

*UNICAMP
BIBLIOTECA CENTRAL
SECÃO CIRCULANTES*

ELIANE BORGES

Este exemplar corresponde à versão final
da Dissertação de Mestrado apresentada
ao Curso de Pós-Graduação Ciências Mé-
dicas da Faculdade de Ciências Médicas
da UNICAMP, para obtenção do título de
Mestre em Ciências Médicas, Área Ciênci-
as Biomédicas.

Campinas, 17 de outubro de 2000.

Maria de Fátima Sonati
Profa. Dra. Maria de Fátima Sonati
Orientadora

***CONTRIBUIÇÃO DA TALASSEMIA α COMO CAUSA DE
MICROCITOSE E HIPOCROMIA EM UMA POPULAÇÃO
BRASILEIRA***

**CAMPINAS
2000**

ELIANE BORGES

***CONTRIBUIÇÃO DA TALASSEMIA α COMO CAUSA DE
MICROCITOSE E HIPOCROMIA EM UMA POPULAÇÃO
BRASILEIRA***

Tese apresentada à Faculdade de Ciências Médicas da Universidade Estadual de Campinas para obtenção do título de Mestre em Ciências Médicas (Área de Concentração Patologia Clínica)

Orientadora: Profa.Dra. Maria de Fátima Sonati

*Campinas
2000*

UNIDADE	B.C.
N.º CHAMADA	JN1010AMP
	B644c
V.	Ex.
TOMBO	BC/44090
PROC.	16-392/01
C	<input type="checkbox"/>
D	<input checked="" type="checkbox"/>
PREÇO	R\$ 11,00
DATA	25/04/01
N.º CPD	

CM-00154697-8

**FICHA CATALOGRÁFICA ELABORADA PELA
BIBLIOTECA DA FACULDADE DE CIÊNCIAS MÉDICAS/
UNICAMP**

B644c

Borges, Eliane

Contribuição da talassemia α como causa de microtose e hipocromia em uma população brasileira / Eliane Borges. Campinas, SP : [s.n.], 2000.

Orientador: Maria de Fátima Sonati

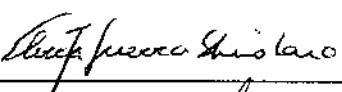
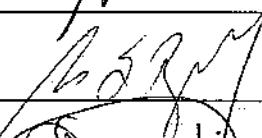
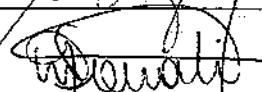
Tese (Mestrado) Universidade Estadual de Campinas. Faculdade de Ciências Médicas.

1. Talassemia. 2. Anemia. 3. População - Brasil.
 I. Maria de Fátima Sonati. II. Universidade Estadual de Campinas. Faculdade de Ciências Médicas. III. Título.

Banca examinadora da Dissertação de Mestrado

Orientador: Profa. Dra. Maria de Fátima Sonati

Membros:

1. Prof. Dra. Elvira Maria G. Shimobara - 
 2. Prof. Dr. Sigifredo Luis Brunelli - 
 3. Prof. Dra. Maria de Fátima Sonati - 
-

Curso de pós-graduação em Ciências Médicas, Área de Concentração em Ciências Biomédicas da Faculdade de Ciências Médicas da Universidade Estadual de Campinas.

Data: 17.10.00

DEDICATÓRIA

*Aos meus pais, José Carlos e Diva,
aos meus tios Eli e Cida,
por tão grande amor e dedicação,
e à minha filha Luiza,
sem dúvida, uma dádiva
e motivação para mim.*

AGRADECIMENTOS

À Profa. Dra. Maria de Fátima Sonati, pela oportunidade e contribuição preciosa em minha vida acadêmica.

Aos Professores do Departamento de Patologia Clínica, que contribuíram direta ou indiretamente na minha formação profissional.

Às amigas Elza Miyuki Kimura, Sirley Gervásio, Simone Sant'Anna e Cinira Soledade, pela grande colaboração, incentivo e amizade.

À Márcia Regina Wenning, pelo auxílio que muito contribuiu na finalização deste trabalho.

Aos colegas do Laboratório de Hemoglobinopatias, Dorival, Denise, Daniela, Simone Bordignon e Nádia, pela compreensão e paciência.

À Profa. Dra. Helena Z.W Grotto, pelas discussões quanto ao monitoramento do status de ferro dos pacientes analisados.

À Bióloga Carmen A.C. Aguiar, pelo importante auxílio na determinação da ferritina sérica.

Ao Biólogo Ronei Luciano Mamoni, pela grande ajuda e amizade.

Aos Amigos do Laboratório de Hematologia, pelo incentivo no dia-a-dia e pela amizade.

À Comissão de Pesquisa Estatística da Faculdade de Ciências Medicas/UNICAMP, e em especial ao Helymar, pelas análises estatísticas envolvidas neste trabalho.

À Fundação de Amparo à Pesquisa do Estado de São Paulo – FAPESP, pelo suporte financeiro destinado à execução deste trabalho (Auxílio à Pesquisa - Processo 98/14532-2).

SUMÁRIO

	PÁG.
RESUMO.....	xiii
ABSTRACT.....	xix
INTRODUÇÃO GERAL.....	25
CAPÍTULO 1: “High Prevalence of α-Thalassemia Among Individuals with Microcytosis and Hypochromia without Anemia”.....	51
DISCUSSÃO E CONCLUSÕES GERAIS.....	79
REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS.....	93
APÊNDICES (1, 2 e 3).....	105

Resumo

Resumo

UNICAMP
BIBLIOTECA CENTRAL
SEÇÃO CIRCULANTE

A microcitose e a hipocromia, sem o concomitante aumento da HbA₂, podem ser resultantes da presença de talassemia α, de anemia por deficiência de ferro ou, ocasionalmente, da anemia de doenças crônicas. Não raramente, indivíduos com microcitose e hipocromia, sem anemia e sem a elevação da HbA₂, são detectados em exames hematológicos de rotina. Com o objetivo de investigar qual a contribuição da talassemia α nestes casos, foram analisados 339 indivíduos adultos (98 negróides e 241 caucasóides), atendidos nos ambulatórios do Hospital das Clínicas da Unicamp, com exceção do ambulatório de Hematologia Clínica, apresentando níveis de hemoglobina (Hb) ≥ 12g/dL para mulheres e 14g/dL para homens, volume corpuscular médio das hemácias (VCM) e hemoglobina corpuscular média (HCM) ≤ 80fl e 27pg, respectivamente, e percentuais de Hb A₂ normais ou diminuídos (≤ 3.4%). Foram triadas, pela técnica da Reação em Cadeia da Polimerase (PCR) e análise com enzimas de restrição, as mutações que mais comumente causam talassemia α nas populações de descendência africana e mediterrânea (deleções -α^{3,7}, -α^{4,2}, --MED, -(α)^{20,5} e as formas não delecionais α^{Hph}α, α^{NcoI}α, αα^{NcoI} e α^{Tsaudi}α), estas últimas pela primeira vez investigadas na população brasileira. Cento e sessenta e nove indivíduos (49,9%) apresentaram talassemia α, sendo 100 caucasóides (29,5%) e 69 negróides (20,4%). Entre os caucasóides, 89 (36,9%) eram heterozigotos da deleção -α^{3,7} (-α^{3,7}/αα), 6 (2,5%) eram homozigotos (-α^{3,7}-α^{3,7}), 4 (1,7%) apresentaram a forma não delecional α^{Hph}α em heterozigose (α^{Hph}α/αα) e 1 (0,4%) apresentou a deleção --MED, em heterozigose (--MED/αα). Entre os negróides, 56 (57,1%) apresentaram o genótipo -α^{3,7}/αα, 12 (12,2%) o

genótipo $-\alpha^{3,7}/-\alpha^{3,7}$ e 1 (1,0%) apresentou a mutação $\alpha^{\text{Hphl}}\alpha$, em heterozigose ($\alpha^{\text{Hphl}}\alpha/\alpha\alpha$). Estes resultados demonstram que a talassemia α é uma importante causa de microcitose e hipocromia em indivíduos sem anemia na população analisada, contribuindo com cerca de 50% dos casos (48% deles causados pela deleção $-\alpha^{3,7}$ e cerca de 2% por outras mutações, como a $-\text{MED}$ e a $\alpha^{\text{Hphl}}\alpha$). Apesar de ocorrer com altas freqüências em populações negras, a presença da deleção $-\alpha^{3,7}$ nos caucasóides é provavelmente devida ao elevado grau de miscigenação da população brasileira. Os dados aqui obtidos são de relevância clínica, uma vez que a microcitose e a hipocromia são comumente interpretadas como sinais de deficiência de ferro.

Abstract

Abstract

Microcytosis and hypochromia, without the concomitant increase of HbA₂, may be caused by α-thalassemia, sideropenia or, occasionally, chronic disease anemia. Not rarely, individuals with microcytosis and hipochromia, without anemia and elevated HbA₂, are detected on routine hematologic examination. In order to investigate the contribution of α-thalassemia in these cases, 339 individuals (98 Blacks and 241 Caucasians), attended as outpatients at UNICAMP University Hospital, with the exception of those from the Clinical Hematology ambulatories, showing total Hb ≥12g/dl for women and 14g/dl for men, MCV and MCH ≤80fl and 27pg, respectively, and normal or decreased Hb A₂ (≤3,4%), were analyzed. Using PCR and restriction enzymes, the most common mutations causing α-thalassemia in African and Mediterranean populations (-α^{3.7}, -α^{4.2}, --^{MED}, -(α)^{20.5} and nondeletional α^{Hph}α, α^{NcoI}α, αα^{NcoI} and α^{Tsaudi}α forms) were investigated, the latter for the first time among Brazilian people. One hundred sixty nine individuals (49,9%) showed α-thalassemia: 100 Caucasians (29,5%) and 69 Blacks (20.4%). Among Caucasians, 89 (36.9%) were -α^{3.7} heterozygotes (-α^{3.7}/αα), 6 (2.5%) homozygotes (-α^{3.7}/-α^{3.7}), 4 (1,7%) were heterozygous for the nondeletional α^{HphI}α (α^{HphI}α/αα) and 1 (0,4%) was heterozygous for --^{MED} deletion (--^{MED}/αα). Among Blacks, 56 (57.1%) had the -α^{3.7}/αα genotype, 12 (12.2%) the -α^{3.7}/-α^{3.7} genotype and 1 (1,0%) was heterozygous for α^{HphI}α (α^{HphI}α/αα). These results demonstrate that, in the analyzed population, α-thalassemia is an important cause of microcytosis and hypochromia in individuals without anemia, contributing with about 50% of the cases (48% caused by the -α^{3.7} deletion and around 2% by other mutations,

such as $\alpha^{-\text{MED}}$ and $\alpha^{\text{Hphi}}\alpha$). Although the $-\alpha^{3.7}$ deletion is known to occur at high frequencies in African descendants, its presence among Caucasians is probably due to the elevated degree of miscegenation of the Brazilian population. The data obtained here are of clinical relevance, once microcytosis and hypochromia are very often interpreted as indicators of iron deficiency.

UNICAMP
BIBLIOTECA CENTRAL
SECÃO CIRCULANTE

Introdução Geral

INTRODUÇÃO

A hemoglobina (Hb) humana, uma proteína globular de peso molecular de 68.000 daltons, está localizada no interior dos glóbulos vermelhos; é formada por dois pares de cadeias globínicas, cada uma delas contendo seu grupo heme próprio, que se liga reversivelmente à molécula de oxigênio, cumprindo assim a função primária desta proteína, que é o transporte de O₂. Seis tipos de Hb são normalmente formados nos diferentes períodos de vida do indivíduo: a Hb Gower I ($\zeta_2\epsilon_2$), a Hb Gower II ($\alpha_2\epsilon_2$), e a Hb Portland ($\zeta_2\gamma_2$), encontradas no período embrionário; a Hb F ($\alpha_2\gamma_2$), predominante durante a vida fetal, e as Hbs A ($\alpha_2\beta_2$) e A₂ ($\alpha_2\delta_2$), características da vida adulta, com percentuais de 95 e 2-3%, respectivamente. Em relação à Hb F, dois tipos de cadeias γ entram em sua composição, dependendo do aminoácido encontrado na posição 136: glicina (γ^G) ou alanina (γ^A) (Forget, 1979; Bunn & Forget, 1986; Hoffbrand & Pettit, 1993).

Os genes responsáveis pela síntese das cadeias globínicas estão separados em 2 *clusters*; o *cluster* α está localizado no braço curto do cromossomo 16 (16p13.3), e inclui um gene da cadeia embrionária ζ (ζ_2), 3 pseudogenes ($\psi\zeta_1$, $\psi\alpha_2$, $\psi\alpha_1$), os genes α_2 , α_1 e um gene de função indeterminada (θ_1), arranjados na seguinte ordem: 5'- ζ_2 - $\psi\zeta_1$ - $\psi\alpha_2$ - $\psi\alpha_1$ - α_2 - α_1 - θ_1 -3' (fig.1); o *cluster* β está localizado no braço curto do cromossomo 11 (11p15.5), e é composto pelos genes ϵ , γ^G , γ^A , δ e β (5'- ϵ - γ^G - γ^A - δ - β -3'). Todos esses genes têm cerca de 1 a 2 kb, são compostos por 3 exons e 2 introns, e se expressam na ordem em que se encontram no cromossomo (5'→3'). O

equilíbrio de síntese entre os genes dos agrupamentos α e β é importante para formação dos tetrâmeros funcionais (Bunn e Forget, 1986; Weatherall e col, 1990).

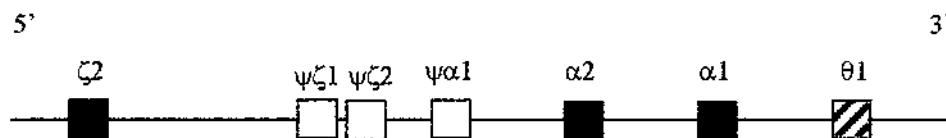


Figura 1 - AGRUPAMENTO ALFA (braço curto do cromossomo 16)

- - gene funcional
- - pseudogene
- ▨ - gene de função indeterminada

Os genes que codificam as cadeias α são então duplicados (α_2 e α_1); há uma grande similaridade entre eles, com apenas 17% de divergência, limitada ao intron 2 (IVS 2) e exon 3, na região 3' não codificante (fig.2). Como resultado, os dois genes produzem cadeias polipeptídicas idênticas. Apesar disso, o ritmo de transcrição não é equivalente: o nível de RNA mensageiro (mRNA) do gene α_2 predomina sobre o do gene α_1 numa proporção aproximada de 2,6:1, mas os dois genes funcionais são necessários para o balanço final das cadeias α (Higgs e col., 1989).

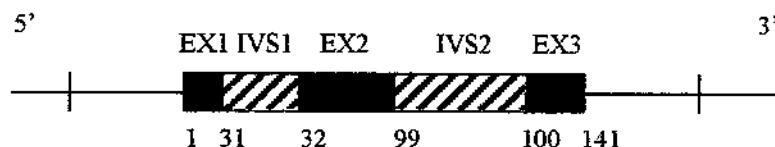


Figura 2 - GENES DA GLOBINA α – ESTRUTURA

Análises de DNA têm demonstrado que os genes das cadeias α estão contidos em duas unidades duplicadas de aproximadamente 4 Kb de DNA, cuja seqüência idêntica tem sido mantida durante a evolução. Estas regiões estão divididas em três segmentos homólogos (X, Y e Z), intermeados por elementos não homólogos (I, II e III) (fig.3). O elevado grau de homologia entre estas duas unidades facilita o evento de *crossing over* desigual durante a meiose, resultando em deleções no complexo gênico (Zimmer e col., 1980; Higgs e col., 1989; Dodé e col., 1990; Dodé e col., 1993; Foglietta e col., 1996).

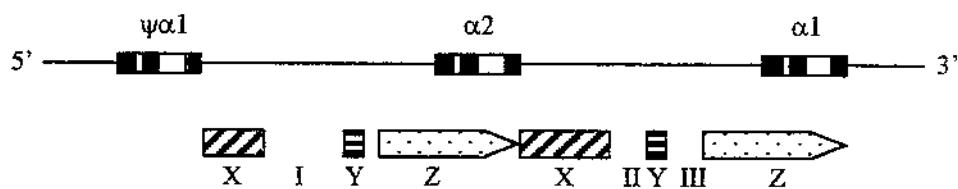


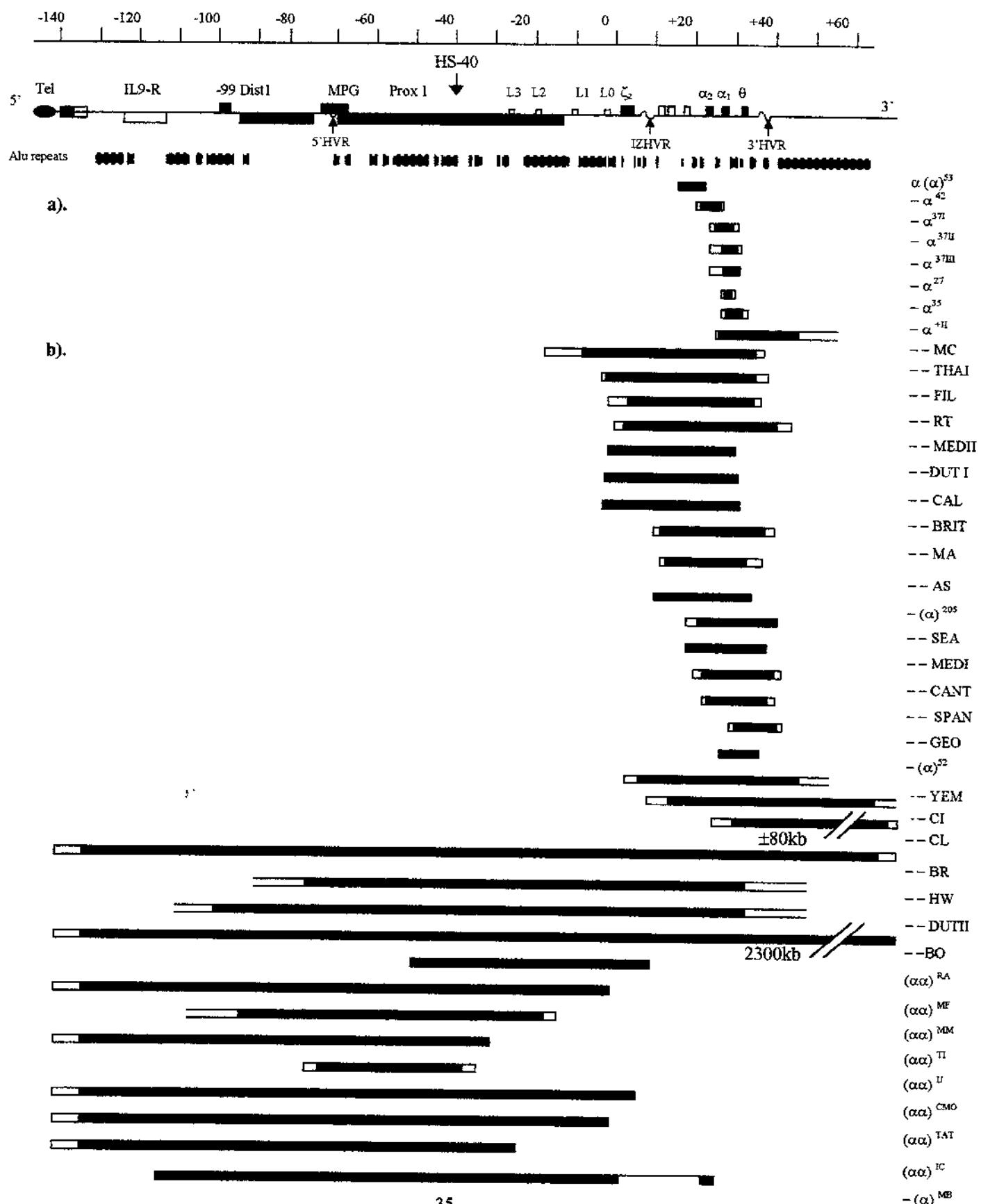
Figura 3 - OS SUBSEGMENTOS HOMÓLOGOS X, Y, Z, CONTENDO OS GENES α

As síndromes talassêmicas α representam uma alteração genética freqüente, de distribuição mundial, ocasionada pela deficiência de síntese das cadeias α da Hb. A redução de cadeias promove menor formação de Hb nos eritrócitos, causando microcitose e hipocromia, e levando ao acúmulo das outras cadeias cuja síntese está normal. Estas, em excesso, agrupam-se e formam tetrâmeros. Assim, no feto, as cadeias γ que se tetramerizam formam a Hb Bart's (γ_4), que apresenta elevada afinidade pelo oxigênio, ocasionando hipóxia tecidual (Forget, 1979; Weatherall & Clegg, 1981). Com a substituição da produção das cadeias γ pelas cadeias β , no adulto, a concentração de Hb Bart's sofre redução progressiva, e as cadeias β em excesso dão

origem à Hb H (β_4), que também possui elevada afinidade pelo oxigênio e é altamente instável, tendendo a precipitar nas hemácias com o seu envelhecimento, formando corpos de inclusão. Estes precipitados lesam a membrana celular e destroem prematuramente as hemácias, originando um quadro de anemia hemolítica crônica de intensidade moderada, clinicamente variável (Weatherall & Clegg, 1981; Bunn & Forget, 1986; Hoffbrand & Pettit, 1993; Foglietta e col., 1996).

Embora uma grande variedade de mutações nos genes α possam resultar em deficiência ou ausência de síntese de cadeias, a talassemia α é frequentemente causada pela deleção de um (- α) ou dos dois (--) genes α no cromossomo. A supressão total da síntese de cadeias α corresponde à talassemia α^0 , oriunda de deficiências envolvendo ambos os genes do mesmo cromossomo (haplótipo --) ou, alternativamente, totalmente um dos genes e parcialmente o outro que, no entanto, permanece inativo, denominado gene disfuncional [haplótipo -(α)]. Mais raramente, ambos os genes α encontram-se intactos [haplótipo ($\alpha\alpha$)], mas sem expressão, pela deleção da região controladora do locus (LCR). A caracterização dessas deleções mostrou que várias delas removem o *cluster* inteiro, inclusive os genes ζ_2 e θ_1 ; outras deixam o gene ζ_2 intacto, que pode ou não se expressar na vida adulta, produzindo pequenas quantidades de cadeias ζ , e outras, como já mencionado, removem a região controladora do locus (fig. 4). As deleções responsáveis pela talassemia α^0 resultam de eventos de recombinação não homóloga, cujos mecanismos não estão claramente definidos. As mais freqüentes são as deleções --^{MED} e --(α)^{20,5}, prevalentes nas regiões mediterrâneas, e a deleção --^{SEA}, no Sudeste Asiático. A primeira remove uma região de aproximadamente 18 Kb, da região 5' do $\psi\zeta_1$ até o gene θ_1 ; a segunda

Figura 4 – Principais deleções que causam talassemia α : a) deleções que removem um dos genes α do genoma haplóide, causando talassemia α^+ ; b) remoção ou inativação dos dois genes α , causando talassemia α^0 .



remove uma região de 20.5 Kb, da região 5' do $\psi\zeta_1$ até o gene α_1 (parcialmente envolvido), e a deleção --^{SEA} envolve a remoção de cerca de 20 Kb, incluindo os genes $\psi\alpha_2$, $\psi\alpha_1$, α_2 , α_1 e θ_1 (Higgs e col., 1989; Traeger-Synodinos e col., Traeger-Synodinos e col., 1993; Foglietta e col., 1996; Kattamis e col., 1996; Chan e col., 1997).

A talassemia α^+ é, mais freqüentemente, resultante da deficiência de um dos dois genes α no genoma haplóide (haplótipo $-\alpha$), com consequente redução da síntese de cadeias α . Este tipo de deleção é produzido por *crossing over* desigual, através do mecanismo demonstrado na figura 5. Das duas deleções esquematizadas, a primeira é causada pela perda de 4.2 kb de DNA por pareamento entre os segmentos X_2 e X_1 , sendo assim formados um cromossomo contendo a deleção ($-\alpha^{4.2}$, *leftward deletion*) e outro com o gene α triplicado ($\alpha\alpha\alpha^{\text{anti } 4.2}$) (Higgs e col., 1989; Bowden e col., 1992; Foglietta e col., 1996; Kattamis e col., 1996). A segunda deleção resulta da perda de 3.7 kb de DNA ($-\alpha^{3.7}$, *rightward deletion*), ocasionada por um *crossing over* desigual envolvendo os segmentos homólogos Z (Z_2 e Z_1); além do cromossomo contendo a deleção, é também produzido o correspondente cromossomo com genes α triplicados ($\alpha\alpha\alpha^{\text{anti } 3.7}$) (Higgs e col., 1989; Dodé e col., 1993; Baysal & Huisman, 1994; Weatherall e col., 1990; Foglietta e col., 1996; Kattamis e col., 1996). A deleção $-\alpha^{3.7}$ constitui a causa mais comum de talassemia α , chegando, em algumas populações, a prevalências tão elevadas quanto 80% (Rees e col., 1998). É encontrada em negros e mediterrâneos (Embry e col., 1980) e, com menor freqüência, em asiáticos, enquanto a deleção $-\alpha^{4.2}$ tem sido mais prevalente em asiáticos, embora também encontrada na Região Mediterrânea (Kattamis e col., 1996).

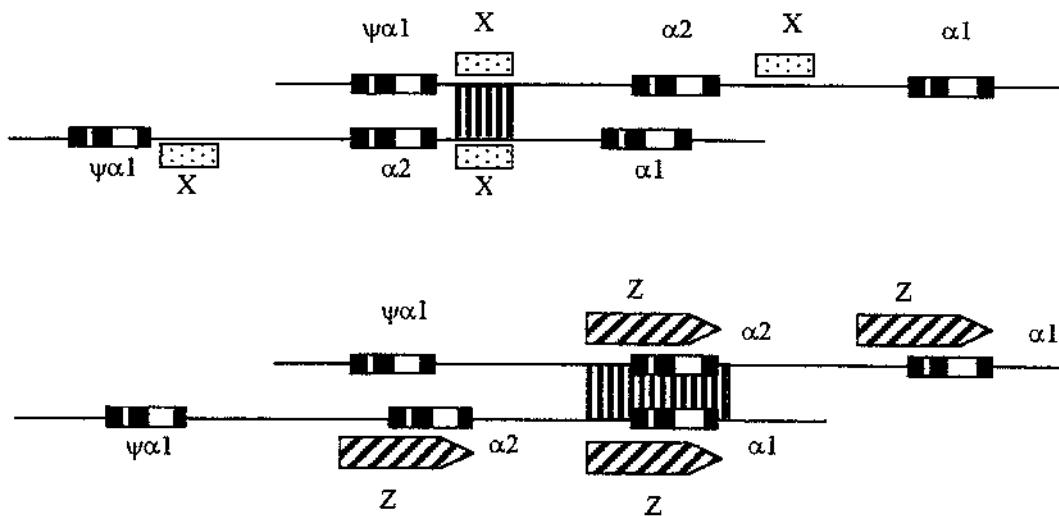


Figura 5 - CROSSING OVER ENTRE CROMOSSOMOS DESALINHADOS, ORIGINANDO OS HAPLÓTIPOS $\alpha^{4,2}$ E $\alpha\alpha\alpha^{\text{anti-}4,2}$ E $\alpha^{3,7}$ E $\alpha\alpha\alpha^{\text{anti-}3,7}$

Mutações de ponto e pequenas deleções ou inserções nos genes α ou nas seqüências reguladoras *upstream* e *downstream* são causas menos comuns de talassemia α , denominada não deletional ($\alpha^T\alpha$ ou $\alpha\alpha^T$). Estas mutações afetam o nível de transcrição do DNA, o processamento do mRNA, ou, ainda, a estabilidade da proteína (Harteveld e col., 1994). As mutações não deletionais mais freqüentemente encontradas nos genes α são: (1) a deleção de um pentanucleotídeo (TGAGG), localizado na região 5' do primeiro intron do gene α_2 (IVS-I) e que envolve a seqüência de consenso necessária ao correto *splicing* do mRNA precursor, sendo denominada $\alpha^{\text{HphI}}\alpha$ por remover um sítio de restrição para a enzima Hph I; (2) a substituição de um nucleotídeo no codon de iniciação do gene α_2 (ATG→ACG) ou do gene α_1 (ATG→GTG), denominada $\alpha^{\text{NcoI}}\alpha$ ou $\alpha\alpha^{\text{NcoI}}$, respectivamente, porque remove um sítio de restrição para a

enzima Nco I (Hall e col., 1993; Kattamis e col., 1996); (3) a substituição de base na seqüência de poliadenilação (AAATAA→AATAAG) do gene α_2 (α^{Tsaudi}), primeiramente descrita em populações da Arábia Saudita), que afeta a transcrição e a terminação do mRNA (Hall e col., 1993; Traeger-Synodinos e col., 1993); e (4) substituições no codon de terminação (TAA) produzindo cadeias α alongadas e com ritmo de síntese diminuído (Hb Constant Spring e Hb Icaria, as mais comuns, a primeira em populações do Sudeste Asiático e a segunda em populações mediterrâneas) (Bunn & Forget, 1986; Makonkawkeyoon e col., 1993, Kattamis e col., 1996). Entre as Hbs instáveis que causam fenótipo α talassêmico, estão as Hbs Quong Sze (α_{125} Leu→Pro) e Suan Dok (α_{109} Leu→Arg), encontradas no Sudeste Asiático, e a Hb Evanston (α_{14} Trp→Arg), encontrada em famílias afro-americanas (Higgs e col., 1989; Kattamis e col., 1996; Hartevelde e col., 1997). As formas não delecionais são mais difíceis de serem detectadas e, por isso, bem menos estudadas que as formas delecionais. O efeito fenotípico da interação entre elas, bem como da interação com as deleções, parece ser bastante heterogêneo e é ainda pouco compreendido (Stamatoyannopoulos e col., 1994).

Quanto ao quadro clínico e laboratorial das talassemias α , os heterozigotos da talassemia α^+ (genótipo $-\alpha/\alpha\alpha$) são clinicamente assintomáticos, apresentando níveis de Hb Bart's ao nascimento de 1-3%, e sem alterações laboratoriais na vida adulta. Os homozigotos ($-\alpha/-\alpha$), também sem manifestações clínicas, apresentam discretas microcitose, hipocromia, anisocitose e poiquilocitose no sangue periférico; os recém nascidos possuem de 5-10% de Hb Bart's no sangue de cordão umbilical, enquanto os adultos apresentam padrão eletroforético de Hb normal, pois a Hb H, em pouca quantidade, é rapidamente proteolisada nas células. Os heterozigotos da talassemia α^0 ($--/\alpha\alpha$), também com dois genes α funcionais, exibem um quadro hematológico

semelhante ao dos homozigotos da talassemia α^+ . Dois estados apresentam manifestações clínicas: a homozigose da talassemia α^0 (---), incompatível com a vida, levando à morte fetal ou neonatal por anemia acentuada e hidropsia grave, denominada Síndrome da Hidropsia Fetal por Hb Bart's (100%), e a interação α^0/α^+ (-/- α), que resulta em anemia hemolítica crônica de intensidade moderada (Doença da Hb H), com microcitose e hipocromia, níveis de Hb Bart's entre 25 e 50% ao nascimento e de Hb H entre 5 e 30% na vida adulta (Pembrey e col., 1975; Weatherall & Clegg, 1981; Bunn & Forget, 1986; Hoffbrand e col., 1993; Foglietta e col., 1996; Chan e col., 1997). Os quadros clínicos e laboratoriais das diferentes formas de talassemia α estão resumidos na Tabela I.

Tabela I – Diferentes Formas de Talassemia α

DENOMINAÇÃO	GENÓTIPO	ASPECTOS CLÍNICOS E LABORATORIAIS
Talassemia α^+ Heterozigótica	- α / $\alpha\alpha$	1-3% de Hb Bart's ao nascimento; alterações hematológicas mínimas ou ausentes
Talassemia α^+ homozigótica	- α /- α	5-10% de Hb Bart's ao nascimento; discretas microcitose e hipocromia
Talassemia α^0 heterozigótica	--/ $\alpha\alpha$	Similares aos da talassemia α^+ homozigótica
Talassemia α^0 homozigótica	--/--	Aproximadamente 100% de Hb Bart's; Hidropsia Fetal por Hb Bart's
Interação α^0 / α^+	--/- α	25-50% de Hb Bart's ao nascimento; 5-30% de Hb H na vida adulta. Doença da Hb H

Em relação à distribuição da talassemia α , a forma α^+ ocorre amplamente por toda a África, na Região do Mediterrâneo, Oriente Médio e Sudeste da Ásia. A forma α^0 é mais restrita às populações do Mediterrâneo e Sudeste Asiático, sendo extremamente rara na África e no Oriente Médio. Ainda não se sabe como as formas não delecionais encontram-se distribuídas, mas, em algumas populações particulares, elas são bem definidas, como em alguns habitantes das

ilhas mediterrâneas, em parte do Oriente Médio e no Sudeste da Ásia (Honig e col., 1984; Piratsu e col., 1984; Bunn & Forget, 1986; Henni e col., 1987; Oliveri e col., 1987; Makonkawkeyoon e col., 1993).

Um estudo realizado na Sardenha por Galanello e col. (1998), envolvendo 526 indivíduos com microcitose (VCM<79fl) e hipocromia (HCM<27pg), níveis normais ou diminuídos das Hbs A₂ e Fetal (<3,0% e <1,0%, respectivamente), e sem deficiência de ferro, indicou a presença de talassemia α com 13 genótipos diferentes: 48% dos casos eram heterozigotos da deleção $-\alpha^{3.7}$ ($\alpha\alpha-\alpha^{3.7}$), enquanto 25,5% eram homozigotos ($-\alpha^{3.7}/-\alpha^{3.7}$); 13,6% apresentaram a forma não deletional $\alpha^{Ncol}\alpha$, enquanto a mutação $\alpha^{HphI}\alpha$ foi detectada em 3,8% dos indivíduos analisados. Os demais genótipos, globalmente menos comuns, representaram cerca de 8% dos genótipos α -talassêmicos naquela região. Uma heterogeneidade similar tem sido observada em outras populações mediterrâneas (Kattamis e col., 1996).

No Brasil, como esperado, a forma mais comum de talassemia α é a α^+ , deleção $-\alpha^{3.7}$, introduzida principalmente pelos escravos africanos trazidos pelos colonizadores portugueses a partir do século XVI. Cerca de 23,5% da população negróide de nossa região, Sudeste, é portadora desta alteração [Costa e col., 1989; Sonati e col., 1990; Sonati e col., 1991; Sonati e col., 1992 (a); Sonati e col., 1992 (b)]; a talassemia α^0 , pouco investigada, parece ser bem mais rara, havendo poucos casos descritos de Doença da Hb H [Zago e col., 1984; Zago e col., 1989; Sonati e col., 1992 (a); Sonati e col., 1996, Wenning e col., 2000]. Em relação às formas não deletionais, não existem estudos sistemáticos realizados, havendo casos esporádicos descritos (Wenning e col., 2000).

O diagnóstico da talassemia α apresenta dificuldades. Os heterozigotos das talassemias α^0 e α^+ e os homozigotos da talassemia α^+ só podem ser diagnosticados na vida adulta por análise de DNA, pois a Hb Bart's desaparece após o período neonatal; além disso, a pouca quantidade produzida nos heterozigotos da talassemia α^+ (1-3%) pode muitas vezes não ser detectada pelos métodos rotineiramente empregados. A microcitose e a hipocromia são alterações hematológicas que não podem ser consideradas como exclusivas da talassemia α , uma vez que são características das demais talassemias, como as talassemias β , da anemia ferropriva e, eventualmente, ocorrem nas anemias das doenças crônicas (Weatherall & Clegg, 1981; Higgs e col., 1989).

A metodologia inicialmente empregada na detecção da talassemia α foi o Southern Blot e a hibridização com sondas moleculares correspondentes aos genes α e ζ , um método laborioso, demorado, e que requer a utilização de isótopos radiativos (Dacie & Lewis, 1995). Mais recentemente, novas estratégias têm sido propostas, empregando-se a reação em cadeia da polimerase (PCR), seguida ou não da análise com enzimas de restrição, para detecção das mutações mais comuns (Bowden e col., 1992; Dodé e col., 1993; Baysal & Huisman, 1994; Kattamis e col., 1996; Galanello e col., 1998; Oron-Karni e col., 1998; Chong e col., 2000).

O Laboratório de Hematologia do Departamento de Patologia Clínica da Faculdade de Ciências Médicas da Universidade Estadual de Campinas-UNICAMP realiza a rotina diária dos hemogramas provenientes de todos os ambulatórios do complexo hospitalar da UNICAMP. Não raramente, são observados dados hematimétricos alterados, com o volume corpuscular médio

(VCM) e a hemoglobina corpuscular média (HCM) reduzidos, em indivíduos nos quais a taxa global de hemoglobina se encontra dentro da faixa de normalidade (sem anemia) e a HbA₂ em níveis normais ou diminuídos. A proposta do presente estudo foi avaliar a contribuição da talassemia α como causa de microcitose e hipocromia nesta população, através da investigação molecular das formas mais comuns de talassemia α, excluindo-se os pacientes atendidos nos ambulatórios de Hematologia Clínica, em função da elevada frequência de anemias carenciais e para se evitar o direcionamento das amostras.

UNICAMP
BIBLIOTECA CENTRAL
SECÃO CIRCULANT

Capítulo 1

Capítulo 1

HIGH PREVALENCE OF α -THALASSEMIA AMONG INDIVIDUALS WITH
MICROCYTOSIS AND HYPOCHROMIA WITHOUT ANEMIA

(Submetido para publicação no periódico *Brazilian Journal of Medical and Biological Research*)

08/08/00

Brazilian Journal
of Medical and Biological Research
Faculdade de Medicina de Ribeirão Preto
Av. Bandeirantes, 3900
14049-900 Ribeirão Preto, SP, Brasil
Telephone/Fax (016)633-3825
E-Mail: bjournal@fmrp.usp.br

ON LINE VERSION
<http://www.scielo.br/bjmbr.htm>

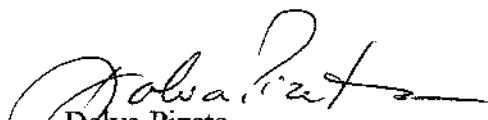
Profa.Dra. Maria de Fátima Sonati
Departamento de Patologia Clínica
Faculdade de Ciências Médicas(FCM)
Universidade Estadual de Campinas
UNICAMP
Caixa Postal 6111
13083-970 Campinas, SP

Ref.: MS3976 High prevalence of alfa-thalassemia among individuals with microcytosis and hypochromia without anemia. Eliane Borges, Márcia Regina Souza Cossa Wenning, Elza Miyuki Kimura, Sirley aparecida Gervásio, Fernando Ferreira Costa, Maria de Fátima Sonati

Prezada Dra. Maria de Fátima:

Temos a satisfação de comunicar a V.Sa. o recebimento do artigo acima mencionado, o qual se encontra em processo de análise de acordo com as normas da Revista. Favor utilizar o número da referência em futuras correspondências.

Atenciosamente,


Dalva Pizeta
Editora Executiva

**HIGH PREVALENCE OF α -THALASSEMIA AMONG INDIVIDUALS WITH
MICROCYTOSIS AND HYPOCHROMIA WITHOUT ANEMIA**

E. Borges¹, M.R.S.C. Wenning¹, E.M. Kimura¹, S.A. Gervásio¹, F.F. Costa², M.F. Sonati¹

¹Clinical Pathology Department, ²Clinical Medicine Department, School of Medical Sciences, State University of Campinas-UNICAMP, Campinas, São Paulo, Brazil.

Research supported by FAPESP (grants n° 97/11725-1 and 98/14532-2) and CNPq (grant n° 520059/95-6).

Correspondence to: M.F. Sonati, Departamento de Patologia Clínica, Faculdade de Ciências Médicas (FCM), Universidade Estadual de Campinas (UNICAMP), Caixa Postal 6111, CEP 13083-970, Campinas, SP, Brasil. Phone: (55)(19) 788-7064, Fax: (55)(19) 289-3273, e-mail: sonati@fcm.unicamp.br

Running title: α -thalassemia as cause of microcytosis and hypochromia

Key Words: α -thalassemia, microcytosis, hypochromia, hemoglobinopathies, Brazilian population.

ABSTRACT

Microcytosis and hypochromia result from deficient hemoglobin synthesis in the red blood cells. Concomitant to normal or decreased levels of Hb A₂, they may be caused by α -thalassemia, sideropenia or chronic disease anemia. It is not rare that individuals with microcytosis and hypochromia without anemia are detected on routine hematological examination. In order to investigate the contribution of the α -thalassemia in such cases, 339 adult individuals, attended as outpatients at Unicamp University Hospital (with the exception of the Clinical Hematology ambulatories), who showed normal hemoglobin (Hb) levels and reduced mean corpuscular volume (MCV) and mean corpuscular hemoglobin (MCH), were analyzed. Ninety eight of them were Black (28.9%) and 241 were Caucasian (71.1%). In all cases, Hb A₂ and F levels were either normal or low. The most common deletional and nondeletional forms of α -thalassemia [- $\alpha^{3.7}$, - $\alpha^{4.2}$, --^{MED}, -(α)^{20.5}, $\alpha^{Hph}\alpha$, $\alpha^{Neol}\alpha$, $\alpha\alpha^{Neol}$ and α^{TSAUDI}] were investigated using polymerase chain reaction (PCR) and restriction enzyme analyses. One hundred sixty nine individuals (49.9%) presented α -thalassemia: 145 (42.8%) were heterozygous for the - $\alpha^{3.7}$ deletion (- $\alpha^{3.7}/\alpha\alpha$), 18 (5.3%) homozygous (- $\alpha^{3.7}/-\alpha^{3.7}$), 5 (1.5%) were heterozygous for the nondeletional form $\alpha^{Hph}\alpha$ ($\alpha^{Hph}\alpha/\alpha\alpha$) and 1 (0.3%) was --^{MED} carrier (--^{MED}/ $\alpha\alpha$). Among the Blacks, 56 (57.1%) showed the - $\alpha^{3.7}/\alpha\alpha$ genotype, whereas 12 (12.2%) were - $\alpha^{3.7}/-\alpha^{3.7}$ and 1 (1.0%) was $\alpha^{Hph}\alpha$ carrier; among the Caucasians, 89 (36.9%) were - $\alpha^{3.7}/\alpha\alpha$, 6 (2.5%) had the - $\alpha^{3.7}/-\alpha^{3.7}$ genotype, 4 (1.7%) presented the nondeletional form ($\alpha^{Hph}\alpha/\alpha\alpha$) and 1 (0.4%) was --^{MED} carrier. The results demonstrate that α -thalassemia, mainly through the - $\alpha^{3.7}$ deletion, is an important cause of microcytosis and hypochromia in the analyzed population. These data are of clinical relevance, once these hematological alterations are often interpreted as indicators of iron deficiency.

INTRODUCTION

Microcytosis and hypochromia are resultant from deficient hemoglobin (Hb) synthesis in erythroid cells, causing the reduction of the mean corpuscular volume (MCV) and the mean corpuscular hemoglobin (MCH) of the red blood cells, respectively. Without the increase of Hb A₂ levels, these hematological alterations may be due to α -thalassemia, iron deficiency or, occasionally, chronic disease anemia (1,2).

Alpha-thalassemia is the most common genetic disorder of Hb synthesis in the world, with gene frequencies varying between 1% and 98% throughout the tropics and subtropics, where *Malaria falciparum* is or has been endemic, or in populations which received people from these areas through immigration (3-5). It results from an imbalance in the α -globin chain production, which can be reduced (α^+ -thalassemia) or completely abolished (α^0 -thalassemia). Most commonly α -thalassemia results from deletion of one (- α) or both (- α) of the duplicated α genes ($\alpha\alpha$) on chromosome 16p 13.3. Less frequently, it is caused by small deletions or point mutations (so-called nondeletional α -thalassemia) involving the predominantly expressed α_2 gene ($\alpha^T\alpha$) or rarely the α_1 gene ($\alpha\alpha^T$), or yet by deletions outside the α -cluster which leave the structural genes intact but without expression (3,6).

The α -thalassemia phenotypes range from mild microcytic hypochromic anemia to a hemolytic anemia of variable severity characterized by the presence of Hb H in the case of loss of three functional α -genes, or to the hydrops fetalis syndrome, characterized by severe intra-uterine anemia and fetal death at or around the time of birth, due to the loss of all four α -globin genes (1-3). The most common cause of α -thalassemia is a deletion of 3.7 Kb of DNA, originated by homologous recombination between misaligned chromosomes, which affects both α -genes *in cis*.

and results in a unique hybrid gene ($\alpha_2\alpha_1$) (- $\alpha^{3.7}$ deletion). The hematological alterations caused by this deletion, also known as rightward α^+ -thalassemia, can be very mild, if not silent (7-9). It is most prevalent in the African and Mediterranean regions. Other relatively frequent causes of α -thalassemia are the - $\alpha^{4.2}$ deletion (leftward α^+ -thalassemia), found in Asian and Mediterranean populations, the --^{MED} and -(α)^{20.5} deletions, common causes of α^0 -thalassemia in the Mediterranean region and the --^{SEA} deletion, found with high frequency in Southeast Asia (7). Among the most common nondeletional forms, the α^{Hph} α is a pentanucleotide deletion in the splice donor site of IVS-I which abolishes a Hph I site in the α_2 gene; the α^{NcoI} α and the $\alpha\alpha^{\text{NcoI}}$ are caused by base substitutions in the translational initiation codon ATG in the α_2 or in the α_1 gene, respectively, which presumably completely abolish translation and can be recognized by the loss of the Nco I site present in the initiation codon, and a third mutation, α^{TSAUDI} α , caused by a base substitution in the highly conserved polyadenylation signal sequence AATAAA, which must prevent endonucleolytic cleavage and poly A addition to the 3' end of mRNAs (7). They are all encountered in Mediterranean populations. In Brazil, the - $\alpha^{3.7}$ deletion has been frequently found in the Black population (10,11), and the deletions --^{MED} and -(α)^{20.5} have sporadically been described (12,13). One family with the nondeletional form α^{Hph} α has been recently reported (13).

It is not rare, in the clinical laboratory, to detect individuals with microcytosis and hypochromia, without anemia. In order to investigate the contribution of the α -thalassemia in such cases, we analyzed 339 adult individuals, followed as outpatients at UNICAMP University Hospital (with the exception of the Clinical Hematology ambulatories), who showed normal Hb levels concomitant to reduced MCV and MCH and normal or decreased Hb A₂ (and F).

MATERIALS AND METHODS

Subjects

Three hundred thirty nine adult individuals (age>14 years old), followed as outpatients at UNICAMP University Hospital, in Campinas, State of São Paulo, Southeast Brazil, with the exception of the Clinical Hematology ambulatories, were analyzed. They were chosen by presenting normal Hb levels ($Hb \geq 14\text{g/dl}$ for men and $\geq 12\text{g/dl}$ for women) and reduced MCV ($\leq 80\text{fl}$) and MCH ($\leq 27\text{pg}$). Ninety eight individuals were Black (28.9%) and 241 were Caucasian (71.1%). In all cases, Hb A₂ and F levels were normal or decreased ($\leq 3.4\%$ and $< 2.0\%$, respectively).

Methods

Red blood cell indices were electronically determined (Cell Dyn 3500, Abbott), while Hb analyses were carried out following Weatheral & Clegg, 1981 (1).

DNA samples were obtained from peripheral blood leukocytes by organic extraction. With the exception of the $-^{SEA}$ deletion, all the other deletional and nondeletional forms of α -thalassemia above mentioned were investigated by PCR-based methods. Rightward deletion $(-\alpha^{3.7})$ was detected according to Dodé et al., 1993 (14); $--^{MED}$ and $-(\alpha)^{20.5}$ were investigated as described by Bowden et al., 1992 (15), and the $-\alpha^{4.2}$ leftward deletion was screened following Oron-Karni et al., 1998 (16). Nondeletional forms were investigated according to Hall et al., 1993 (17), using the correspondent restriction enzymes (Hph I and Nco I) and a specific nested PCR for α^{TSAUDI} (15).

Serum ferritin levels were determined by automated quimioluminescent immunoenzymatic method (kit Immulite - Diagnostic Products Co., USA) for all α -thalassemic cases, to make sure that the microcytosis and hypochromia were not due to a concomitant iron deficiency.

RESULTS

The results are summarized in Tables 1 and 2. Among the 339 individuals studied, 169 (49.9%) presented α -thalassemia: 145 (42.8%) were heterozygous for the $-\alpha^{3.7}$ deletion ($-\alpha^{3.7}/\alpha\alpha$), 18 (5.3%) were homozygous ($-\alpha^{3.7}/-\alpha^{3.7}$), 5 (1.5%) showed the nondeletional form ($\alpha^{HphI}\alpha/\alpha\alpha$) and 1 case (0.3%) was $-\text{MED}^{\text{M}}$ carrier ($-\text{MED}^{\text{M}}/\alpha\alpha$). Among Blacks, 56 (57.1%) showed the $-\alpha^{3.7}/\alpha\alpha$ genotype, while 12 (12.2%) were $-\alpha^{3.7}/-\alpha^{3.7}$ and 1 (1.0%) was ($\alpha^{HphI}\alpha/\alpha\alpha$); among Caucasians, 89 (36.9%) were $-\alpha^{3.7}/\alpha\alpha$, 6 (2.5%) had the $-\alpha^{3.7}/-\alpha^{3.7}$ genotype and 4 (1.7%) were ($\alpha^{HphI}\alpha/\alpha\alpha$). The $-\text{MED}^{\text{M}}$ carrier belonged to this racial group (0.3%).

The serum ferritin levels determined for the α -thalassemia cases were all above the low normal range values (9 ng/ml for women and 19 ng/ml for men).

DISCUSSION

The results obtained here demonstrate that the α -thalassemia, mainly through the $-\alpha^{3,7}$ deletion, is an important cause of microcytosis and hypochromia in individuals without anemia; they mean that non-anemic Brazilian Blacks, with low MCV and MCH, have 70.4% chance of carrying α -thalassemia, whereas this chance is of 41.5% among Brazilian Caucasians, i.e., still high. The $-\alpha^{3,7}$ deletion is known to occur at significant frequencies in Black populations (7); as in Brazil there is a elevated degree of miscegenation, it is seems that even in the non-Black population its prevalence is also high.

The present data are of clinical relevance, once microcytosis and hypochromia are often interpreted as indicators of iron deficiency and patients may be mistreated with oral iron therapy (18). In around 50% of the cases analyzed here, the cause of these hematological alterations was α -thalassemia. It is possible that this proportion is still a little higher, because many silent mutations causing α -thalassemia and other not so common deletions could not have been detected.

ACKNOWLEDGMENTS. We thank Dr. Helena Z.W. Grotto and Ms. Carmen A.C. Aguiar for helping us with the serum ferritin determinations. We also thank to the Statistics Committee/FCM/UNICAMP for the statistical and computational analyses.

REFERENCES

1. Weatherall DJ & Clegg JG (1981). *The Thalassaemia Syndromes*. 3rd edn. Oxford, Blackwell Scientific Publications.
2. Bunn HF & Forget BG (1986). *Hemoglobin: Molecular, Genetics and Clinical Aspects*, W. B. Saunders, Philadelphia.
3. Higgs DR, Vickers MA, Wilkie AOM, Pretorius IM, Jarman AP, Weatherall DJ (1989). A review of the molecular genetics of the human α -globin gene cluster. *Blood*, 73: 1081-1104.
4. Kazazian Jr H (1990). The thalassemia syndromes: molecular basis and prenatal diagnosis in 1990. *Semin Hematol*, 27: 209-228.
5. Harteveld KL, Losekoot M, Heister AJGAM, van der Wielen M, Giordano PC, Bernini LF (1997). *Hum Genet*, 100: 465-471.
6. Higgs DR (1993). α -Thalassaemia. *Baillieres Clin Haematol*, 6: 117-150.
7. Kattamis AC, Camaschella C, Sivera P, Surrey S & Fortina P (1996). Human α -thalassemia syndromes: detection of molecular defects. *American Journal of Hematology*, 53: 81-91.
8. Bianco I, Cappabianca MP, Foglietta E, Lerone M, Deidda G, Morlupi L, Grisanti P, Ponzini D, Rinaldi S, Graziani B (1997). Silent Thalassemias: Genotypes and Phenotypes. *Haematologica*, 82: 269-280.
9. Galanello R, Sollaino C, Paglietti E, Barella S, Perra C, Doneddu I, Pirroni MG, Maccioni L, Cao A (1998). α -thalassemia carrier identification by DNA analysis in the screening for thalassemia. *Am J Hematol*, 59: 273-278.

10. Sonati MF, Costa FF (1990). Hemoglobin Bart's in a Brazilian Black population. *Braz J Med Biol Res*, 23:395-6.
11. Sonati MF, Farah SB, Ramalho AS & Costa FF (1991). High prevalence of α -thalassemia in a Black population of Brazil. *Hemoglobin*, 15: 309-311.
12. Zago MA, Costa FF & Bottura C (1984). Hemoglobin H disease in three Brazilian families. *Revista Brasileira de Genética*, 7: 137-147.
13. Wenning MRSC, Kimura EM, Costa FF, Saad STO, Gervásio SA, de Jorge SB, Borges E, Silva NM, Sonati MF (2000). α -globin genes: thalassemic and structural alterations in a Brazilian population. *Br J Med Biol Res*.
14. Dodé C, Krishnamoorthy R, Lamb J & Rochette J (1993). Rapid analysis of $-\alpha^{3.7}$ thalassaemia and $\alpha\alpha\alpha^{\text{anti } 3.7}$ triplication by enzymatic amplification analysis. *British Journal of Haematology*, 82: 105-111.
15. Bowden DK, Vickers MA & Higgs DR (1992). A PCR-based strategy to detect the common severe determinants of α thalassaemia. *British Journal of Haematology*, 81: 104-108.
16. Oron-Karni V, Filon D, Oppenheim A, Rund D (1998). Rapid detection of the common Mediterranean α -globin deletions/rearrangements using PCR. *Am J Hematol*, 58: 306-310.
17. Hall GW, Thein SL, Newland CA, Chisholm JTS, Kanavakis E, Kattamis C & Higgs DR (1983). A base substitution (T→C) in codon 29 of the α_2 -globin gene causes α thalassemia. *British Journal of Haematology*, 85: 546-552.
18. Pearson HA, Ehrenkranz RA, Rinder HM (2000). Hemosiderosis in a Normal Child Secondary to Oral Iron Medication. *Pediatrics*, 105 (2): 429-431.

TABLE 1 - Genotypes found among 339 individuals with microcytosis and hypochromia without anemia

	Caucasians	Blacks	TOTAL
$\alpha\alpha/\alpha\alpha$	141 (41.6%)	29 (8.6%)	170 (50.1%)
$-\alpha^{3.7}/\alpha\alpha$	89 (26.3%)	56 (16.5%)	145 (42.7%)
$-\alpha^{3.7}/-\alpha^{3.7}$	06 (1.8%)	12 (3.5%)	18 (5.3%)
$\alpha^{\text{HphI}}\alpha$	04 (1.2%)	01 (0.3%)	05 (1.5%)
$--^{\text{MED}}/\alpha\alpha$	01 (0.3%)	-	01 (0.3%)
TOTAL	241 (71.1%)	98 (28.9%)	339 (100%)

TABLE 2 – Genotypes x racial origins of the individuals analyzed

	$\alpha\alpha/\alpha\alpha$	$-\alpha^3.7/\alpha\alpha$	$-\alpha^3.7/-\alpha^3.7$	$\alpha^{\text{HphL}}/\alpha$	$-\text{MED}/\alpha\alpha$	TOTAL
Caucasians	58.5%	36.9%	2.5%	1.7%	0.4%	100%
Blacks	29.7%	57.1%	12.2%	1.0%	-	100%

Discussão e Conclusões Gerais

Discussão e Conclusões Gerais

A microcitose e a hipocromia são resultantes da hemoglobinização deficiente das hemácias, seja pela carência de ferro, nas anemias ferroprivas, seja pela síntese prejudicada das cadeias globínicas, nas talassemias (Hoffbrand & Pettit, 1993). Como os valores hematimétricos (VCM e HCM) destas duas patologias podem ser similares, não raramente elas são confundidas, e, as talassemias, tratadas como deficiência de ferro, já que a anemia ferropriva, nos países em desenvolvimento, é ainda a principal causa de microcitose e hipocromia. É portanto importante que um correto diagnóstico seja feito, pois os portadores de talassemia, de uma forma geral, possuem estoques de ferro normais ou, eventualmente, aumentados (Bunn & Forget, 1986). A talassemia β , que ocorre em cerca de 1% da população caucasóide do Sudeste brasileiro, é mais conhecida dos clínicos e se caracteriza por níveis aumentados da Hb A₂, muitas vezes em concomitância com o aumento da Hb Fetal (Zago & Costa, 1985). Já a talassemia α , embora bastante freqüente (cerca de 23% da população negrória do Sudeste brasileiro e também presente na população caucasóide, em freqüência ainda não determinada), é pouco conhecida e os portadores das formas heterozigóticas ou não apresentam alterações eletroforéticas, ou possuem diminuição dos níveis da Hb A₂, o que também ocorre na deficiência de ferro [Sonati & Costa, 1990; Sonati e col., 1991; Sonati e col., 1992 (b); Sonati e col., 1996; Wenning e col., 2000]. Nestes casos de talassemia α , a discreta redução dos índices VCM e HCM pode ser interpretada como sinal de uma anemia ferropriva em estágio inicial.

O presente trabalho teve como objetivo principal demonstrar a importância da talassemia α como causa de microcitose e hipocromia em indivíduos sem anemia. Foram analisados 356 pacientes, atendidos nos ambulatórios do Hospital das Clínicas/UNICAMP. Os critérios empregados na seleção das amostras foram os seguintes: (1) pacientes com idade superior a 14 anos, excluindo-se aqueles dos Ambulatórios de Doenças Hematológicas; (2) sem anemia (níveis de Hb total $\geq 12\text{g/dl}$ para mulheres e 14g/dl para homens); (3) com microcitose (VCM $\leq 80\text{fl}$) e hipocromia (HCM $\leq 27\text{ pg}$), (4) com níveis de Hb A₂ e Hb F normais ou diminuídos ($\leq 3,4\%$ e $2,0\%$, respectivamente). A análise das amostras consistiu da determinação automatizada dos valores hematológicos (número de hemácias, concentração de hemoglobina, hematócrito, VCM, HCM e RDW), da determinação do padrão eletroforético e quantificação das Hbs A₂ e F, e da análise de DNA, que envolveu a investigação das deleções $-\alpha^{3.7}$, $-\alpha^{4.2}$, $-\alpha^{\text{MED}}$ e $(-\alpha)^{20.5}$, triadas por PCR, e das formas não deletacionais $\alpha^{\text{HphI}}\alpha$, $\alpha^{\text{NcoI}}\alpha$, $\alpha\alpha^{\text{NcoI}}$ e α^{Tsaudi} , as três primeiras investigadas por análise de restrição com as respectivas enzimas, e a última através de *nested PCR*.

Dentre os 356 indivíduos selecionados, de acordo com os critérios supra citados, 17 (4,8%) foram excluídos por serem portadores da talassemia β (Hb A₂ $>3,4\%$); assim, 339 amostras de DNA (de 98 indivíduos negróides e 241 caucasóides) foram analisadas para detecção da presença de talassemia α . O apêndice 1 resume a estatística descritiva dos casos estudados. Das 339 amostras, 169 (49,9%) apresentaram alguma forma de talassemia α . Este grupo foi composto por 100 caucasóides (29,5%) e 69 negróides (20,4%); entre os

caucasóides, 89 (36,9%) apresentaram a deleção $\alpha^{3.7}$, em heterozigose ($\alpha\alpha/\alpha^{3.7}$), 6 (2,5%) apresentaram a deleção em homozigose ($\alpha^{3.7}/\alpha^{3.7}$), 4 (1,7%) apresentaram a forma não deletional $\alpha^{\text{HphI}}\alpha$, em heterozigose ($\alpha^{\text{HphI}}\alpha/\alpha\alpha$) e 1 (0,4%) revelou ser heterozigoto da deleção α^{MED} ($\alpha^{\text{MED}}/\alpha\alpha$). Do total de indivíduos negróides, 56 (57,1%) apresentaram o genótipo $\alpha^{3.7}/\alpha\alpha$, 12 (12,2%) o genótipo $\alpha^{3.7}/\alpha^{3.7}$ e 1 (1,0%) apresentou a forma não deletional $\alpha^{\text{HphI}}\alpha$, também em heterozigose ($\alpha^{\text{HphI}}\alpha/\alpha\alpha$). As demais formas de talassemia α , deletionais ($\alpha^{4.2}$ e $-(\alpha)^{20.5}$) e não deletionais ($\alpha^{\text{Ncol}}\alpha$ e $\alpha\alpha^{\text{Ncol}}$ e α^{TSaudi}) não foram detectadas nos demais indivíduos que fizeram parte do estudo. Esta foi a primeira vez que as formas não deletionais de talassemia α foram sistematicamente investigadas em uma população brasileira.

Os resultados aqui obtidos demonstram a elevada contribuição da talassemia α como causa de microcitose e hipocromia em indivíduos sem anemia de uma população brasileira. Eles têm relevância clínica porque podem alertar os médicos quanto às similaridades entre os achados laboratoriais das talassemias α e da deficiência de ferro, ambas bastante freqüentes em nossa população. Estudos de cinética de ferro têm demonstrado que a eritropoiese ineficaz e a hiperplasia eritróide estão associadas a um aumento da absorção gastrointestinal de ferro. A hemossiderose secundária é a maior causa de dano tecidual, morbidade e morte dos pacientes; ela sabidamente ocorre nas formas graves de talassemia β , onde é intensificada pelas seguidas transfusões sanguíneas, na talassemia intermediária independente de transfusão e na Doença da Hb H (Tso e col., 1984; Chim e col., 1998).

UNICAMP

BIBLIOTECA CENTRAL
SECÃO CIRCULANT

Estudos experimentais em camundongos portadores da deficiência de 2 genes α ($\alpha\alpha$), que avaliaram a distribuição tecidual de ferro por absorção atômica e a absorção intestinal por captação de ^{59}Fe , demonstraram que a concentração de ferro estava significativamente aumentada no fígado, no baço, nos rins e no coração quando comparada a controles não talassêmicos, e que, em geral, quanto maior a concentração detectada no parênquima hepático, maior é também nos demais tecidos onde o depósito ocorre (van Wyck e col., 1984). Em heterozigotos da talassemia α^+ , a sobrecarga de ferro é raramente encontrada; no entanto, Barton e col., em 1995, descreveram 7 casos de pacientes negros com estoques de ferro elevados, cujas anormalidades clínicas incluíam fraqueza e fadiga, diminuição da libido e impotência, hepatopatia, artropatia e diabetes mellitus, entre outras. Destes, 4 eram portadores de formas silenciosas de talassemia α , cuja presença foi determinada pelas proporções de síntese de cadeias α/β (genótipos não identificados), enquanto 2 outros eram portadores de HbS e HbC. Embora os autores sugiram que o aumento da absorção de ferro em Afro-americanos possa ter uma outra causa genética, eles não descartam a possibilidade de que formas discretas de anemias hereditárias possam contribuir com um certo aumento nesta absorção. Cumpre ressaltar que, entre os negros americanos, a sobrecarga hepática de ferro, avaliada em estudos que empregaram autópsias seriadas, é de 1,5% (Wurapa e col., 1993), enquanto a prevalência de talassemia α é de 29,7% (Barton e col., 1995). Assim, não há consenso sobre a possibilidade de haver, nas formas mais discretas de talassemia α , aumento ou não da absorção gastrointestinal de ferro, bem como sobre a possibilidade de que um portador, inadequadamente tratado com suplementação oral de ferro, venha a sofrer, a médio e longo prazos, algum tipo de dano tecidual resultante do acúmulo e dos efeitos oxidativos do ferro. Recentemente, Pearson e

col. descreveram, nos Estados Unidos, o caso de uma menina de 10 anos de idade, de descendência norte-européia, que desenvolveu hemossiderose por tratamento, por um período de 5 anos, com elevadas doses de sulfato ferroso, por queixa inicial de fadiga e palidez que não se corrigiram com as doses habitualmente prescritas do medicamento. A taxa global de Hb e o VCM encontravam-se no limite inferior da faixa de normalidade para a idade, o que levou à decisão de administração do ferro, apesar do valor da ferritina sérica não ser compatível com a deficiência de ferro. Esse caso ilustra como a redução do VCM é comumente considerada pelos clínicos como um sinal indicativo da deficiência de ferro, podendo, inclusive, nortear a conduta clínica (Pearson e col., 2000). Os dados de determinação da ferritina sérica dos portadores de talassemia α aqui detectados encontram-se no apêndice 2, porém sua interpretação é dificultada pelo fato de serem pacientes de diferentes clínicas e, portanto, com diferentes doenças de base e submetidos a diferentes tratamentos, o que poderia estar interferindo nos resultados obtidos.

O apêndice 3 contém a análise estatística comparativa dos dados obtidos no presente estudo. Empregando-se os testes não paramétricos de Mann-Whitney e Kruskal-Wallis, e os programas computacionais “Statistical Analysis System for Windows”, versão 6.12 (SAS Institute Inc., USA) e “SPSS for Windows”, versão 10.0.5 (SPSS Inc., USA), verificou-se diferença significativa das médias dos parâmetros idade, glóbulos vermelhos (GV), VCM, HCM e RDW (*Red Cell Distribution Width*, amplitude da distribuição dos eritrócitos) quando comparados indivíduos com genótipo α normal, heterozigotos e homozigotos da deleção $-\alpha^{3,7}$ (os casos de α^{Hphi} e $-\text{MED}$ não foram incluídos nas comparações); observou-se ainda diferença significativa das médias dos GV, do hematocrito e do RDW entre

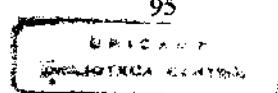
caucasóides e negróides. A Curva ROC (*Receiver Operator Characteristic Curve*) (Fleiss, 1981; Everitt, 1995; Fletcher e col., 1996) permitiu estabelecer que, dentre os parâmetros que diferiram significativamente, o RDW era o de maior sensibilidade e especificidade na detecção da talassemia α , como se pode verificar pela figura correspondente, diferindo, inclusive, entre negróides e caucasóides.

Finalizando, é importante ressaltar que a etiologia da microcitose e da hipocromia dos indivíduos não talassêmicos não foi investigada no presente trabalho, embora possa vir a ser objeto de estudo de uma próxima investigação.

Referências Bibliográficas

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- 01 - BARTON, J.C.; EDWARDS, C.Q.; BERTOLI, L.F.; SHROYER, T. W.; HUDSON, S.L. Iron overload in Africans Americans. *Am J Med*, 99:616-623, 1995.
- 02 - BAYSAL E.; HUISMAN T.H.J. Detection of common deletional α -thalassemia determinants by PCR. *Am J Hematol*, 46:208-213, 1994.
- 03 - BOWDEN, D.K.; HIGGS, D.R; VICKERS, M.A. A PCR based strategy to detect the common severe determinants of α -thalassemia. *Br J Haematol*, 81:104-108, 1992.
- 04 - BUNN, H.F. e FORGET, B.G. *Hemoglobin: Molecular, Genetic and Clinical Aspects*. Philadelphia, London, Toronto, W.B. Saunders Company, 1986.
- 05 - CHAN, V.; CHAN,W.Y; TANG, M.; LAU, K.; TODD, D.; CHAN, T.K. Molecular defects in Hb H hydrops fetalis. *Br J Haematol*, 96:224-228, 1997.
- 06 - CHIM, C.S.; CHAN, V.; TODD, D.. Hemosiderosis with diabetes mellitus in untransfused hemoglobin H disease. . *Am J Hematol*, 57:160-163, 1998.
- 07 - CHONG, S.S.; BOEHM, C.D.; HIGGS, D.R.; CUTTING, G.R. Single-tube multiplex-PCR screen for common deletional determinants of α -thalassemia. *Blood*, 95:360-362, 2000.
- 08 - COSTA, F.F., TAVELLA, M.H., ZAGO, M.A. Deletion type α -thalassemia among Beazilian patients with sickle cell anemia. *Rev Brasil Genet*, 12 (3): 605-611, 1989.
- 09 - DACIE, J.V & LEWIS, S.M. *Practical Haematology*. 8th edn. Churchill, Livingstone, Edinburgh, London, Melbourne, New York, 1995.
- 10 - DODÉ, C.; ROCHEINTE, J.; KRISHNAMOORTHY, R. Locus assignment of human α globin mutations by selective amplification and direct sequencing. *Br J Haematol*, 76:275-281, 1990.
- 12 - DODÉ, C.; KRISHNAMOORTHY, R.; LAMB, J.; ROCHEINTE, J. Rapid analysis of $- \alpha^{3.7}$ thalassemia and $\alpha \alpha^{\text{anti } 3.7}$ triplication by enzymatic amplification analysis. *Br J Haematol*, 83:105-111, 1993.
- 13 - EMBURY, S.H.; MILLER, J.A; DOZY, A.M.; KAN, Y.W.; CHAN , V.; TODD, D. Two different molecular organizations account for the single α - globin gene of the α -thalassemia-2 genotype. *J Clin Invest*, 66:1319-1325, 1980.
- 14 - EVERITT, B.S. *The Cambridge Dictionary of Statistics in the Medical Sciences*. New York, Cambridge University Press, 1995.



- 15- FLEISS, J.L. *Statistical Methods for Rates and Proportions*. 2nd ed. New York, Wiley & Sons, 1981.
- 16- FLETCHER, R.H.; FLETCHER, S.W.; WAGNER, E.H. *Epidemiologia Clinica – Elementos Essenciais*. 3^a ed. Porto Alegre, Artes Médicas, 1996.
- 17 – FOGLIETTA, E.; DEIDDA,G.; GRAZIANI, B.; MODIANO, G.; BIANCO, I. Detection of α -globin gene disorders by a simple PCR methodology. *Haematologica*, 81:387-389, 1996.
- 18 – FORGET, B.G. Molecular Genetics of Human Hemoglobin Synthesis. *Ann Intern Med*, 91 (4):605, 1979.
- 19 – GALANELLO, R.; SOLLAINO, C.; PAGLIETTI, E.; BARELLA, S.; PERRA, C.; DONEDDU, I.; PIRRONI, M.; MACCIONI, L.; CAO, A. α -thalassemia carrier identification by DNA analysis in the screening for thalassemia. *Am J Hematol*, 59:273-278, 1998.
- 20 – HALL, G.W.; THEIN, S.L.; NEWLAND, A.C.; CHISHOLM, M.; TRAEGER – SYNODINOS, J.; KANAVAKIS, E.; KATTAMIS, C.; HIGGS, D.R. A base substitution (T→C) in codon 29 of the α_2 -globin gene causes a thalassemia. *Br J Haematol*, 85:546-552, 1993.
- 21 – HARTEVELD, K.L.; LOSEKOOT, M.; HAAK, H.; HEISTER, G.M.; GIORDANO, P.C.; BERNINI, L.R. A novel polyadenylation signal mutation in the α_2 -globin gene causing α -thalassemia. *Br J Haematol*, 87:139-146, 1994.
- 22 - HARTEVELD, K.L.; LOSEKOOT, M.; HEISTER, A.J.G.A.M.; WIELEN, M.; GIORDANO, P.C.; BERNINI, L.F. α -Thalassemia in the Netherlands: a heterogeneous spectrum of both deletions e point mutations. *Hum Genet*, 100:465-471, 1997.
- 23 – HENNI, T.; MORLÉ, F.; LOPEZ, B.; COLONNA, P.; GODET, J. α thalassemia haplotypes in the Algerian population. *Hum Genet*, 75:272-276, 1987.
- 24 – HIGGS, D.R.; VICKER, M.A.; WILKIE, A.O.M.; PRETORIUS, I.M.; JARMAN, A.P., WEATHERALL, D.J. A review of the molecular genetics of the human α -globin gene cluster. *Blood*, 73(5):1801-1907, 1989.
- 25 – HOFFBRAND, A.V. & PETTIT, J.E. *Essential Haematology*. 3rd ed, London, Edinburgh, Boston, Blackwell Scientific Publications, 1993.

- 26 - HONIG, G.R.; SHAMSUDIM, M.; VIDA, L.N.; MOMPOINT, M.; VALCOURT, E.; BOWIE, L.J.; JONES, E.C.; POWERS, P.A.; SPRITZ, R.A.; GUIS, M.; EMBURY, S.H.; CONBOY, J.; KAN, Y.W.; MENTZER, W.C.; WEIL, S.C.; HIRATA, R.K.; WALOCK, J.; O'RIORDAN, J.F.; GOLDSTICK, T.K. Hemoglobin Evanston (α 14 Trp \rightarrow Arg), an unstable α -chain variant expressed as α thalassemia. *J Clin Invest* 73:1740-1749, 1984.
- 27 - KATTAMIS, A.C.; CAMASCHELLA, C.; SIVERA, P.; SURREY, S.; FORTINA, P. Human α -thalassemia syndromes: detection of molecular defects. *Am J Hematol*, 53:81-91, 1996.
- 28 - MAKONKAWKEYOON, L.; SANGUANSERMSRI, T.; ASATO, T.; NAKASHIMA, Y.; TAKEI, H. Rapid detection of chain termination mutations in the α_2 globin gene. *Blood*, 82:3503-3504, 1993.
- 29 - OLIVIERI, N.F., CHANG, L.S., POON, AO., ICHELSON, A.M., ORKIN, S.H. An α globin gene initiation codon mutation in black family with HbH disease. *Blood*, 67:469-473, 1987.
- 30 - ORON-KARNI, V.; FILON, D.; OPPENHEIM, A.; RUND, D. Rapid detection of the common Mediterranean α -globin deletions/rearrangements using PCR. *Am J Hematol*, 58:306-310, 1998.
- 31 - PEARSON, H.A; EHRENKRANZ, R.A.; RINDER, H.M.. Hemosiderosis in a Normal Child Secondary to Oral Iron Medication. *Pediatrics*, 105 (2): 429-431, 2000.
- 32 - PEMBREY, M.E.; WEATHERALL, D.J.; CLEGG, J.B.; BUNCH, C.; PERRINE, R.P. Haemoglobin Bart's in Saudi Arabia. *Br J Haematol*, 29:221-225, 1975.
- 33 - PIRASTU, M.; SAGLIO, G.; CHANG, J.C.; CAO, A; KAN, Y.W. Initiation codon mutation as a cause of α thalassemia. *J Biol Chem*, 259:12315-12317, 1984.
- 34 - SONATI, M.F & COSTA, F.F. Hemoglobin Bart's in a Brazilian Black Population. *Brazilian J Med Biol Res*, 23: 395-396, 1990.
- 35 - SONATI, MF; FARAH, SB; RAMALHO, AS; COSTA, FF. High prevalence of α -thalassemia in a Black Population of Brazil. *Hemoglobin*, 15(4): 309-311, 1991.
- 36 - SONATI, MF; KIMURA, EM; GROTTO, HZW; TAVELLA, MH; COSTA, FF. Hb H Disease associated with the (-med) deletion in a Brazilian Black Woman. *Acta Haematologica*, 87: 145-147, 1992. (a)
- 37 - SONATI, MF; KIMURA, EM; COSTA, FF. Red cell indices and alpha-thalassemia. *Brazilian J Genetics*, 15: 687-693, 1992. (b)

- 38 - SONATI, M.F.; KIMURA, E.M.; GROTTO, H.Z.W.; GERVASIO, S.A.; Costa, F.F. Hereditary Hemoglobinopathies in a Population from South-East Brazil. *Hemoglobin*, 20(2): 175-179, 1996.
- 39 - STAMATOYANNOPOULOS, G.; NIENHUIS, A.W.; MAJERUS, P.W. *The Molecular Basis of Blood Disease*. 2nd ed., W.B. Saunders Company, Philadelphia, London, Toronto, 1994.
- 40 - TRAEGER-SYNODINOS, J.; KANAVAKIS, E.; TZETIS, M.; KATTAMIS, A.; KATTAMIS, C. Characterization of nondeletion α thalassemia mutations in the Greek population. *Am J Hematol*, 44:162-167, 1993.
- 41 - TSO, S.C.; LOH, T.T.; TODD, D.. Iron overload in patients with haemoglobin H disease. *Scand J Haematol*, 32:391, 1984.
- 42 - VAN WYCK, D.B.; POPP, R.A.; FOXLEY, J.; WITTE, C.L.; WITTE, C.L.; CROSBY, W.H.. Spontaneous iron overload in alpha-thalassemia mice. *Blood*, 64(1):263-266, 1984.
- 43 - WEATHERALL, D.J. The Thalassemias. In: WILLIAMS, W.J.; BEUTLER, E.; ERLEV, A.J.; LICHTMAN, M.A. *Hematology*. 5th edn, Mc Graw Hill Book Company, New York, St Louis, Auckland, Guatemala, Hamburg, Johannesburg, Lisbon, Madrid, Mexico, Montreal, New Delhi, Panama, Paris, San Juan, São Paulo, Singapore, Sydney, Tokyo, Toronto, 1990. pp 510-539.
- 44 - WEATHERALL, D.J. & CLEGG, J.G. *The Thalassaemia Syndromes*. 3rd edn., Blacwell Scientific Publications, Oxford, 1981.
- 45 - WENNING, M.R.S.C; KIMURA, E.M.; COSTA, F.F.; SAAD, S.T.O; GERVASIO, S.; DE JORGE, S.B.; BORGES, E.; SILVA, N.M.; SONATI, M.F. Thalassemic and structural alterations in a Brazilian population. *Br J Med Biol Res*, 33:1041-1045, 2000.
- 46 - WURAPA, R.K.; GORDEUK, V.R.; BRITTENHAM, G.M.. Iron overload in African Americans. *Blood*, 82 (suppl 1):95A, 1993.
- 47 - ZAGO, M.A.; COSTA, F.F.; BOTTURA, C. Hemoglobin H disease in three Brazilian families. *Rev Bras Genet*, 7: 137-147, 1984.
- 48 - ZAGO, M.A. & COSTA, F.F.. Hereditary Haemoglobin disorders in Brazil. *Transactions of the Royal Society of Tropical Medicine and Hygiene*, 79:385-388, 1985.
- 49 - ZAGO, M.A.; PAÇÓ-LARSON, M.L. Hemoglobin H Disease caused by two gene deletions. *Brazilian J Med Biol Res*, 22:675-681, 1989.

50 - ZIMMER, E.A.; MARTIN, S.L.; BEVERLEY, S.M.; KAN, Y.W & WILSON, A.C.
Rapid duplication and loss of genes coding for the α chains of hemoglobin. *Proc Natl Acad Sci USA*, 77: 2158-2162, 1980.

Apêndices

Apendice 1

Tabela 1. Freqüências das variáveis categóricas.

PCRI = parâmetro de reação ao estresse			
			Cumulative frequency
PCRI	Frequency	Percent	frequency
HETEROSC	115	41.9	143
POHOC	12	5.3	153
NORMAL	128	51.9	173

PCRI + parâmetro de reação ao estresse			
			Cumulative frequency
PCRI	Frequency	Percent	frequency
NORMAL	173	100.0	173

PCRI + parâmetro de reação ao estresse			
			Cumulative frequency
PCRI	Frequency	Percent	frequency
HETEROSC	1	0.5	1
NORMAL	173	99.4	173

PCRI + parâmetro de reação ao estresse			
			Cumulative frequency
PCRI	Frequency	Percent	frequency
NORMAL	173	100.0	173

PCRI + parâmetro de reação ao estresse			
			Cumulative frequency
PCRI	Frequency	Percent	frequency
HETEROSC	5	2.8	5
NORMAL	170	97.1	175
Frequency Missing	4	0.0	174

PCRI + parâmetro de reação ao estresse			
			Cumulative frequency
PCRI	Frequency	Percent	frequency
NORMAL	170	100.0	170

PCRI + parâmetro de reação ao estresse			
			Cumulative frequency
PCRI	Frequency	Percent	frequency
NORMAL	170	100.0	170

Tabela 2. Estatísticas descritivas das variáveis contínuas.

Variável	Estatísticas Descritivas					
	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
Idade (anos)	339	38.47	15.69	79	38	14
GV	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
	339	5.22	0.52	7.67	5.13	4.13
HB	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
	339	13.38	1.21	19.2	13.1	12.0
HT	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
	339	40.16	4.31	58.1	39.4	3.91
VCM	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
	339	77.10	3.04	80.4	78	64.1
HCM	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
	339	25.57	1.26	27.4	25.8	20.5
RDW	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
	339	16.78	2.98	38.3	16.10	12.3
HBA2	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
	339	2.11	0.41	3.28	2.10	1.06
HBF	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
	339	1.02	0.46	3.00	1	0.1
Ferritina Sérica	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
	168	122.95	263.25	2730	57.25	10

Apêndice 2

Tabela 3 - Dosagem de Ferritina Sérica de 168* indivíduos com talassemia α

Ferritina < 10 ng/mL	Ferritina 10-20 ng/mL	Ferritina 20-200 ng/mL	Ferritina > 200 ng/mL
-	30**	118	20

Obs.: faixa de normalidade: para homens = 18-370ng/mL; para mulheres = 9-120ng/mL.

*A determinação da ferritina sérica não foi possível em 1 dos casos de $\alpha^{\text{Hpt}}\alpha/\alpha\alpha$.

**todos os casos do sexo feminino.

Apêndice 3

Tabela 4. Comparação dos exames entre α -Talassêmicos ou Não.

Variável	p-valor teste Kruskal-Wallis*	Estatísticas Descritivas					
		TALASSO	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA
<i>Idade (anos)</i>	0.0015	NÃO	170	41.43	16.13	79	42.0
		HOMOZ	18	31.00	11.19	54	27.8
		HETEROZ	145	36.14	14.81	78	33.0
<i>GV</i>	0.0012	TALASSO	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA
		NÃO	170	5.17	0.51	7.53	5.06
		HOMOZ	18	5.62	0.55	6.99	5.44
<i>HB</i>	0.0954	HETEROZ	145	5.23	0.51	7.67	5.16
		TALASSO	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA
		NÃO	170	13.28	1.22	18.8	13.0
<i>HT</i>	0.0799	HOMOZ	18	13.49	1.11	18.7	13.3
		HETEROZ	145	13.50	1.21	18.1	13.2
		TALASSO	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA
<i>VCM</i>	0.0001	NÃO	170	39.88	3.91	58.1	38.9
		HOMOZ	18	41.11	4.09	51.0	40.3
		HETEROZ	145	40.35	4.30	57.5	40.0
<i>HCM</i>	0.0001	TALASSO	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA
		NÃO	170	25.66	1.25	27.4	25.9
		HOMOZ	18	23.97	1.25	26.8	23.7
<i>RDW</i>	0.0001	HETEROZ	145	25.68	1.13	27.4	25.8
		TALASSO	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA
		NÃO	170	17.62	3.30	38.3	16.65
<i>HBA2</i>	0.2496	HOMOZ	18	16.10	2.00	21.7	15.90
		HETEROZ	145	15.97	2.37	27.4	15.40
		TALASSO	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA
<i>HBF</i>	0.3169	NÃO	170	2.10	0.45	3.28	2.00
		HOMOZ	18	2.07	0.30	2.91	2.00
		HETEROZ	145	2.13	0.38	3.12	2.11

* p-valor referente ao teste de Kruskal-Wallis entre os grupos.

Tabela 5. Comparação dos exames entre Caucasóides e Negroídes.

Variável	p-valor teste Mann-Whitney	Estatísticas Descritivas						
		COR	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
Idade (anos)	0.1548	BCA	236	39.37	15.97	79	39.0	14
		NEG	97	36.60	14.70	75	34.0	14
GV	0.0458	COR	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
		BCA	236	5.18	0.49	7.67	5.11	4.33
		NEG	97	5.32	0.59	7.27	5.29	4.13
HB	0.0594	COR	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
		BCA	236	13.29	1.16	19.0	13.00	10
		NEG	97	13.59	1.30	18.8	13.45	12
HT	0.0278	COR	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
		BCA	236	39.84	4.23	58.1	39.00	3.91
		NEG	97	40.92	4.49	55.9	40.70	26.80
VCM	0.2982	COR	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
		BCA	236	77.17	3.12	80.4	78.20	64.1
		NEG	97	77.02	2.81	80.4	77.90	67.6
HCM	0.0916	COR	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
		BCA	236	25.62	1.32	27.4	25.9	20.5
		NEG	97	25.47	1.08	27.3	25.6	21.2
RDW	0.0020	COR	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
		BCA	236	17.07	3.24	38.3	16.4	12.8
		NEG	97	16.06	2.10	24.5	15.8	12.3
HBA2	0.3165	COR	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
		BCA	236	2.10	0.41	3.28	2.01	1.16
		NEG	97	2.14	0.43	3.21	2.12	1.06
HBF	0.5165	COR	N	MÉDIA	DP	MAX	MEDIANA	MIN
		BCA	236	1.04	0.47	3	1.00	0.10
		NEG	97	1.00	0.44	2	0.92	0.11

* p-valor referente ao teste U de Mann-Whitney entre os grupos.

Tabela 6. Comparação dos exames entre α-Talassêmicos ou Não, por Raça.

Variável	p-valor teste Kruskal-Wallis*		Estatísticas Descritivas						
			TALASSI	N	MÉDIA	D _S	MAX	MEDIANA	MIN
<i>RDW</i>	<i>Caucas.</i>	0.0001	TALASSI	N	MÉDIA	D _S	MAX	MEDIANA	MIN
			NÃO	141	17.71	3.37	38.3	16.7	13.1
			HOMOZ	6	16.93	2.95	21.7	15.6	14.1
	<i>Negroid.</i>	0.0176	HETEROZ	89	16.08	2.81	27.4	15.4	12.8
			TALASSI	N	MÉDIA	D _S	MAX	MEDIANA	MIN
			NÃO	29	17.21	2.93	24.5	16.10	13.7
			HOMOZ	12	15.73	1.35	18.9	15.90	13.4
			HETEROZ	56	15.54	1.40	19.1	15.55	12.3

* p-valor referente ao teste de Kruskal-Wallis entre os grupos.

Tabela 7. Resultados da Análise da Curva ROC para VCM.

Valor de Corte (\leq)	Sensibilid.	1-Especific.	Valor de Corte (\leq)	Sensibilid.	1-Especific.
63.10	.000	.000	76.85	.295	.243
64.35	.000	.006	76.95	.307	.243
65.30	.006	.006	76.05	.325	.268
66.75	.012	.006	76.15	.343	.277
67.65	.018	.006	76.25	.361	.277
67.30	.024	.006	76.35	.373	.277
68.65	.024	.012	76.45	.380	.283
69.50	.030	.012	76.55	.386	.283
69.30	.030	.017	76.65	.398	.288
70.05	.030	.029	76.75	.404	.306
70.45	.036	.029	76.90	.410	.306
70.85	.036	.035	77.05	.446	.370
71.05	.048	.046	77.15	.452	.378
71.20	.054	.046	77.25	.452	.382
71.35	.054	.052	77.35	.464	.387
71.55	.060	.052	77.45	.470	.393
71.75	.066	.052	77.55	.476	.393
71.90	.072	.052	77.75	.500	.393
72.05	.078	.069	77.85	.524	.399
72.15	.084	.069	77.95	.530	.405
72.25	.090	.081	78.05	.560	.457
72.40	.096	.087	78.15	.572	.480
72.55	.102	.087	78.25	.536	.491
72.65	.108	.087	78.35	.614	.514
72.85	.114	.087	78.45	.627	.526
73.05	.139	.098	78.55	.627	.532
73.15	.145	.104	78.65	.645	.532
73.35	.151	.116	78.75	.663	.555
73.55	.157	.121	78.85	.669	.566
73.65	.157	.127	78.95	.675	.579
73.75	.163	.127	79.05	.723	.647
73.85	.163	.139	79.15	.735	.653
73.95	.169	.139	79.25	.747	.682
74.05	.181	.162	79.35	.759	.705
74.25	.187	.168	79.45	.771	.717
74.45	.199	.179	79.55	.777	.751
74.60	.199	.191	79.65	.783	.780
74.75	.211	.197	79.75	.795	.786
74.90	.229	.197	79.85	.807	.809
75.05	.259	.220	79.95	.813	.932
75.15	.265	.220	80.05	.904	.896
75.25	.265	.225	80.15	.928	.925
75.40	.271	.225	80.25	.946	.942
75.55	.283	.231	80.35	.976	.965
75.65	.283	.237	81.40	1.00	1.00
75.75	.283	.243			

Tabela 8. Resultados da Análise da Curva ROC para HCM.

Valor de Corte (\leq)	Sensibilid.	1-Especific.
19.50	.000	.000
20.65	.000	.006
21.35	.006	.006
22.00	.012	.006
22.15	.012	.012
22.30	.018	.012
22.45	.024	.012
22.55	.030	.012
22.65	.036	.012
22.75	.042	.012
22.85	.042	.017
22.95	.042	.023
23.05	.054	.035
23.15	.060	.040
23.25	.072	.046
23.35	.084	.058
23.45	.096	.064
23.55	.096	.069
23.65	.102	.075
23.75	.102	.087
23.85	.127	.098
23.95	.139	.104
24.05	.151	.116
24.15	.175	.121
24.25	.187	.139
24.35	.187	.150
24.45	.199	.156
24.55	.205	.173
24.65	.217	.191
24.75	.217	.220
24.85	.259	.237
24.95	.271	.249
25.05	.301	.289
25.15	.343	.306
25.25	.361	.347
25.35	.398	.353
25.45	.410	.364
25.55	.428	.393
25.65	.494	.434
25.75	.536	.462
25.85	.572	.491
25.95	.584	.514
26.05	.633	.561
26.15	.669	.584
26.25	.693	.618
26.35	.723	.671
26.45	.765	.705
26.55	.783	.728
26.65	.813	.780
26.75	.831	.803
26.85	.880	.827
26.95	.898	.855
27.05	.940	.890
27.15	.946	.919
27.25	.970	.931
27.35	.982	.954
28.40	1.00	1.00

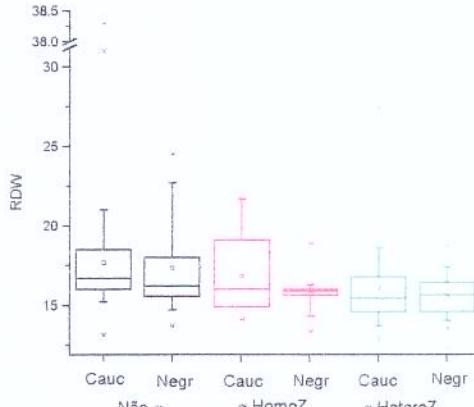
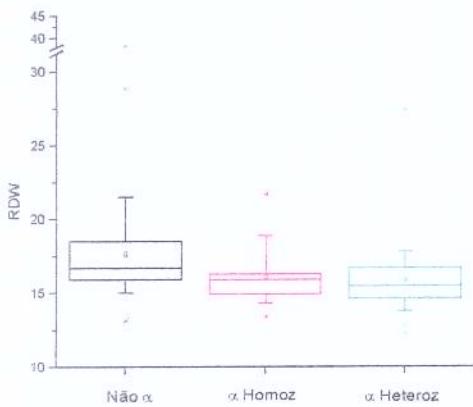
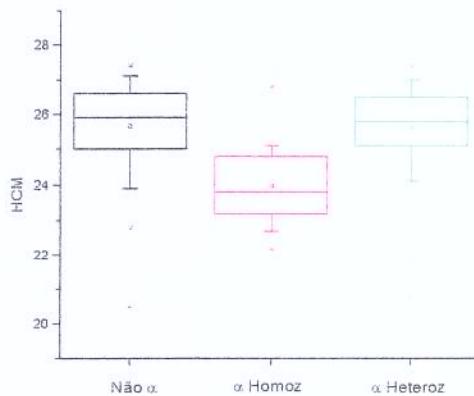
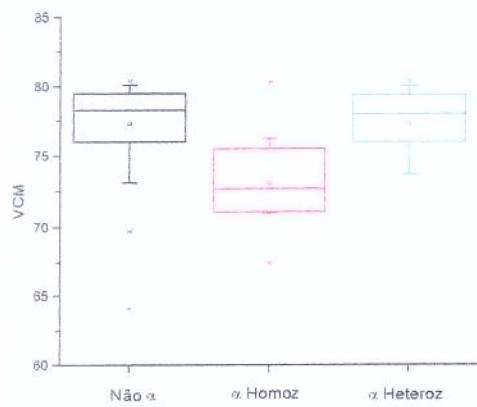
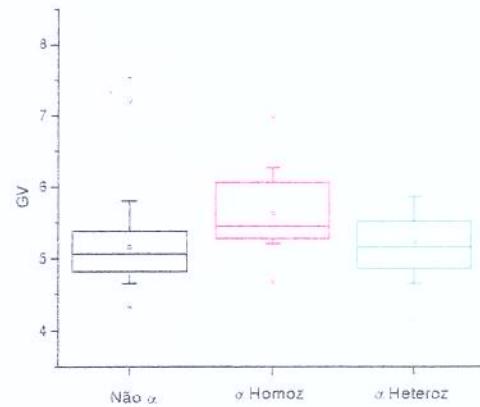
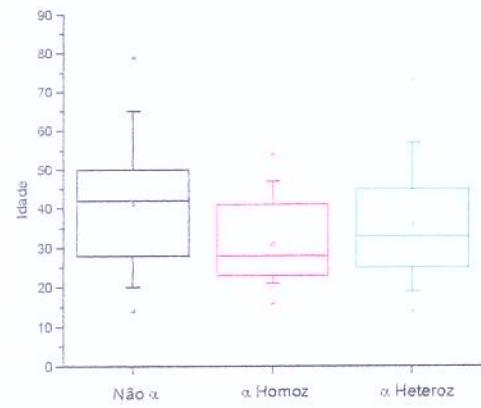
Tabela 9. Resultados da Análise da Curva ROC para RDW.

Valor de Corte (\leq)	Sensibilid.	1-Especific.	Valor de Corte (\leq)	Sensibilid.	1-Especific.
11.30	.000	.000	17.65	.880	.686
11.55	.006	.000	17.75	.886	.671
11.90	.012	.000	17.85	.890	.676
13.05	.024	.000	17.95	.892	.694
13.15	.030	.006	18.05	.904	.708
13.25	.030	.017	18.15	.904	.711
13.35	.036	.017	18.25	.904	.717
13.45	.048	.023	18.35	.904	.723
13.55	.060	.023	18.45	.910	.746
13.65	.066	.023	18.55	.910	.757
13.75	.096	.035	18.65	.916	.787
13.85	.108	.035	18.75	.916	.783
13.95	.127	.035	18.85	.922	.763
14.05	.145	.035	18.95	.928	.786
14.15	.187	.035	19.05	.928	.798
14.25	.193	.035	19.15	.940	.821
14.35	.217	.040	19.25	.946	.811
14.45	.229	.046	19.35	.952	.827
14.55	.241	.046	19.45	.958	.832
14.65	.283	.052	19.55	.964	.838
14.75	.313	.075	19.65	.964	.844
14.85	.337	.087	19.75	.964	.855
14.95	.367	.087	19.95	.964	.861
15.05	.410	.104	20.15	.964	.867
15.15	.416	.110	20.35	.964	.873
15.25	.446	.121	20.65	.964	.879
15.35	.452	.145	20.90	.964	.884
15.45	.482	.173	21.25	.964	.890
15.55	.500	.202	21.50	.964	.902
15.65	.542	.202	21.85	.976	.902
15.75	.566	.220	22.05	.976	.908
15.85	.602	.237	22.20	.976	.913
15.95	.627	.272	22.50	.976	.919
16.05	.651	.324	22.80	.976	.925
16.15	.651	.358	23.05	.976	.931
16.25	.691	.376	23.30	.976	.936
16.35	.711	.405	23.50	.976	.942
16.45	.729	.428	23.65	.982	.942
16.55	.741	.462	23.95	.982	.948
16.65	.753	.497	24.25	.982	.954
16.75	.759	.538	24.40	.982	.960
16.85	.777	.549	25.05	.992	.965
16.95	.789	.571	26.05	.992	.971
17.05	.807	.607	26.60	.992	.977
17.15	.825	.630	27.05	.988	.977
17.25	.837	.636	28.10	1.00	.983
17.35	.855	.647	29.90	1.00	.988
17.45	.867	.659	34.65	1.00	.994
17.55	.880	.659	39.30	1.00	1.00

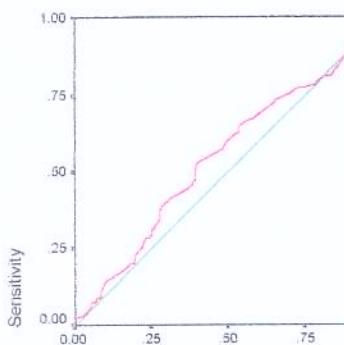
Tabela 10 . Resultados da Curva ROC, separando-se Homozigotos e Heterozigotos.

α -Talassêmicos Homozigotos vs Não α -Talassêmicos	Ponto de Corte	Sensibilidade	Especificidade
VCM	≤ 76.65	94.4%	70.5%
HCM	≤ 24.85	83.3%	76.3%
RDW	≤ 16.35	83.3%	59.5%
α -Talassêmicos Heterozigotos vs Não α -Talassêmicos	Ponto de Corte	Sensibilidade	Especificidade
VCM	≤ 78.65	60.7%	47.1%
HCM	≤ 26.15	64.1%	41.8%
RDW	≤ 15.85	62.8%	76.5%

Os gráficos a seguir apresentam os desenhos esquemáticos (boxplots) para os exames onde houve diferença significativa entre os grupos.



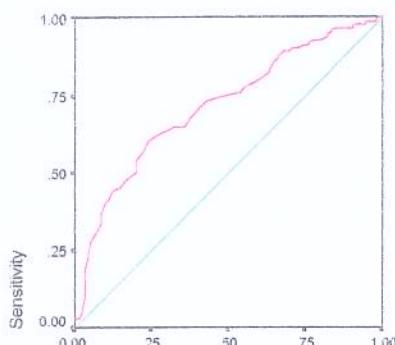
ROC Curve for VCM



1 - Specificity

Diagonal segments are produced by ties.

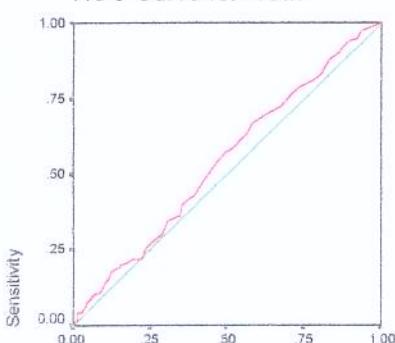
ROC Curve for RDW



1 - Specificity

Diagonal segments are produced by ties.

ROC Curve for HCM



1 - Specificity

Diagonal segments are produced by ties.