexâmeros randômicos (hexanucleotídeos randômicos). A reação foi completada com água tratada com dietilpirocarbonato (DEPC) para um volume final de 20 µL, incubada em termociclador PTC-100 (MJ Research, Inc.) à 37 °C por 1 hora e aquecida à 95 °C por 5 minutos.

3.10.3.2 Reação para qualificação do RNA

O produto de transcrição reversa, ácido desoxirribonucléico complementar, (cDNA) foi amplificado por reação em cadeia da polimerase (PCR) em termociclador PTC-100 (MJ Research, Inc.). O gene constitutivo β -2-microglobulina foi utilizado para caracterizar a qualidade do RNA. A reação foi preparada para um volume final de 20 μ L contendo os seguintes reagentes: 5 μ L de cDNA; 1,0 U de Taq DNA Polimerase, 1 X Tampão da termo aquática (Taq) DNA Polimerase (50 mM KCl; 10 mM Tris-HCl, pH 8,3); 1,5 mM MgCl₂, 200 μ M de cada desoxirribonucleotídeo trifosfato (dNTP); 5 pmoles de cada oligonucleotídeo “primer” para amplificação do gene β -2-microglobulina, seqüência descrita por Bussemarkers et al. (1999) (TABELA 1). O volume final foi completado com água ultrapura.

O programa de ciclagem constitui-se de um ciclo inicial a 94 °C por quatro minutos, 35 ciclos a 94 °C por 40 segundos, 58 °C por 40 segundos, 72°C por 50 segundos e extensão final de 72 °C por 5 minutos.

3.10.3.3 Primeira amplificação por PCR

Após qualificação das amostras, foi realizada a primeira amplificação “out” para o gene alvo (PSM). A reação foi preparada para um volume final de 20 μ L contendo os seguintes reagentes: 3 μ L de cDNA; 1,0 U de Taq DNA Polimerase, 1 X Tampão da Taq DNA Polimerase (50 mM KCl; 10 mM Tris-HCl, pH 8,3); 1,5 mM MgCl₂, 200 μ M de cada dNTP; 10 pmoles de cada “primer” direto e 7 pmoles de cada “primer” reverso para a amplificação dos genes PSM (TABELA 1). O volume final foi completado com água ultrapura.

O programa de ciclagem constitui-se de um ciclo inicial a 95 °C por quatro minutos, 30 ciclos a 94 °C por 30 segundos, 59 °C por 30 segundos, 72°C por 40 segundos e uma extensão final de 72 °C por 2 minutos.

3.10.3.4 Segunda amplificação por PCR

Cinco microlitros do produto obtido da primeira reação foram adicionados à mistura contendo os seguintes reagentes: 1,0 U de Taq DNA Polimerase, 1 X Tampão da Taq DNA Polimerase (50 mM KCl; 10 mM Tris-HCl, pH 8,3); 1,5 mM MgCl₂, 200 µM de cada dNTP; 7 pmoles de cada “primer” direto e 7 pmoles de cada “primer” reverso para a amplificação dos genes PSM (TABELA 1). A reação foi completada para um volume final de 20 µL com água ultra-pura.

O programa de ciclagem constitui-se de um ciclo inicial a 95 °C por quatro minutos, 28 ciclos a 94 °C por 30 segundos, 59 °C por 30 segundos, 72°C por 40 segundos e uma extensão final de 72 °C por 2 minutos.

Observação: Para o gene PSM foi realizado um semi-“nested”, ou seja, 2 “primers” externos, “out”, e no “nested” foram utilizados 1 “primer” reverso interno combinado com o “primer” direto do “out”.

Todos os “primers” utilizados para a amplificação dos genes PSM foram desenhados utilizando-se o “software” Primer Designer, versão 2.0 e o “software” Oligotech, versão 1.0.

TABELA 1

Seqüências dos oligonucleotídeos iniciadores da PCR para os genes PSM e β-2-microglobulina.

“Primers”	Sequência 5’ – 3’
β-2-microglobulina direto	AGC AGA GAA TGG AAA GTC AAA
β-2-microglobulina reverso	TGT TGA TGT TGG ATA AGA GAA
PSM direto “out”	GAA TGC CAG AGG GCG ATC TA
PSM reverso “out”	GCC ACC CAT TTT TTC TAG GA
PSM reverso “nested”	CTC TGC AAT TCC ACG CCT AT

3.10.5 Eletroforese

Após a amplificação, 10 µl de cada produto de PCR foram misturados com “Loading Dye” (12,5 mg de Azul de Bromofenol, 4,0 g de Sacarose e 5,0 mL de água) e analisados por eletroforese em gel 1,5 % de Agarose (AMERSHAM PHARMACIA) por 1,0 hora a 100 volts em tampão TBE 0,5x (450 mM de TRIS, 450 mM de Ácido Bórico, 10 mM EDTA, pH 8,0. Os géis foram corados com 0,5 mg/mL de brometo de etídio e, em seguida, visualizados e fotografados no sistema VÍDEO DOCUMENTATION SYSTEM – VDS (PHARMACIA BIOTECH).

As dosagens qualitativas do PSM por RT-PCR semi-“Nested”, positivo e negativo, realizadas em amostras de sangue periférico, indicam, respectivamente, presença e ausência de células neoplásicas, micrometástases circulantes, conforme a técnica descrita, padronizada pelo Laboratório de Genética Molecular do Instituto de Genética e Bioquímica da UFU.

3.11 Dosagem bioquímica quantitativa do PSA

Na dosagem quantitativa do PSA total por método bioquímico, em amostra de sangue periférico, utilizou-se o Kit de dosagem quantitativa do PSA IMMULITE®, de acordo com as instruções do fabricante, com valor normal oscilando entre 0 e 4,0 ng/mL para o PSA total.

No controle pós-operatório, no mínimo 30 dias após a cirurgia radical, foi considerado 0,04 ng/mL o ponto de corte na dosagem quantitativa do PSA total por método bioquímico, em amostra de sangue periférico, sendo considerado câncer com invasão local ou metastático, nestas condições, com este kit, se o PSA total bioquímico de controle pós operatório for > 0,04 ng/mL, (OESTERLING et al., 1988; LANGE et al., 1989; STAMEY; KABALIN, 1989).

3.12 Local de realização dos exames

Os exames laboratoriais, radiológicos, anátomopatológico e moleculares por RT-PCR semi-“nested”, foram realizados, respectivamente, pelo Laboratório de Análises Clínicas, Departamento de Radiologia, Departamento de Patologia do HC e Laboratório de Genética Molecular do Instituto de Genética e Bioquímica, da UFU, segundo respectivas metodologias e técnicas habituais, de maneira cega.

Os exames de Medicina Nuclear, mapeamento ósseo com Tecnécio, quando realizados, foram feitos por instituições privadas segundo técnica habitual, de maneira cega.

3.13 Aprovação no CEP

Os procedimentos médicos e todas as técnicas de manipulação do material biológico seguiram as normas do Código Brasileiro de Ética Médica, conforme resolução do Ministério da Saúde, (MS), Conselho Nacional de Saúde, (CNS) 196/96.

Este projeto faz parte de linha de pesquisa do Laboratório de Genética Molecular do Instituto de Genética e Bioquímica da UFU, com marcadores moleculares, aprovado pelo Comitê de Ética em Pesquisa desta Universidade (ANEXO 9.8).

4 ANÁLISE ESTATÍSTICA

Na avaliação da concordância entre os patologistas, no estadiamento pela classificação TNM 92, foi utilizado o índice Kappa (LANDIS; KOCH, 1977).

Foram avaliados sensibilidade (S), especificidade (E), valor preditivo positivo (VP +), valor preditivo negativo (VP -), acurácia, prevalência, “odds ratio” das dosagens do PSA por RT-PCR semi-“nested”, no pré-operatório da prostatectomia radical e das cirurgias para tratamento da hiperplasia nodular da próstata, no diagnóstico da HNP e do câncer prostático com estadiamento pela classificação TNM 92 e nos diagnósticos de câncer localizado (cura laboratorial) e câncer com invasão local ou metastático pelas dosagens no sangue, do PSA total por método bioquímico, no controle pós-operatório.

5 RESULTADOS

Todos os dados individuais dos pacientes estudados, especialmente os relacionados com a baixa morbidade da prostatectomia radical e os dados dos controles pós-operatórios mostrando, num seguimento de 1 a 17 meses, continência urinária em 100,0 % e disfunção sexual em 29,0 % dos pacientes, estão descritos nos ANEXOS 9.1 e 9.2.

Nos exames anátomopatológicos, não houve discordância entre os examinadores, nos diagnósticos de hiperplasia nodular da próstata e de câncer da próstata tanto nas biópsias quanto nas peças cirúrgicas. A imunohistoquímica foi realizada em 3/32 (9,3 %) das biópsias confirmado o diagnóstico (ANEXO 9.1).

No estadiamento patológico TNM 92 dos pacientes submetidos à prostatectomia radical, a concordância entre os examinadores pelo índice Kappa foi de 87,0 % (ANEXO 9.3).

Em todos os pacientes com câncer da próstata, os exames anátomopatológicos das biópsias prostáticas e das peças cirúrgicas apresentaram-se com diagnóstico histológico de adenocarcinoma acinar usual, encontrando-se neoplasia intra-epitelial (NIP) em 2/32 (6,3 %) das biópsias e em 10/32 (31,3 %) das peças cirúrgicas. Os escores de Gleason das biópsias foram subestimados em relação aos escores das peças cirúrgicas em 14/32 (43,8 %) dos pacientes (ANEXO 9.1).

No estadiamento patológico pela classificação TNM 92 dos pacientes do grupo de estudo, encontraram-se câncer localizado em 18/32 (56,2 %) e câncer com invasão local ou metastático em 14/32 (43,8 %) dos casos. O estadiamento pT1 (tumor impalpável e invisível por técnicas de obtenção de imagem) ocorreu em 8/32 (25 %) dos pacientes e o estadiamento pT2 (tumor limitado à glândula prostática) em 10/32 (31,3 %) dos casos. O estadiamento pT3 (tumor estende além da cápsula prostática) ocorreu em 12/32 (37,5 %) dos pacientes, encontrando-se estadiamento pT3a e pT3b (extensão extra capsular) em 8/32 (25,0 %) e pT3c

RESULTADOS

(invasão de vesículas seminais) em 4/32 (12,5 %) dos casos. Estadiamento pT4a (tumor invadindo o colo vesical e/ou o esfínter externo e /ou o reto) ocorreu em 1/32 (3,1 %) e pN1 (um linfonodo envolvido $\leq 2\text{cm}$) em 1/32 (3,1 %) dos pacientes (TABELA 1).

TABELA 1 - Pacientes com câncer da próstata estadiados pela classificação TNM-92.

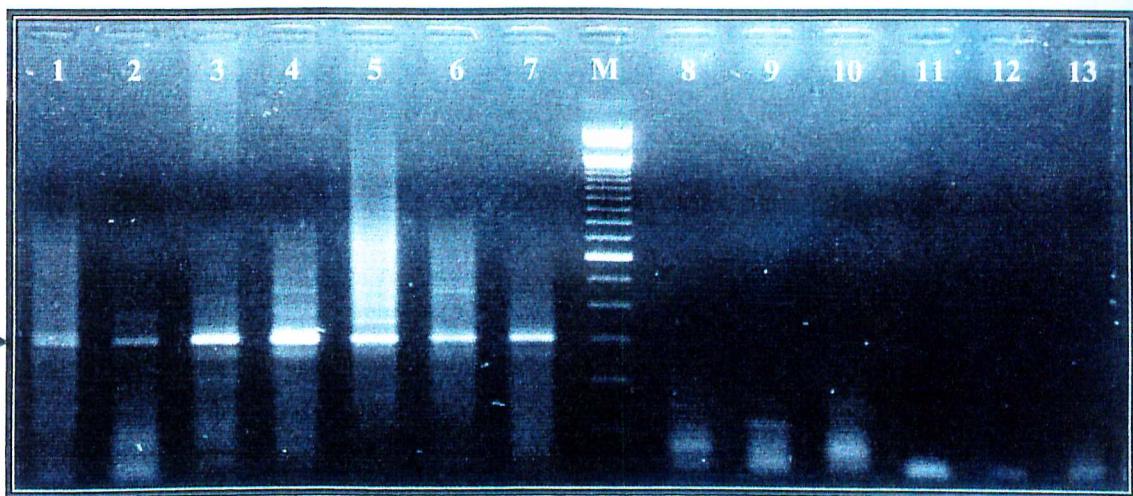
Estadiamento TNM 92	Nº. de Pacientes	%
pT1	8	25,0%
pT1cpN0pM0	8	25,0%
pT2	10	31,3%
pT2apN0pM0	1	3,1%
pT2bpN0pM0	1	3,1%
pT2cpN0pM0	8	25,0%
Sub Total	18	56,3%
pT3	12	37,5%
pT3apN0pM0	4	12,5%
pT3bpN0pM0	4	12,5%
pT3cpN0pM0	4	12,5%
pT4	1	3,1%
pT4apN0pM0	1	3,1%
pN1	1	3,1%
pT3cpN1pM0	1	3,1%
Sub Total	14	43,8%
Total	32	100,0%

TNM, T - Tumor, N - Linfonodos, M - Metastases.

Os diagnósticos de RT-PCR semi-”nested” PSM positivo e negativo, em amostras de sangue coletadas no pré-operatório, foram visualizados e documentados por fotografia no sistema VÍDEO DOCUMENTATION SYSTEM - VDS (PHARMACIA BIOTECH), conforme demonstrado na FIGURA 1.

A RT-PCR semi-”nested” PSM no sangue, no pré-operatório, foi positiva em 4/6 (66,7 %) dos pacientes com hiperplasia nodular da próstata e em 13/18 (72,2 %), 10/11 (90,9 %) e em 3/7 (42,9 %) dos pacientes com câncer da próstata, câncer localizado e câncer com invasão local ou metastático, respectivamente (TABELA 2). A performance deste exame apresentou S

RESULTADOS



As amplificações que vão de 1 a 7 e de 8 a 13 correspondem, respectivamente, às amostras positivas e negativas para os transcritos gênicos do PSM.

- 1 - CaP
 - 2 - HNP
 - 3 - CaP
 - 4 - CaP
 - 5 - CaP
 - 6 - CaP
 - 7 - CaP
 - 8 - CaP
 - 9 - CaP
 - 10- HNP
 - 11- HNP
 - 12- HNP
 - 13- CaP
- M- marcador de peso molecular de 100 pb

FIGURA 1 - Resultado do RT-PCR semi-“nested” PSM positivo e negativo, documentado por fotografia pelo sistema Video Documentation System - VDS (PHARMACIA BIOTECH).

FONTE: Laboratório de Genética Molecular do Instituto de Genética e Bioquímica da UFU.

RESULTADOS

de 67 %, E de 28 %, VP + de 24 % e VP - de 71 % no diagnóstico da HNP em relação ao câncer da próstata e S de 72 %, 91 % e 43 %, E de 33 %, VP + de 76 %, 71 % e 43 %, VP - de câncer da próstata e S de 29 %, 67 % e 33 %, no diagnóstico do câncer da próstata, câncer localizado e câncer com invasão local ou metastático, respectivamente, em relação a HNP, diagnosticados pelos exames anátomopatológicos com estadiamento TNM 92. O resultado positivo para o PSM exams anátomopatológicos com estadiamento TNM 92. O resultado positivo para o PSM indica um risco relativo para a ocorrência de câncer de 24 vezes, sendo este risco mais elevado (30 x) para os cânceres em estadios iniciais (TABELA 3).

TABELA 2 - RT-PCR semi-"nested" PSM no sangue pré-operatório nos grupos controle e de pacientes com câncer da próstata estadiados pela classificação TNM 92.

GRUPOS	Nº	%	RT-PCR PSM no sangue				
			Nº	%	Nº	%	
Controle							
HNP Sub. à Cirurgia	14		4	66,7%	2	33,3%	
Total	14		4	66,7%	2	33,3%	
 Câncer da Próstata Estadiamento TNM 92							
pT1	8	25,0%	6	85,7%	1	14,3%	
	pT1cpN0pM0	8	25,0%	6	85,7%	1	14,3%
pT2	10	31,3%	4	100,0%			
	pT2apN0pM0	1	3,1%	1	100,0%		
	pT2bpN0pM0	1	3,1%				
	pT2cpN0pM0	8	25,0%	3	100,0%		
	Sub Total	18	56,3%	10	90,9%	1	9,1%
pT3	12	37,5%	3	42,9%	4	57,1%	
	pT3apN0pM0	4	12,5%	2	66,7%	1	33,3%
	pT3bpN0pM0	4	12,5%	1	100,0%		
	pT3cpN0pM0	4	12,5%			3	100,0%
pT4	1	3,1%					
	pT4apN0pM0	1	3,1%				
pN1	1	3,1%					
	pT3cpN1pM0	1	3,1%				
	Sub Total	14	43,8%	3	42,9%	4	57,1%
	Total	32	100,0%	13	72,2%	5	27,8%

RT, transcriptase reversa - reação em cadeia da polimerase.

PSM, antígeno prostático específico de membrana.

TNM, T - Tumor, N - Linfonodos, M - Metastases.

RESULTADOS

TABELA 3 - Sensibilidade, especificidade, valores preditivos, razões de verossimilhança, acurácia, prevalência das patologias, através da análise da positividade no sangue, no pré-operatório, da RT-PCR semi-'nested' PSM, na hiperplasia nodular da próstata e no câncer prostático estadiado pela classificação TNM 92.

	RT-PCR semi-'nested' PSM positivo no sangue, no pré-operatório		
	HNPs / Câncer / HNPs Cancer	PT1 PT2 / HNPs	PT3 PT4 PN1 / HNPs
Verdadeiros Positivos	4	13	10
Falso Negativos	5	2	2
Verdeiros Negativos	13	4	4
Falso Positivos	2	5	1
Taxa Falso Pos. = Falso Pos. / Falso Pos. + Verd. Neg. ou (1-E)	72%	67%	67%
Taxa Falso Neg. = Falso Neg. / Falso Neg. + Verd. Pos. ou (1-S)	33%	28%	9%
S = Verd. Pos. / Verd. Pos. + Falso Neg.	67%	72%	91%
E = Verd. Neg. / Verd. Neg. + Falso Pos.	28%	33%	33%
VP + = Verd. Pos. / Verd. Pos. + Falso Pos.	24%	76%	71%
VP - = Verd. Neg. / Verd. Neg. + Falso Neg.	71%	29%	67%
LR + = S / Taxa Falso Pos.	22	24	30
LR - = Taxa Falso Neg. / E	0,00	0,00	0,00
Acurácia = Verd. Pos. + Verd. Neg. / Total	38%	63%	71%
Prevalência = Verd. Pos. + Falso Neg. / Total	25%	75%	65%

PSA, Antígeno prostático específico.

RT-PCR, Transcriptase reversa, reação em cadeia da polimerase.

PSM, Antígeno prostático específico de membrana.

TNM, T - Tumor, N - Linfonodos, M - Metástases.

HNPs, hiperplasia nodular da próstata.

Pos., Positivos.

Verd., Verdadeiros.

Neg., Negativos.

S, Sensibilidade.

E, Especificidade.

VP +, Valor preditivo positivo.

VP -, Valor preditivo negativo.

LR +, Likelihood ratio, ou razão de verossimilhança ou OR odds ratio positiva.

LR -, Likelihood ratio, ou razão de verossimilhança ou OR odds ratio negativo.

RESULTADOS

HNP, hipeplasia nodular da próstata.
Sub., submetido.

Nas dosagens do PSA bioquímico total no sangue, no pós-operatório, considerando-se o valor 0,04 ng/mL como ponto de corte no diagnóstico de câncer localizado da próstata (cura laboratorial) e câncer com invasão local ou metastático, encontrou-se num seguimento de 1 a 17 meses, diagnóstico de câncer localizado (cura laboratorial - PSA total \leq 0,04 ng/mL) em 13/32 (41,9 %) e câncer com invasão local ou metastático (PSA total $>$ 0,04 ng/mL) em 18/32 (58,1 %) dos pacientes. Comparando-se o estadiamento TNM 92 com os diagnósticos pós-operatório pelas dosagens do PSA bioquímico total, 7/18 (38,9 %) dos pacientes com câncer localizado pelo estadiamento TNM 92 apresentaram diagnóstico de câncer com invasão local ou metastático e 2/14 (15,4 %) dos pacientes com câncer com invasão local ou metastático pelo estadiamento TNM 92 apresentaram diagnóstico de câncer localizado (cura laboratorial), havendo um acréscimo de 14,4 % no diagnóstico pós-operatório de câncer com invasão local ou metastático (TABELA 4 - GRÁFICO 1 e 2).

No controle pós-operatório da prostatectomia radical, considerando-se o PSA bioquímico total \leq 0,04 ng/mL como diagnóstico de câncer localizado (cura laboratorial), a RT-PCR semi-”nested” PSM no sangue, no pré-operatório foi positivo em 7/7 (100,0 %) destes pacientes e considerando-se o PSA bioquímico total de controle $>$ 0,04 ng/mL como câncer com invasão local ou metastático, a RT-PCR semi-”nested” PSM no sangue, no pré-operatório foi positiva em 9/11 (81,8 %) deste grupo de pacientes (TABELA 5 - GRÁFICO 3). A performance deste exame apresentou S de 90 %, E de 0 %, VP + de 56 %, VP - de 0 % no diagnóstico de câncer da próstata com invasão local ou metastático (PSA total $>$ 0,04 ng/mL) em relação ao localizado (cura laboratorial - PSA total \leq 0,04 ng/mL) (TABELA 6).

RESULTADOS

TABELA 4 - PSA bioquímico total de controle pós-operatório, no sangue, no grupo de pacientes com câncer da próstata estadiado pela classificação TNM 92.

GRUPO **	Câncer da Próstata Estadiamento TNM 92	Nº	%	PSA Total Bioq. Contr. ng/mL *			
				Nº	%	Nº	%
pT1	8	25,0%	2	25,0%	6	75,0%	
	pT1cpN0pM0	8	25,0%	2	25,0%	6	75,0%
pT2	10	31,3%	9	90,0%	1	10,0%	
	pT2apN0pM0	1	3,1%	1	100,0%		
pT3	pT2bpN0pM0	1	3,1%	1	100,0%		
	pT2cpN0pM0	8	25,0%	7	87,5%	1	12,5%
Sub Total		18	56,3%	11	61,1%	7	38,9%
pT4	12	37,5%	2	16,7%	9	75,0%	
	pT3apN0pM0	4	12,5%			3	75,0%
pN1	pT3bpN0pM0	4	12,5%	1	25,0%	3	75,0%
	pT3cpN0pM0	4	12,5%	1	25,0%	3	75,0%
pT4	1	3,1%				1	100,0%
	pT4apN0pM0	1	3,1%			1	100,0%
pN1	1	3,1%				1	100,0%
	pT3cpN1pM0	1	3,1%			1	100,0%
Sub Total		14	43,8%	2	15,4%	11	84,6%
Total		32	100,0%	13	41,9%	18	58,1%

PSA, antígeno prostático específico.

TNM, T - Tumor, N - Linfonodos, M - Metastases.

* IMMULITE®, metodologia de dosagem do PSA bioquímico.

** Seguimento dos pacientes de 1 a 17 meses.

Bioq., bioquímico.

Contr., controle pós-operatório.

RESULTADOS

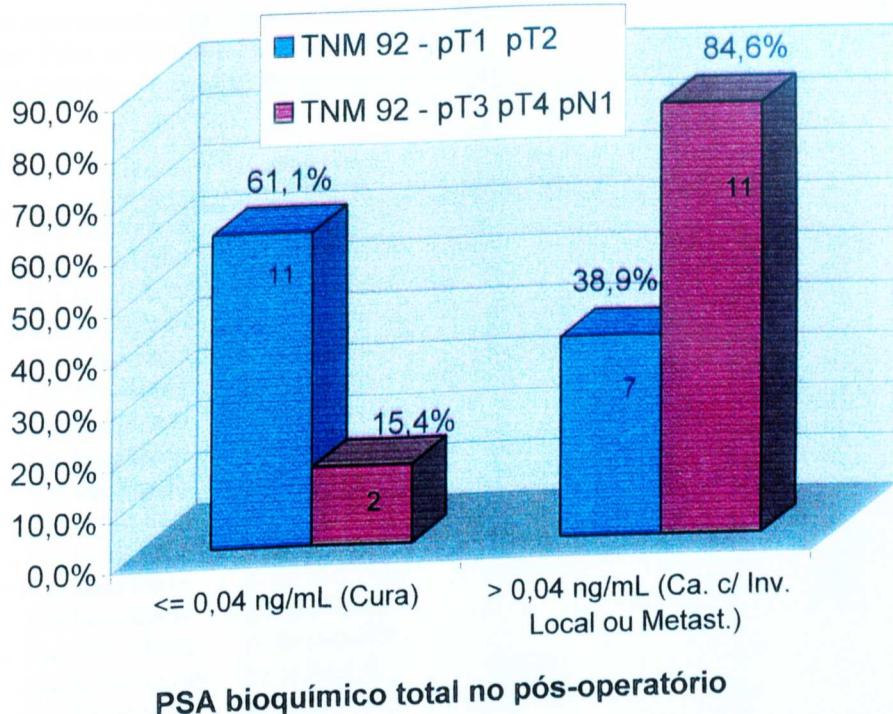


GRÁFICO 1 - Controle pós-operatório pela dosagem do PSA bioquímico total no sangue pela metodologia IMMULITE® dos pacientes estadiados pela classificação TNM 92.

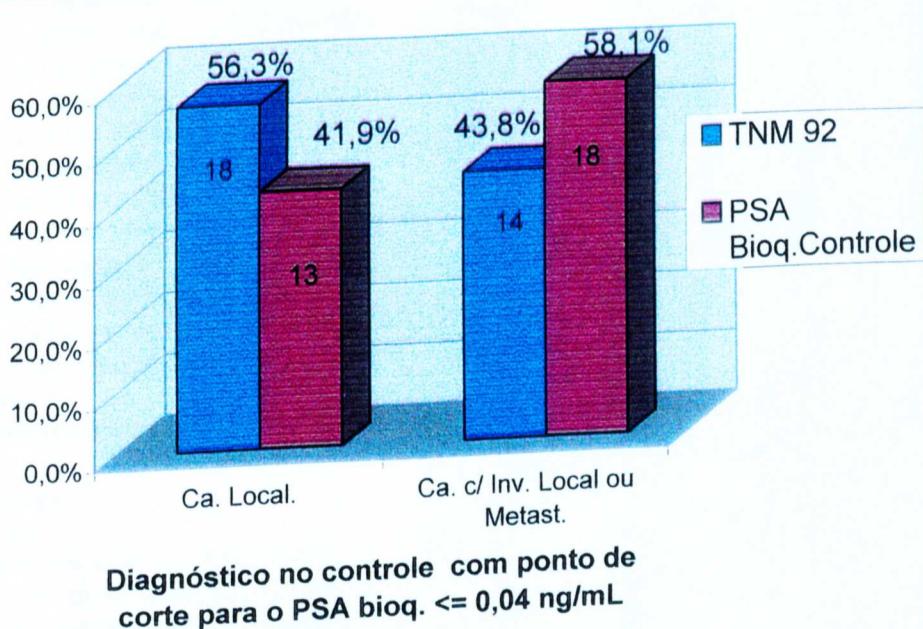


GRÁFICO 2 - Comparação do estadiamento TNM 92 com os diagnósticos nos controle pós-operatório, pela dosagem do PSA bioquímico total no sangue, pela metodologia IMMULITE®.

RESULTADOS

TABELA 5 - Distribuição dos pacientes quanto à grupos de estudo, câncer da próstata localizado, câncer com invasão local, câncer metastático, estadiamento patológico TNM 92, RT-PCR semi-nested PSM no sangue no pré-operatório, tempo do controle pós-operatório e PSA bioquímico total no controle pós-operatório, no sangue, $\leq 0,04$ e $> 0,04$ ng/mL.

Pac.	Grupos de Estudo*	Estadiamento TNM 92	RT-PCR semi-"nested" PSM Pré-Op. Sangue	Tempo Pós-Op. Mês(es)	PSA T Bioq. Controle ng/ml** $\leq 0,04$	Bioq. Controle ng/mL** $> 0,04$
1	Ca. Localizado	pT2c pN0 pM0		14	0,02	
2	Ca. Localizado	pT2c pN0 pM0		15	0,03	
3	Ca. c/ Inv. Local	pT3b pN0 pM0		9	0,01	
8	Ca. Localizado	pT1c pN0 pM0	Positivo	10	0,02	
12	Ca. Localizado	pT2a pN0 pM0	Positivo	6	0,04	
14	Ca. Localizado	pT2b pN0 pM0		11	0,002	
17	Ca. Localizado	pT2c pN0 PM0		11	0,006	
20	Ca. Localizado	pT1c pN0 pM0	Positivo	1	0,01	
22	Ca. Localizado	pT2c pN0 pM0	Positivo	1	0,04	
24	Ca. c/ Inv. Local	pT3c pN0 pM0	Positivo	2	0,01	
36	Ca. Localizado	pT2c pN0 pMx	Positivo	1	0,02	
42	Ca. Localizado	pT2c pN0 Pm0	Positivo	4	0,01	
49	Ca. Localizado	pT2cpN0pM0		17	0,04	
4	Ca. c/ Inv. Local	pT3a pN0 pMx		3		0,27
5	Ca. c/ Inv. Local	pT3c pN0 pMx	Positivo	1		2,60
6	Ca. Localizado	pT1c pNo pMx	Positivo	2		0,50
7	Ca. c/ Inv. Local	pT3b pN0 pMx		1		0,84
9	Ca. c/ Inv. Local	pT4a pN0 pM0		1		0,09
10	Ca. Localizado	pT1c pN0 pM0	Positivo	3		0,27
11	Ca. c/ Inv. Local	pT3c pN0 pM0		4		2,60
13	Ca. c/ Inv. Local	pT3b pN0 pM0		7		0,07
15	Ca. c/ Inv. Local	pT3c pN0 pM0	Positivo	1		0,36
16	Ca. Metastático	pT3c pN1 pM0		1		1,20
18	Ca. Localizado	pT2c pN0 pM0		4		0,15
19	Ca. c/ Inv. Local	pT3b pN0 pM0	Positivo	2		0,06
21	Ca. Localizado	pT1c pN0 pM0	Positivo	3		0,42
32	Ca. Localizado	pT1c pNx pMx		3		0,08
34	Ca. c/ Inv. Local	pT3a pN0 pMx	Negativo	Falta		Falta
39	Ca. Localizado	pT1c pN0 pM0	Negativo	6		0,06
41	Ca. c/ Inv. Local	pT3a pN0 pM0	Positivo	1		0,08
47	Ca. c/ Inv. Local	pT3a pN0 pMx	Positivo	5		1,00
48	Ca. Localizado	pT1c pN0 pM0	Positivo	1		0,30

TNM, T - Tumor, N - Linfonodos, M - Metástases.

RT-PCR, transcriptase reversa, reação em cadeia da polimerase.

PSA, antígeno prostático específico.

Pac., paciente.

*, adenocarcinoma usual da próstata.

T, total.

Bioq., bioquímico.

Op., operatório.

Ca. Localizado, câncer da próstata localizado.

Ca. c/ Inv. Local, câncer da próstata com invasão local.

Ca. Metastático, câncer da próstata metastático.

**, IMMULITE® - metodologia de dosagem do PSA bioquímico.

**, IMMULITE® - metodologia de dosagem do PSA bioquímico.

RESULTADOS

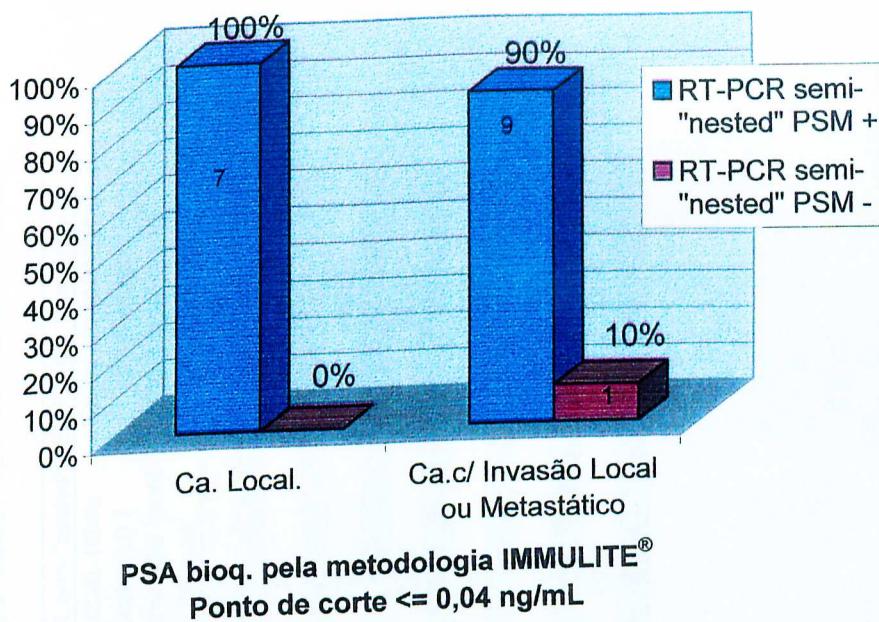


GRÁFICO 3 - RT-PCR semi-'nested' PSM pré-operatório no sangue, no câncer da próstata localizado (cura laboratorial) e no câncer c/ invasão local ou metastático, diagnosticados nos controle pós-operatórios pelas dosagens no sangue do PSA bioquímico.

RESULTADOS

TABELA 6 - Sensibilidade, especificidade, valores preditivos, razões de verossimilhança, acurácia, prevalência da patologia, através da análise da positividade da RT-PCR semi-“nested” PSM pré-operatório, no sangue, no câncer da próstata localizado (cura laboratorial) e no câncer c/ invasão local ou metastático, diagnosticados pelo PSA bioquímico de controle pós-operatório, no sangue, pela metodologia IMMULITE®, com ponto de corte $\leq 0,04 \text{ ng/mL}$.

	RT-PCR semi-“nested” PSM Pré-Op. Pos. Sangue		
	Ca. Local. (cura laboratorial) / Ca. c/ invasão local ou Metast.	Ca. c/ invasão local ou Metast.	Ca. Local. (cura laboratorial)
Verd. Pos.	7	1	0
Verd. Nég.	9	0	7
Falso Pos.	0	1	1
Falso Neg.	0	0	100%
Taxa Falso Pos. = Falso Pos. / Falso Pos. + Verd. Neg. ou (1-E)	90%	90%	100%
Taxa Falso Neg. = Falso Neg. / Falso Neg. + Verd. Pos. ou (1-S)	0%	0%	18%
S = Verd. Pos. / Verd. Pos. + Falso Neg.	100%	100%	90%
E = Verd. Neg. / Verd. Neg. + Falso Pos.	10%	10%	0%
VP + = Verd. Pos. / Verd. Pos. + Falso Pos.	44%	44%	56%
VP - = Verd. Neg. / Verd. Neg. + Falso Neg.	100%	100%	0%
LR + = S / Taxa Falso Pos.	33	33	30
LR - = Taxa Falso Neg. / E	0,00	0,00	0,00
Acurácia = Verd. Pos. + Verd. Neg. / Total	47%	47%	53%
Prevalência = Verd. Pos. + Falso Neg. / Total	41%	41%	59%

RT-PCR, transcriptase reversa, reação em cadeia da polimerase.

IMMULITE®, Kit de dosagem bioquímica do PSA total.

PSM, Antígeno prostático específico de membrana.

Verd., Veradeiros.

Pos., Positivos.

Neg., Negativos.

S, Sensibilidade.

E, Especificidade.

VP +, Valor preditivo positivo.

VP -, Valor preditivo negativo.

LR +, Likelihood ratio, ou razão de verossimilhança ou OR odds ratio positiva.

LR -, Likelihood ratio, ou razão de verossimilhança ou OR odds ratio negativo.

6 DISCUSSÃO

Os dados dos pacientes, especialmente os resultados obtidos com a prostatectomia radical proposta por Young (1905) e modificada por Walsh em 1983, utilizada neste estudo para tratamento do câncer da próstata e os dados dos controles pós-operatórios, em especial os que se referem à continência urinária e disfunção sexual (ANEXO 9.1, 9.2), são concordantes com trabalhos já publicados, onde há referência de ocorrência de incontinência urinária em 3 % a 10 % e de disfunção sexual em 13 % a 50 % dos pacientes submetidos a cirurgia radical (MASS Jr.; BARRET, 1980; WALSH; LEPORT; EGGLESTON, 1983; LU-YAO et al., 1993; SROUGI; SIMON, 1990; KURTH et al., 1999).

A concordância entre os examinadores no estadiamento patológico TNM 92 pelo índice Kappa (ANEXO 9.3), nos permitiu utilizar os resultados deste estadiamento como “gold standard”, relacionando-o com os exames laboratoriais realizados neste estudo.

O diagnóstico histológico de adenocarcinoma usual da próstata em todos os pacientes, juntamente com o achado de neoplasia intra-epitelial mais freqüente nas biópsias do que nas peças cirúrgicas, diferença esta justificada pelo fato de que a quantidade de material examinado da biópsia ser pequena em relação à quantidade de material das peças cirúrgicas e o subestadiamento dos escores de Gleason das biópsias em relação aos escores das peças cirúrgicas (ANEXO 9.1), estão de acordo com os dados da literatura. Segundo Byar e Mostofi (1972), mais de 95 % das neoplasias da próstata são representadas pelos adenocarcinomas, o restante compreende casos de sarcomas, carcinoma epidermóide e carcinoma de células transicionais. De acordo com Algaba (1997), Billis (1997) e Epstein (1995), a neoplasia intra epitelial é mais freqüentemente encontrada nas peças cirúrgicas pela quantidade de material examinada ser maior em relação à quantidade de material da biópsia prostática. Os dados de Gleason (1992, 1974, 1977) e de Steinberg et al. (1997) mostram que

achados de Gleason favorável nas biópsias não nos dão segurança de que o tumor não possa ser mais agressivo na peça cirúrgica. Mesmo Gleason estudando seu próprio material notou subestadiamento em até 50 % das biópsias analisadas (GLEASON, 1992).

Os resultados do estadiamento TNM 92 no que se refere à ocorrência de câncer localizado e câncer com invasão local ou metastático (TABELA 1), evidenciam que os critérios de inclusão dos pacientes no grupo de estudo: PSA bioquímico total no sangue, no pré-operatório, $\leq 20,0$ ng /mL; Gleason total da biópsia < 8 ; Rx e/ou mapeamento ósseo negativos para metástases ósseas, realizados nos pacientes com PSA bioquímico total pré-operatório $\geq 10,0$ ng/mL; toque retal compatível com tumor localizado; idade menor ou igual a 80 anos; não foram adequados, permitindo questionamentos sobre quais pacientes poderiam realmente terem sido beneficiados em termos de cura com a cirurgia radical. Estes resultados são compatíveis com os dados da literatura. Em pacientes com neoplasia aparentemente localizada, no estadiamento clínico pré-operatório, existe acometimento das vesículas seminais em 16 % a 49 % dos casos segundo Jewett (1975) e metástases para linfonodos pélvicos em 5 % a 51 % dos casos (KLEIN, 1979). Em relação ao estadiamento patológico pela classificação TNM 92, 50 % dos pacientes são sub-estadiados no estadiamento clínico (CATALONA; DRESNER, 1985; VOGES et al., 1992). Atualmente não dispomos de ensaios cirurgia radical (WHIRTH, 1993; MONDA; BARRY; OESTERLING, 1994).

Na avaliação da positividade da RT-PCR semi-“nested” PSM no sangue, no pré-operatório, na HNP (TABELA 2), deve-se considerar que além do número de casos pequeno, os casos positivos devem ser seguidos, uma vez que, na literatura, este exame tem sido referido como negativo na HNP e a maioria dos casos positivos apresentaram câncer da próstata no seguimento clínico. Na publicação de Lapidus et al. (2000) e Loric et al (1995),

nenhum dos pacientes com HNP apresentaram RT-PCR semi “nested” PSM positivo. Os dados de Sokoloff et al. (1996) mostraram RT-PCR PSM positiva em dois pacientes com HNP dos quais um apresentou câncer da próstata, no seguimento clínico.

Neste estudo, a positividade da RT-PCR semi-“nested” PSM no sangue coletado no pré-operatório da cirurgia radical, nos pacientes estadiados pela classificação TNM 92 (TABELA 2), mostrou que micrometástases circulantes podem ocorrer, mesmo nos tumores classificados em localizados por este estadiamento. Estes dados estão de acordo com os dados da literatura, onde há referência de RT-PCR semi-“nested” PSM positiva em 6/17 (35%) e em 6/17 (35%) dos pacientes com câncer localizado da próstata, respectivamente, segundo Loric et al. (1995) e Sokoloff et al. (1996). O trabalho publicado por Israeli et al. (1994a), mostrou RT-PCR - PSM positivo em 72,2 % dos pacientes com câncer da próstata estadiado em pT2. O significado biológico de micrometástases circulantes ainda é incerto, sendo apenas um dos vários fatores que estão envolvidos no processo da doença metastática, onde milhões de células neoplásicas na circulação sanguínea leva em pequena proporção, ao desenvolvimento de lesões metastáticas clinicamente diagnosticadas (LIOTTA; KLEINERMAN; SAIDEL, 1974). Embora alguns estudos sugiram que micrometástases possam significar mal prognóstico, muitos pacientes apresentando células neoplásicas circulantes não apresentaram evidência clínica de doença metastática após vários anos de seguimento (SEIDEN et al., 1994).

De acordo com os dados da literatura, a RT-PCR semi-“nested”, é uma reação muito sensível encontrando-se positiva tanto no câncer localizado quanto no câncer com invasão local ou metastático, estadiados pela classificação TNM 92 (OLSON et al., 1997). Os dados da literatura mostram RT-PCR semi-“nested” PSM positiva em 34/41 (82 %) e em 17/51 (34%) dos pacientes com câncer com invasão local ou metastático pelo estadiamento TNM 92, respectivamente, segundo Loric et al. (1995) e Sokoloff et al. (1996).

A performance da RT-PCR semi-“nested” PSM positiva no sangue no pré-operatório no diagnóstico do câncer da próstata estadiado, de acordo com a classificação TNM 92, em relação a HNP (TABELA 3), sugere não ser possível selecionar no pré-operatório, quais pacientes seriam beneficiados com a cirurgia radical, no sentido de se operar somente câncer estadiado como localizado e obter prognóstico de cura mais favorável com este tratamento.

Pelas dosagens do PSA bioquímico total no sangue, no pós-operatório e comparação da ocorrência dos diagnósticos pós-operatório de câncer localizado e de câncer com invasão local ou metastático, com os dados do estadiamento TNM 92, mostrando acréscimo no diagnóstico de câncer com invasão local ou metastático (TABELA 4 - GRÁFICO 1 e 2), observou-se que muitos casos de doença estadiada como localizada pelo estadiamento TNM 92, tratavam-se de doença com invasão local ou metastática, e muitos casos de câncer com invasão local, pelo estadiamento TNM 92, ficaram curados com a cirurgia radical. Estes dados estão de acordo com os dados da literatura, havendo citações de que os casos de cura no controle pós-operatório podem ocorrer em referência ao estadiamento TNM 92, não somente nos casos de câncer localizado, mas, especialmente, também, nos casos de invasão capsular sem outras margens positivas e sem invasão de vesículas seminais. O estudo realizado por Sokoloff et al. (1996) em 600 pacientes submetidos a prostatectomias radicais realizadas na “UCLA School of Medicine”, que apresentaram no estadiamento patológico pela classificação TNM 92, invasão capsular sem outras margens positivas e sem invasão de vesículas seminais, mostrou uma taxa de sobrevida de 10 anos de mais de 70 %. Estudos realizados na “John Hopkins University” mostrou a não progressão da doença, em 5 anos, em cerca de 70 % dos pacientes com câncer localizado da próstata submetidos à cirurgia radical, que apresentaram margens focais positivas no estadiamento TNM 92 (EPSTEIN et al., 1993).

Na avaliação da positividade da RT-PCR semi-“nested” PSM no sangue, no pré-operatório, nos diagnósticos laboratoriais pós-operatório, de câncer localizado (cura

DISCUSSÃO

laboratorial) e de câncer com invasão local ou metastático, pelas dosagens bioquímicas do PSA total (TABELA 5 - GRÁFICO 3), utilizando-se este último como “gold standard” nestes diagnósticos, a performance deste exame (TABELA 6), mostrou não ser possível selecionar os pacientes com diagnóstico pós-operatório de câncer localizado ou câncer com invasão local ou metastático. Entretanto, a alta positividade deste exame nestes diagnósticos, sugere ser possível diagnosticar o câncer da próstata em estádios iniciais, dados concordantes com os da literatura segundo Israeli et al. (1994) e Sokoloff et al. (1996) e exceto com os dados de Loric et al. (1995), onde a positividade deste exame foi maior nos casos de câncer metastático.

9 CONCLUSÕES

A RT-PCR semi-“nested” PSM no sangue, no pré-operatório, em associação com o diagnóstico laboratorial de câncer com invasão local ou metastático e localizado (cura laboratorial), pela dosagem bioquímica do PSA total, no sangue, no controle pós-operatório, sugere não ser possível selecionar os pacientes com diagnóstico laboratorial pós-operatório de câncer da próstata com invasão local ou metastático e localizado (cura laboratorial), mas sugere ser possível diagnosticar o câncer da próstata, principalmente, nos estádios iniciais.

Possivelmente, aumentando a casuística e mantendo-se os achados deste estudo, a RT-PCR semi-“nested” PSM no pré-operatório, no sangue, poderia, como exame molecular de diagnóstico, fazer parte da rotina da prática clínica.

8 REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- ALGABA, F. Neoplasia intra epitelial prostática. **Urol. Contemp.**, São Paulo, v. 3, p. 174-179, 1997.
- BILLIS, A. **Uropatologia: próstata.** Guia prático para o diagnóstico anatomo-patológico. Goiania: UFG, 1997.
- BRASIL. Ministério da Saúde. Secretaria de Assistência à Saúde. Instituto Nacional de Câncer. Programa nacional de controle do câncer da próstata: documento de consenso. Rio de Janeiro. Manuais técnicos, 30. 2002. 24 p.
- BRASIL. Ministério da Saúde. Secretaria de Assistência à Saúde. Instituto Nacional de Câncer. **Estimativas da incidência e mortalidade por câncer no Brasil.** Disponível em: <<http://www.inca.gov.br/cancer/prostata>>. Acesso em: 20 abr. 2003.
- BRAWER, M. K.; KIRBY. **Prostate specific antigen.** Abingdon: Nuffield Press, 1998. 75 p.
- BRASILHEIRO FILHO, G.; BARBOSA, A. J. A.; MIRANDA, D. Métodos de Estudo em Patologia. In: BRASILEIRO FILHO, G. **Bogliolo patologia.** Editado por Geraldo Brasileiro Filho e colaboradores. 6 ed., Rio de Janeiro: Guanabara Koogan, 2000. cap. 2, p. 13-18.
- BRUNINI, R.; TORLONI, H.; HENSON, D. E.; GLOTIEB, S. L. D.; SOUZA, J. M. P. **Câncer no Brasil.** Dados histopatológicos 1976-1980. Rio de Janeiro: Ministério da Saúde, 1982. 198 p.
- BUAMA, P. K.; JOHNSON, P.; SKILLEN, A. W. Comparative study of clinical usefulness of prostate specific antigen and prostatic acid phosphatase in prostatic surgery. **Br. J. Urol.**, Oxford, v. 62, p. 581, 1989.
- BUSSEMAKERS, M. J.; VON BOKHOVEN, A.; VERHAEGH, G. W.; SMIT, F. P.; KARTHAUS, H. F.; SCHALKEN, J. A.; DEBRUYNE, F. M.; RU, N.; ISAACS, W. B. DD3: A new prostate-specific gene, highly overexpressed in prostate cancer. **Cancer Res.**, Baltimore, v. 59, n. 23, p. 5975-5979, 1999.
- BYAR, D. P.; MOSTOFI, F. K.: Carcinoma of the prostate: prognostic evaluation of certain pathologic features in 208 radical prostatectomies. Examined by step-section technique. **Cancer**, Philadelphia, p. 30-355, 1972.
- CANTO, E. I.; SHARIAT, S. F.; FLAWIN, K. M. Biochemical staging of prostate cancer. **Urol. Cl. North Am.**, Philadelphia, v. 30, n. 2, p. 263-277, may 2003.
- CATALONA, W. J.; DRESNER, S. M. Nerve-sparing radical prostatectomy: extraprostatic tumor extension and preservation of erectile function. **J. Urol.**, Baltimore, v. 134, p. 1149, 1985.
- CATALONA, W. J.; RICHIE, J. P.; AHMANN, F. R. Comparison of DRE and serum PSA in the early detection of prostate cancer: results of a multicenter clinical trial of 6,630 men. **J. Urol.**, Baltimore, v. 151, p. 1283-90, 1994b.

- CATALONA, W. J.; PARTIN, A. W.; SLAWIN, K. M. A multicenter clinical trial evaluation of free PSA in the differentiation of prostate cancer from benign disease. *J. Urol.*, Baltimore, v. 157, p. 111, 1997a.
- CHAMBERLAIN, J.; MELIA, J.; MOSS, S.; BROWM, J. *The diagnosis, management, treatment and cost of prostate cancer in England and Wales*. London: Sutton Cancer Screening Evaluation Unit, Institute of Cancer Research, 1996. 132 p.
- CUSSENOT, O.; VALERI, A. Heterogeneity in genetic susceptibility to prostate cancer. *Eur. J. Int. Med.*, Basel, v. 12, p 11-16, 2001.
- EDITORIAL. Prostate-specific antigen. *Lancet*, London, v. 2, p. 318, 1988.
- EPSTEIN, J. I.; CARMICHAEL, M. J.; PIZOV, G.; WALSH, P. C. Influence of capsular penetration and progression following radical prostatectomy: a study of 196 cases with long-term followup. *J. Urol.*, Baltimore, v. 150, p. 135, 1993.
- EPSTEIN, J. I.; *Prostate biopsy interpretation*. 2nd ed., Philadelphia: Lippincott-Raven Publishers, 1995. 54 p.
- FERRO, M. A.; BARNES, I.; ROBERTS, J. B. M.; SMITH, P. J. B. Tumor markers in prostatic carcinoma. A comparison of prostate-specific antigen with acid phosphatase. *Br. J. Urol.*, Oxford, v. 60, p. 69, 1987.
- FIDLER, I. J.; HART, I. R. Biological diversity in metastatic neoplasms-origins and implications. *Science*, Washington, v. 217, p. 998-1001, 1982.
- FRANKS; L. M. Etiology, epidemiology of prostate cancer. *Cancer*, Philadelphia, v. 32, p. 1092, 1973.
- GHINAN, P. P.; BUSH, I.; RAY, V.; VIETH, R.; RAO, R.; BHATTI, R. The accuracy of rectal examination in the diagnosis of prostate carcinoma. *New Engl. J. Med.*, Waltham, v. 303, p. 499, 1980.
- GHOSEIN, R. A.; SCHER, H. I.; GERALD, W. L.; KELLY, W. K.; CURLEY, T.; AMSTERDAM, A.; ZHANG, Z. F.; ROSAI, J. Detection of circulating tumor cells in patients with localized and metastatic carcinoma: clinical implications. *J. Clin. Oncol.*, New York, v. 13, n. 5, p. 1195-1200, 1995.
- GLEASON, D. F. Histologic grading of prostate cancer: a prospective. *Hum. Pathol.*, Philadelphia, v3, p.273-279, 1992.
- GLEASON, D. F. Histologic grading and clinical staging of prostatic carcinoma. In: TANNENBAUM, M (Ed). *Urologic pathology: the prostate*. Philadelphia: Lea & Febiger, 1977. 121 p.
- GLEASON, D. F.; MELLINGER, G. T. Veterans Administration Cooperative Urological Research Group: Prediction of prognosis for prostatic adenocarcinoma by combined histological grading and clinical staging. *J. Urol.*, Baltimore, v. 111, p. 58-64, 1974.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

HOROSZEWCZ, J. S.; KAWINSKI, E.; MURPHY, G. P. Monoclonal antibodies to a new antigenic marker in epithelial prostatic cells and serum of prostatic cancer patients. *Anticancer Res.*, Athens, v. 7, p. 927-936, 1987.

International Union Against Cancer (UICC). In: - *Clinical TNM classification and staging american joint committee on cancer (AJCC)*/ 1992.

ISRAELI, R. S.; MILLER JR., W. H.; SU, S. L.; POWELL, C. T.; FAIR, W. R.; SAMADI, D. S.; HURYK, R. F.; De BLASIO, A.; EDWARDS, E. T.; WISE, G. J. Sensitive nested reverse transcription polymerase chain reaction detection of circulating prostate tumor cells: comparison of prostate-specific membrane antigen and prostate-specific antigen-based assays. *Cancer Res.*, Baltimore, v. 54, p. 6306, 1994a.

ISRAELI, R. S.; POWELL, C. T.; CORR, J. G.; FAIR, W. R.; HESTON, W. D. W. Expression of the prostate-specific membrane antigen. *Cancer Res.*, Baltimore, v. 54, p. 1807-1811, 1994b.

JEWETT, H. J. The present status of radical prostatectomy for stages A and B prostatic cancer. *Urol. Clin. North Am.*, Philadelphia, v. 2, p. 105, 1975.

KAWAKAMI, M.; NAKAYAMA, J. Enhanced expression of prostate-specific membrane antigen in prostate cancer as revealed by in situ hybridization. *Cancer Res.*, Baltimore, v. 57, p. 2321-2324, 1997.

KLEIN, L. A. Prostatic carcinoma. *New Engl. J. Med.*, Waltham, v. 300, p. 824, 1979.

KURTH, K. H.; MICKISCH, G. H.; SCHRÖDER, F. H. *Renal, bladder and prostate cancer*. New York: Parthenon Publishing Group., 1999. 290 p.

LANDIS, J. R.; KOCK, G. G. The measurement of observer agreement for categorical data. *Biometrics*, Baltimore, v. 33, p. 159-174. 1977.

LANDIS, S. H.; MURRAY, T.; BOLDEN, S.; WINGO, P. A. *Cancer statistics*. *Cancer*, Philadelphia, v. 48, p. 6-29, 1998.

LANGE, P. H.; ERCOLE, C. J.; LIGHTNER, D. J.; FRALEY, E. E.; VESSELLA, R. I. The value of serum prostate specific antigen determinations before and after radical prostatectomy. *J. Urol.*, Baltimore, v. 141, p. 873, 1989.

LANGE, P. H.; ERCOLE, C. J.; VESSELLA, R. I. Tumor markers in the follow-up of initial therapy of prostate cancer. Em LANGE, P.H.: *Tumor markers in prostate cancer*. Amsterdam: Excerpta Medica, 1986. 125p.

LAPIDUS, R. G.; TIFFANY, C. W.; ISAACS, J.T.; SLUSHER, B.S. Prostate-specific membrane antigen (PSMA) enzyme activity is elevated in prostate cancer cells. *Prostate*, New York, v.45, p. 350-354, Dec., 2000.

LIOTTA, L. A.; KLEINERMAN, J.; SAIDEL, G. M. Quantitative relationships of intravascular tumor cells, tumor vessels, and pulmonary metastases following tumor implantation. *Cancer Res.*, Baltimore, v. 34, p. 997-1003, 1974.

LOPES, A. D.; DAVIS, W. L.; ROSENSTRaus, M. J.; UVEGES, A. J.; GILMAN, S. C. Immunohistochemical and pharmacokinetic characterization of the site-specific immunoconjugate CYT-356 derived from antiprostate monoclonal antibody 7E11-C5. *Cancer Res.*, Baltimore, v. 50, p. 6423-6429, 1990.

LORIC, S.; DUMAS, F.; ESCHWEGE, P.; BLANCHET, P.; BENOIT, G.; JARDIN, A.; LACOUR, B. Enhanced detection of hematogenous circulating prostatic cells in patients with prostate adenocarcinoma by using nested reverse transcription polymerase chain reaction assay based on prostate-specific membrane antigen. *Clin. Chem.*, Baltimore, v. 41, p. 1698-1704, 1995.

LU-YAO, G.; McLERRAN, D.; WASSON, J.; WENNBERG, J. An assessment of radical prostatectomy. Time trends, geographic variation, and outcomes. The Prostate Patient Outcomes Research Team. *JAMA*, Chicago, v. 269, p. 2633, 1993.

MASS JR., R. B.; BARRET, D. M. Radical retropubic prostatectomy after trans-urethral prostatic resection. *J. Urol.*, Baltimore, v. 124, p. 495, 1980.

MATTANO JR., L. A.; MOSS, T. J.; EMERSON, S. G. Sensitive detection of rare circulating neuroblastoma cells by the reverse transcriptase polymerase chain reaction. *Cancer Res.*, Baltimore, v. 52, p. 4701-5, 1992.

McNEIL, J. E. Origin and development of carcinoma in the prostate. *Cancer*, Philadelphia, v. 23, p. 24, 1969.

MEBUST, W. K.: Transurethral prostatectomy. *AUA Update Séries*, v. 13, p. 142-147, 1994.

MILLIN, T. *Retropubic urinary surgery*, London: E & S Livingstone, 1947. 187 p.

MONDA, J. M.; BARRY, M. J.; OESTERLING, J. E. Prostate-specific antigen cannot distinguish stage T1a (A1) prostate cancer from benign prostatic hyperplasia. *J. Urol.*, Baltimore, v. 151, p. 1291, 1994.

MORENO, J. G.; GRODE, C. M.; FISHER, R.; MONNE, M.; VIJKO, P.; MULHOLLAND, G.; GOMELLA, L. G. Detection of hematogenous micrometastasis in patients with prostate cancer. *Cancer Res.*, Baltimore, v. 53, p. 6110-2, 1992.

MULLIS, K.; FALOONA, F. Specific synthesis of DNA *in vitro* via a polymerase catalysed chain reaction. *Methods Enzymol.*, New York, v. 55, p. 335-350, 1984.

MURPHY, G. P.; ELGAMAL, A. A.; SU, S. L.; BOSTWICK, D. G.; HOLMES, E. H. Current evaluation of the tissue localization and diagnostic utility of prostate specific membrane antigen. *Cancer*, Philadelphia, v. 83, p2259-69, 1998.

NIXON, R. G.; WENER, M. H.; BRAWER, M. K.; PARSON, R. E.; BLASE, A. B.; STROBEL, S. A. Biological variation of prostate specific antigen levels in serum: an evaluation of day-to-day physiological fluctuations in a well-defined cohort of 24 patients. *J. Urol.*, Baltimore, v. 157, p. 2183-90, 1997.

OESTERLING, J. E.; CHAN, D. W.; EPSTEIN, J. I.; KIMBALL JR., A. W.; BRUZEL, D. J.; ROCK, R. C.; BRENDLER, C. B.; WALSH, P. C. Prostate specific antigen in the preoperative and postoperative evaluation of localized prostatic cancer treated with radical prostatectomy. **J. Urol.**, Baltimore, v. 139, p. 766, 1988.

O'KEEFE, D. S.; SU, S. L.; BACICH, D. J.; Horiguchi, Y.; LUO, Y.; POWELL, C.T.; ZANDVLIET, D.; RUSSELL, P. J.; MOLLOY, P. L.; NOWAK, N. J.; SHOWS, T. B.; MULLINS,C.; VONDER HAAR, R. A.; FAIR, W. R.; HESTON, W. D. Mapping, genomic organization and promoter analysis of the human prostate-specific membrane antigen gene. **Biochim Biophys Acta.**, Amsterdam, v. 26, n. 1443(1-2), p. 113-127, 1998.

OLSON, C. A.; DE VRIES, G. M.; BENSON, M. C.; RAFFO, A.; BUTTYAN, R.; CAMA, C. The use of RT-PCR for prostate-specific antigen assay to predict potential surgical failures before radical prostatectomy: molecular staging of prostate cancer. **Br. J. Urol.**, Oxford, v. 77, p. 411-7, 1997.

ORTENZE, A. V. Avaliação e medicação pré-anestésicos. In - IAMASHYTA, A. M.; TAKAOKA, F.; AULER Jr., J. O. C. **Anestesiologia**, 5 ed. São Paulo: Atheneu, 2001. p 467-497.

PARTIN, W.A.; MANGOLD, D. L.; WALSH, P. C.; EPSTEIN, J. I.; PEARSON, J. D. Contemporary update of prostate cancer staging nomograms (PARTIN TABLES) for the new millennium. **Urology**, Secaucus, v. 59, p. 843-848, 2001.

ROSENSTRaus, M.J.; DAVIS, W. J.; LOPES, A. D.; D'ALEO, C.; GILMAN, S. In vitro and in vivo reactivity of anti-prostate monoclonal antibody immunoconjugate 7E11.C5.3-GYK-DTPA. **Antibody Immunoconjugates Radiopharm**, v. 3, p. 54, 1990.

ROSS, R. K.; PAGANINI-HILL, A.; HENDERSON, B. E. Epidemiology of prostate cancer. Em SKINNER,D.G.; LIESKOWISKY,G.: **Diagnosis and manegement of urologic cancer**. Philadelphia: Saunders Co., 1988. 40 p.

SAIKI, R. K.; SCHARF, S. J.; FALCOONA, F.; MULLIS, K. B.; HORN, G. T.; HORN, G. T.; ERLICH, H. A.; ARNHEIM, N. Enzymatic amplification of beta-globin genomic sequences and restriction site analysis for diagnosis of sickle cell anemia. **Science**, Washington, v. 230, p. 1350-1354, 1985.

SCHELLHAMMER, P. F.; SCHLOSSBERG, S. M.; WRIGHT, G. L. Prostatic specific antigen (PSA) levels in patients free of disease after definitive irradiation therapy for localized prostate cancer. **J. Urol.**, Baltimore, v. 141, p. 199-A, 1989.

SCHRÖDER, F. H.; HERMANEK, P.; FAIR, W.R.; GOSPODAROWICZ, M. K.; PAVONE-MACALUSO, M. The TNM classification of prostate cancer. **Prostate**, New York, v. 4, p. 129-138, 1992.

SCOTT JR., R.; MUTCHNIK, D. L.; LASKOWSKI, T. Z.; SCHMALHORST, W. R. Carcinoma of the prostate en elderly men: incidênciа, growth characteristics and clinical significance. **J. Urol.**, Baltimore, v. 101, p. 602, 1969.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

SELLY, S.; DONOVAN, J.; FAULKNER, A.; COAST, J.; GILLAT, D. **Diagnosis, management and screening of early localized prostate cancer: a systematic review.** Bristol: Health Care Evaluation Unit, University of Bristol, 1996.

SEIDEN, M. V.; KANTOFF, P. W.; KRITHIVAS, K.; PROPERT, K.; BRYANT, M.; HALTOM, E.; GAYMES, L.; KAPLAN, I.; BUBLEY, G.; DE WOLF, W. Detection of circulating tumor cells in men with localized prostatic cancer. **J. Clin. Oncol.**, New York, v. 12, p. 2634-2639, 1994.

SILVER, D. A.; PELLICER, I.; FAIR, W. R.; HESTON, W. D. W.; CORDON-CARDO, C. Prostate-specific membrane antigen expression in normal and malignant human tissues. **Clin. Cancer Res.**, Baltimore, v. 3, p. 81-85, 1997.

SILVERBERG, E.; LUBERA, J. A. **Cancer statistics, 1989.** Ca-A. **Cancer**, Philadelphia, v. 39, p. 3, 1989.

SMITH, B.; SELBY, P.; SOUTHGATE, J.; PITTMAN, K.; BRADLEY, C.; BLAIR, G. E. Detection of melanoma cells in peripheral blood by means of reverse transcriptase and polymerase chain reaction. **Lancet**, London, v. 338, p. 1227-9, 1991.

SOKOLOFF, M. H.; TSO, C.; KABOO, R.; NELSON, S.; KO, J.; DOREY, F.; FIGLIN, R. A.; PANG, S.; DEKERNION, J.; BELLDEGRUN, A. Quantitative polymerase chain reaction does not improve preoperative prostate cancer staging: a clinicopathological molecular analysis of 121 patients. **J. Urol.**, Baltimore, v. 156, p. 1560-1566, 1996.

SPAPEN, S. J. J. C.; DAMHUIS, R. A. M.; KIRKELS, W. J. Trends in the curative treatment of localized prostate cancer after the introduction of prostate-specific antigen: data from Rotterdam Cancer Registry. **BJU Int.**, Oxford, v. 85, p. 474-480, 2000.

SROUGI, M.; SIMÓN, S. **Câncer urológico.** São Paulo: Platina, 1990. 460p.

STAMEY, T. A.; KABALIN, J. N. Prostate specific antigen in the diagnosis and treatment of adenocarcinoma of the prostate: I. Untreated patients. **J. Urol.**, Baltimore, v. 141, p. 1070-5, 1989.

STAMEY, T. A.; McNEIL, J. E. Adenocarcinoma of the prostate. In: **Campbell's urology**. 6. ed. Edited by WALSH, P. C.; RETIK, A.B.; STAMEY, T. A.; VAUGHAN JR., E.D. Philadelphia: Saunders Co., 1992. v. 2, p. 1159-1221.

STAMEY, T. A.; YANG, N.; HAY, A. R. Prostate specific antigen as a serum marker for adenocarcinoma of the prostate. **N. Engl. J. Med.**, Waltham, v. 317, p. 909-16, 1987.

STEINBERG, D. M.; SAUVAGEOT, J.; PIANTADOSI, S.; EPSTEIN, J.I. Correlation between needle biopsy and radical prostatectomy Gleason grade in academic and community settings. **Am. J. Surg. Pathol.**, Philadelphia, v. 21, p. 566-576, 1997.

TCHETGEN, M. B.; SONG, J. T.; STRAWDERMAN, M.; JACOBSEN, S. J.; OESTERLING, J. E. Ejaculation increases the serum prostate specific antigen concentration. **Urology**, Secaucus, v. 47, p. 511-16, 1996.

TROYER, J. K.; BECKETT, M. L.; WRIGHT Jr., G. L. Detection and characterization of the prostate-specific membrane antigen (PSMA) in tissue extracts and body fluids. *Cancer*, Philadelphia, v. 62, p. 552-558, 1995.

VIHKO, P.; KONTTURI, M.; LUKKARINEN, O.; ERVASTI, J.; VIHKO, R. Screening for carcinoma of the prostate. Rectal examination, and enzymatic and radio-immunologic measurements of serum acid phosphatase compared. *Cancer*, Philadelphia, v. 56, p. 173, 1885.

VOGES, G. E.; McNEIL, J. E.; REDWINE, E. A.; FREIHA, F. S.; STAMEY, T. A. Morphologic analysis of surgical margins with positive findings in prostatectomy for adenocarcinoma of the prostate. *Cancer*, Philadelphia, v. 69, p. 520, 1992.

WALSH, P. C.; LEPOR, H.; EGGLESTON, J. C. Radical prostatectomy with preservation of sexual function: anatomical and pathological considerations. *Prostate*, New York, v. 4, p. 473, 1983.

WALSH, P. C. *Campbell's urology*. 8. ed. Edited by WALSH, P. C.; RETIK, A.B.; STAMEY, T. A.; VAUGHAN JR., E.D. Philadelphia: Saunders Co., 2002. Cap. 41. p. 1424.

WHIRTH, M. Value of prostate specific antigen as a tumor marker. *Eur. Urol.*, Basel, v. 24, p. 6, 1993. Supplement.

WHITMORE, W. F. Hormone therapy in Prostate Cancer. *Am. J. Med.*, New York, v. 21, p. 697, 1965.

WILLIAMS, R. D. Postate-specific antigen. *J. Urol.*, Baltimore, v. 140, p. 1030, 1988.

WILLIFORD, W. O.; LEPOR, H.; DIXON, C. M. Serum PSA levels after 52 weeks of therapy with finasteride, terazosin, combination, and placebo: results of the VA Cooperative study 359. *J. Urol.*, Baltimore, 155, p. 235A, 1996. Supplement.

WRIGHT, G. L.; MAYER GROB, B.; HALEY, C.; GROSSMAN, K.; NEWHALL, K.; PETRYLAK, D.; TROYER, J.; KONCHUBA, A.; SCHELHAMMER, P. F.; MORIARTY, R. Upregulation of prostate specific membrane antigen after androgen deprivation therapy. *Urology*, Secaucus, v. 48, p. 326-34, 1996a.

YOUNG, H. H. The early diagnosis and radical cure of carcinoma of the prostate. Being a study of 40 cases and presentation of a radical operation which was carried out in 4 cases. *Johns Hopkins Hosp.*, Baltimore, v. 16, p. 315, 1905.

ZARIDZE, D. G.; BOYLE, P. Cancer of prostate: epidemiologia and etiology. *Br. J. Urol.*, Oxford, v. 59, p. 493, 1987.

ANEXOS**9 ANEXOS**

9.1 Dados Individuais

9.2 Dados Individuais

9.3 Índice Kappa

9.4 Sistema de Gleason

9.5 Estadiamento de Whitmore-Jewett e TNM 1992

9.6 Protocolo de extração do RNAm total por Trizol®

9.7 Termo de consentimento livre e esclarecido

9.8 Aprovação pelo CEP da UFU

ANEXO 9.1

NEXO 9.1 - Distribuição dos pacientes quanto à grupos de estudo, câncer da próstata localizado, câncer com invasão local, câncer metastático e hiperplasia nodular da próstata, idade, raça, estadiamento clínico pelo toque retal, PSA biog. total pré e de controle pós-tratamento, Gleason e NIP nas biópsias e nas peças cirúrgicas, estadiamento patológico TNM 92, RT-PCR semi-“nested” PSM no sangue pré-tratamento, tempo pós-tratamento, PSA Biog., continência e potência sexual no controle.

ANEXO 9.1

ANEXO 9.1 - Distribuição dos pacientes quanto à grupos de estudo, câncer da próstata localizado, câncer com invasão local, câncer metastático e hiperplasia nodular da próstata; idade, raça, estadiamento clínico pelo toque retal, PSA bioq. total pré e de controle pós-tratamento, Gleason e NIP nas biópsias e nas peças cirúrgicas, estadiamento patológico TNM 92, RT-PCR semi-“nested” PSM no sangue pré-tratamento , tempo pós-tratamento, PSA Bioq., continência e potência sexual no controle.

Pac.	Grupos de Estudo	Idade Anos	Raça	Estad. Clínico	Estad. Cir.	PSA T	Gleason	NIP	Peça Cir.	Estad. Patológico	TNM 92	Tempo Pós Trat.	PSAT Bioq.	Continência no Controle	Potência Sexual no Controle	S / Ref.
36 Ca Localizado	56	F	B1	T2b	5,00	3 + 2	2	3 + 4	7	I	PT2c pNO pMx	Positivo	1	0,02	Continente	S / Ref.
37 HNP	76	M			3,10											
38 HNP	80	L			18,50											
39 Ca Localizado	68	L	A	T1c	14,30	2 + 3	5	2 + 3	5	II	PT3a pNO pM0	Negativo	6	0,06	Continente	P c/ Med.
40 HNP	74	L			10,00											
41 Ca cl Inv. Local	63	L	B2	T1c	5,50	1 + 1	2	3 + 3	6	II	PT3a pNO pM0	Positivo	1	0,08	Continente	P c/ Med.
42 Ca Localizado	67	L	B1	T2b	8,04	3 + 4	7	4 + 3	7	II	PT2c pNO pM0	Positivo	4	0,01	Continente	Potente
45 HNP	58	F			3,60											
46 HNP	61	L			10,70											
47 Ca cl Inv. Local	61	F	B2	T2c	16,50	3 + 3	6	3 + 4	7	II	PT3a pNO pMx	Negativo	5	1,00	Continente	Potente
48 Ca Localizado	47	L	A	T1c	1,20	2 + 2	4	2 + 2	4	I	PT1c pNO pM0	Positivo	1	0,30	Continente	Potente
49 Ca Localizado	60	L	B1	T2b	8,50	3 + 3	6	3 + 3	6	I	PT2c pNO pM0	Positivo	17	0,04	Continente	P c/ Med.

PSA, antígeno prostático específico.

Bioq., bioquímico.

NIP, neoplasia intra epitelial.

TNM, T - tumor N - linfonodos M - metástases.

RT-PCR, transcriptase reversa, reação em cadeia da polimerase.

PSM, Antígeno prostático de membrana.

Pac., paciente.

Estad., estadiamento.

T, total.

Trat., tratamento, prostatectomia radical no câncer da próstata e ressecção trans-uretral da próstata e ressecção para tratamento da HNP.

* IMMULITE® - metodologia de dosagem do PSA bioquímico.

P - S, predominante, secundário.

Cir., cirúrgica.

Grupo de Estudo, HNP - hiperplasia nodular da próstata, Ca Localizado - câncer com invasão local, Ca cl Inv. Local - câncer com invasão local, Ca Metastático - câncer metastático.(Adenocarcinoma acinar usual).

Raça, L - leucoderme, F - fáciodesmo, M - melanoderma.

Estad. Clínico W-J, Whitmore, Jewett: A - Tumor não palpável no toque retal, B1 - Nódulo < = 1,5 cm em um lobo prostático, B2 - Nódulo > 1,5 cm e/ou ocupando os dois lobos da próstata.

Estad. Clínico T - 92, T - T da classif. TNM 92: T1c - Tumor não palpável - PSA bioq. elevado, T2a - Tumor palpável > 1/2 um lobo, T2b - Palpável em ambos os lobos, T2c - Palpável em ambos lobos, não nos dois lobos.

Continência, Incont. Parc., incontinência parcial.

Potência sexual, P c/ Med. - potente com medicamento, S / Ref. - sem referência.

ANEXO 9.2

ANEXO 9.2 - Dados dos procedimentos cirúrgico e anestésicos realizados no grupo de pacientes com câncer da próstata com estadiamento patológico pela classificação TNM 92.

Paciente	Data	Cirurgia	Cirurgia	Risco	Cirúrgico	Anestesia	Transfusão Sanguinei	Gânglios Pé-Op.	Ligadura Plexo Venoso	Cirurgia Hs	Cir. g.	Pesa	Tempo	Peso	Intercorrências	Estadiamento TNM 92
1	26/3/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	1	Geral IV Inal.	Não Real.	Dupla Dexon 0	5,00	80	Ndn	PT2c pNO pMO						
2	10/9/2000	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Geral IV Inal.	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	4,00	40	Ndn	PT2c pNO pMO						
3	21/6/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	1	Raqui L. S.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,50	75	Ndn	PT3b pNO pMO					
4	18/1/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Peridural L. S.+ Geral IV Inal.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	4,00	20	Ndn	PT3a pNO pMX					
5	24/5/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Raqui L. S.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,50	40	Ndn	PT3c pNO pMX					
6	7/12/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Raqui L. S.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	2,50	40	Ndn	PT1c pNO pMX					
7	20/3/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Raqui L. S.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	4,00	50	Ndn	PT3b pNO pMX					
8	9/4/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Peridural L. S. + Geral IV Inal.	300	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	4,15	65	Ndn	PT1c pNO pMO					
9	14/5/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Raqui L. S.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,00	40	Ndn	PT4a pNO pMO					
10	9/8/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil. + Cistolithiotomia	2	Peridural L. C. + Geral IV Inal.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,50	50	Ndn	PT1a pNO pMO					
11	2/10/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Peridural L. S. + Geral IV Inal.	1500	Sem Ref.	Lig. Dupla Dexon 0	3,05	80	Ndn	PT3c pNO pMO					
12	5/3/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Geral IV Inal.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	2,45	50	Ndn	PT2a pNO pMO					
13	8/1/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	1	Peridural L. S. + Geral IV Inal.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,15	50	Ndn	PT3b pNO pMO					
14	5/4/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	1	Raqui L. S.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	2,00	40	Ndn	PT2b pNO pMO					
15	10/12/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	1	Peridural L. S. + Geral IV Inal.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,00	38	Ndn	PT3c pNO pMO					
16	5/3/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Geral IV Inal.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	4,00	50	Ndn	PT3c pN1 pMO					
17	23/1/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Raqui L. S.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	2,30	28	Ndn	PT2c pNO pMO					
18	22/1/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Peridural L. S. + Geral IV Inal.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	4,00	50	Ndn	PT2c pNO pMO					
19	21/5/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Peridural L. S. + Geral IV Inal.	500	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,00	40	Ndn	PT1c pNX pMX					
20	3/11/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Geral IV e Inal.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	2,30	50	Ndn	PT2c pNO pMX					
21	18/3/2002	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	3	Peridural L. S. + Geral IV Inal.	300	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	4,00	60	Ndn	PT1c pNO pMO					
22	29/4/2002	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Geral IV Inal.	300	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,00	30	Ndn	PT3c pNO pMO					
23	21/5/2002	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Peridural L. Continua	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,00	60	Ndn	PT1c pNO pMX					
24	22/4/2002	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Peridural L. S. + Geral IV Inal.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,00	70	Ndn	PT3a pNO pMX					
32	5/8/2002	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Raqui L. S.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	2,15	40	Ndn	PT2c pNO pMX					
34	27/5/2002	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Peridural L. S.	500	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,30	75	Ndn	PT1c pNO pMO					
36	10/2/2002	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Raqui L. S.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,00	60	Ndn	PT3a pNO pMO					
39	7/5/2002	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	1	Peridural L. S. + Geral IV Inal.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	2,20	50	Ndn	PT2c pNO pMO					
41	20/8/2002	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	1	Peridural L. S. + Geral IV Inal.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,00	65	Ndn	PT3a pNO pMX					
42	21/4/2002	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	1	Raqui L. S.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,35	60	Ndn	PT1c pNX pMX					
47	20/4/2002	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2	Peridural L. Continua	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	2,00	20	Ndn	PT1c pNX pMX					
48	13/8/2002	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	1	Peridural L. S. + Geral IV Inal.	0	Não Real.	Lig. Dupla Dexon 0	3,50	50	Ndn	PT2c pNO pMO					
	15/1/2001	Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil.	2													

ANEXO 9.2 - Dados dos procedimentos cirúrgico e anestésicos realizados no grupo de pacientes com câncer da próstata com estadiamento patológico pela classificação TNM 92.

AP, anestesiologia associada*.

AP, anatomo-patológico.

Prostatovesi. Rad. + Linf. Obt. Bil., prostatectomia radical + linfadenectomia obturatória bilateral.

IV, intra venosa.

L, lombar.

S, simples.

Real, realizado.

Lig, ligadura.

Ndn, nada digno de nota.
Cir. Cirúrgica.
* Broncoespasmo severo pér-op. sem queda na saturação de O₂ - Reverteu com Fliebocortid 500 mg IV.

ANEXO 9.3

ANEXO 9.3 - Avaliação dos resultados dos estadiamentos patológicos TNM 92 das prostatovesiculectomias radicais realizados pelos patologistas.

		Observador 1		Total
		Ca. Metast.		
Observadores	Ca. Metast.	a 13	b 1	14
	Ca. Local.	c 1	d 17	18
	Total	14	18	32

Ca., câncer.

Metast., metastático.

Local., localizado.

Ao=	30	N=	32
(a)=	6	PCT=	94%
(Ac)=	16	(d)=	10
Kappa=			87%

Interpretação:

a= concordância (Positivo -Positivo)

b=discordância (Negativo-Positivo)

c=discordância (Positivo -Negativo)

d=concordância (Negativo-Negativo)

Fórmulas:

$$a+d=\text{concordância observada (Ao)}$$

$$a+b+c+d=\text{maior concordância possível (N)}$$

$$(a+d)/(a+b+c+d)=\text{percentagem de concordância total (PCT)}$$

$$[(a+b)(a+c)]/(a+b+c+d)=\text{concordância esperada por acaso (a)}$$

$$[(d+c)(d+b)]/(a+b+c+d)=\text{concordância esperada por acaso (d)}$$

$$\text{Concordância Total Exclusivamente Devido ao Acaso (Ac)}=(a)+(d)$$

$$\text{Kappa}=(\text{Ao}-\text{Ac})/(\text{N}-\text{Ac})$$

Sistema de Gleason**M A R G E N S****G L Â N D U L A S**

		Padrão Glandular	Tamanho	Distribuição
GLEASON	Marcador			
1	Bem definida	Simples Separadas Redondas	Médio	Pacote fechado
	Menos definida	Simples - Separadas Redondas Mais Variadas	Pequeno Médio Grande	Espaçamento médio de mais um diâmetro glandular
2	Irregular Infiltrada	Simples, separadas, mais irregular Massas epiteliais redondas cribiformes ou papilar	Pequeno	Espaçamento médio de mais de um diâmetro glandular Raramente em pacotes Massas arredondadas c/ contornos pouco definidos
	Irregular Infiltrada	Massas glandulares fundidas do tipo hiper nefróide	Pequeno	Massas epiteliais anaplásicas irregulares
3				
4				
5				

Diferenciado Moderadamente Diferenciado**8 a 10****Indiferenciado****5 6 7**

Fonte: 0 (1977).

Padrões Anatomopatológicos
Adenocarcinoma da Próstata

ANEXO 9.5

ESTADIAMENTO DO CÂNCER DA PRÓSTATA

Classificação de WHITMORE - JEWETT	Classificação TNM 1992
A Tumor não palpável no toque retal	T-Tumor Primário N-Linfonodos M-Metástases
A1 Tumor não palpável ocupando $\leq 5\%$ da Próstata	pTx Tumor não avaliado
A2 Tumor não palpável ocupando $> 5\%$ da Próstata	pTo Sem evidência de Tumor pT1 Tumor incidental impalpável e invisível por técnicas de obtenção de imagens pT1a Tumor incidental ocupando $\leq 5\%$ do tecido ressecado pT1b Tumor incidental ocupando $> 5\%$ do tecido ressecado pT1c Tumor não palpável ou visível por imagem, diagnosticado por biópsia com agulha em um ou ambos os lobos, em pacientes com PSA sanguíneo elevado
B1 Nódulo $< 1,5$ cm em um lobo prostático B2 Nódulo $> 1,5$ cm e/ou ocupando os dois lobos da próstata	pT2 Tumor limitado à glândula pT2a Até metade de um lobo ou menos pT2b Até mais da metade de um lobo porém não os dois lobos pT2c Comprometimento dos dois lobos
C1 Extensão peri prostática mínima (sulcos)	pT3 Tumor extende além da cápsula prostática pT3a Extensão extra capsular unilateral pT3b Extensão extracapsular bilateral pT3c Tumor invade vesícula seminal
C2 Invasão da base das vesículas seminais com ou sem invasão dos sulcos	pT4 Tumor fixo ou invadindo outras estruturas pélvicas adjacentes exceto as vesículas seminais
C3 Invasão da base das vesículas seminais com ou sem a invasão de outros órgãos adjacentes	pT4a Tumor invadindo o colo vesical e/ou o esfincter externo e/ou o reto pT4b Tumor invadindo o músculo elevador do anus e/ou fixo à parede pélvica
D1 Metástases em linfonodos pélvicos	pNx Linfonodos regionais não avaliados pNo Sem metástases ganglionares pN1 Um linfonodo envolvido ≤ 2 cm pN2 Um linfonodo $> 2 \leq 5$ e/ou múltiplos ≤ 5 cm pN3 Linfonodos envolvidos > 5 cm
D0 Metástases não identificadas	pMx Metástase não avaliadas pMo Sem metástases à distância
D2 Metástases à distância	pM1 Metástases presentes pM1a Linfonodo(s) não regional (is) pM1b Osso(s) pM1c Outras Localizações
D3 Resistente ao tratamento hormonal	FONTE: (WHITMORE, 1965; JEWETT, 1975; UICC, 1992; SCHRÖREDER et al., 1992) (Tradução nossa.)

ANEXO 9.6**LABORATÓRIO DE GENÉTICA MOLECULAR DO INSTITUTO DE GENÉTICA E
BIOQUÍMICA DA UNIVERSIDADE FEDERAL DE UBERLÂNDIA****PROTOCOLO DE EXTRAÇÃO DO RNAm TOTAL POR TRIZOL®**

O RNAm total do sangue foi extraído utilizando o reagente Trizol® “Reagent” (GIBCO BRL) conforme protocolo otimizado no laboratório seguindo as recomendações do fabricante:

1-Aliquotar o sangue total em microtubos de 2 mL.

2-Centrifugar a 1.800 x g por 40 minutos a temperatura ambiente.

3-Coletar a camada de leucócitos e transferir para um microtubo novo.

4-Adicionar 1 mL de Trizol® “Reagent” (GIBCO BRL) e homogeneizar em vórtex por 15 segundos.

5-Incubar por 3 minutos a temperatura ambiente.

6-Adicionar 200 µL de clorofórmio para cada 1 mL de Trizol® homogeneizar e incubar por 5 minutos a temperatura ambiente.

7-Centrifugar a 12.000 x g por 15 minutos a 4º C.

8-Transferir o sobrenadante para um tubo novo e adicionar 750 µL de isopropanol gelado (para cada 1 mL de Trizol®) e incubar por 10 minutos.

9-Centrifugar a 12.000 x g por 10 minutos.

10-Descartar o sobrenadante e ressuspender o pellet em no mínimo 1 mL de etanol a 70%.

11-Centrifugar a 7.500 x g por 5 minutos.

12-Ressuspender o pellet em água tratada com DEPC ou TE.

OBS. Todo material utilizado na extração deve ser novo, esterilizado e as luvas devem ser periodicamente trocadas.

ANEXO 9.7

**UNIVERSIDADE FEDERAL DE UBERLÂNDIA**
Instituto de Genética e Bioquímica – Faculdade de Medicina**Termo de Consentimento**

O Laboratório de Genética Molecular dirigido pelo Prof. Dr. Luiz Ricardo Goulart Filho juntamente com o Serviço de Urologia, do Hospital de Clínicas da Universidade Federal de Uberlândia, coordenado neste estudo pelo Dr. Lindolfo Dumont Prado, sob orientação do Dr. Luiz Ricardo Goulart Filho e do Dr. Agnaldo Coelho da Silva, estão realizando um estudo genético relacionado com as doenças da Próstata. O projeto consiste no estudo da Biologia Molecular do Câncer de Próstata e da Hiperplasia Prostática Benigna.

Para realização dos exames laboratoriais será necessária a coleta de 10 ml de sangue periférico no pré e no pós-operatório, conforme recomendação clínica. Cabe ressaltar, que todo material utilizado será estéril e descartável, sendo que as coletas dos materiais serão obtidas juntamente com os procedimentos rotineiros do centro cirúrgico do ambulatório e do laboratório do Hospital de Clínicas, sem qualquer desconforto ou riscos adicionais ao paciente. O material coletado será enviado ao Laboratório de Genética Molecular da Universidade Federal de Uberlândia, onde serão realizados os exames de RNA e DNA.

É direito do paciente pedir esclarecimentos a respeito da finalidade da pesquisa, destino do material coletado e resultados dos exames realizados. Informações adicionais poderão ser obtidas no fone: (34) 3218.2478 com os responsáveis pelo projeto.

Espera-se que, com este estudo seja possível detectar precocemente o câncer, bem como realizar o estadiamento da doença no paciente. Procura-se desenvolver biomarcadores que poderão ser utilizados na detecção precoce, no estadiamento e no acompanhamento do tratamento. Almeja-se com isso, estabelecer um programa de tratamento precoce e integrado do paciente, a fim de prevenir o desenvolvimento da doença.

Os pacientes que concordarem em participar da pesquisa poderão desistir de fazê-lo a qualquer momento, sem que haja nenhum prejuízo próprio.

Pelos presentes termos apresentados neste documento, Eu,

_____, concordo em colaborar com a pesquisa, declarando estar ciente dos riscos, benefícios e direitos.

Assinatura

Testemunhas:



Universidade Federal de Uberlândia
Comitê de Ética em Pesquisa

Parecer nº: 005/2001

Título do Projeto	<p>Biologia molecular do câncer de próstata: Análise da Expressão gênica, estudo de polimorfismos isolante e caracterização de epitópos específicos.</p>		
Coordenador	<p>Dr. Luiz Ricardo Goulart Filho</p>		
Relator	<p>Prof. Dr. Miguel Tommás Jorge</p>		
Área do Conhecimento	<p>Ciências Biológicas - Genética</p>		
Código	<p>2.02</p>		
Projeto	<input checked="" type="checkbox"/> Local		
Área Temática	<input type="checkbox"/> Multicêntrico: <input type="checkbox"/> Nacional <input type="checkbox"/> Internacional <input checked="" type="checkbox"/> Grupo I <input type="checkbox"/> Nível <input type="checkbox"/> Prevenção <input checked="" type="checkbox"/> Epidemiológico <input type="checkbox"/> Grupo II <input type="checkbox"/> Diagnóstico <input type="checkbox"/> Não se aplica <input type="checkbox"/> Grupo III <input type="checkbox"/> Terapêutico		
Objetivo(s)	<p>Criar um banco de dados de genes relevantes ao câncer de próstata. Desenvolver um "Microarray" contendo os principais biomarcadores, específicos do câncer de próstata.</p>		
Metodologia			

Riscos e Benefícios

Os riscos só foram pés
só x aproveitar o material
Slido de Sogru por injeção
clínica.

Orçamento

63.187,28

Financiador**Termo de Consentimento**

Adequado



Inadequado

**Observações Relevantes
(Restrições, etc...)****Parecer**

Favorável



Favorável com Restrições



Desfavorável

Local e Data:

19.02.2001

Assinatura