Deise Mota Alves

**QUANTIFICAÇÃO DA GLICEMIA ATRAVÉS DE
ANÁLISES DE IMAGENS DA ÍRIS HUMANA
UTILIZANDO REDES NEURAIS**

Dissertação apresentada à Escola de Engenharia de
São Carlos da Universidade de São Paulo, como
parte dos requisitos para a obtenção do Título de
mestre em Engenharia Elétrica.

Orientador: Professor Dr. Adilson Gonzaga

São Carlos

2007

A Deus, aos meus pais, Laci e Nilda,
às irmãs Luly e Débora,
ao irmão Lucas,
ao namorado Thiago e sua família,
com todo meu amor, carinho e dedicação.

Agradecimentos

À Coordenação de Aperfeiçoamento de Pessoal de Nível Superior (Capes) pela concessão da bolsa de mestrado e pelo apoio financeiro para a realização desta pesquisa.

Ao Prof. Dr. Adilson Gonzaga, meu orientador, pelos ensinamentos e orientações, contribuindo para meu crescimento científico e intelectual.

Ao Prof. Dr. Armando Albertazzi Gonçalves Júnior, Pai do GlucoÍris, e também orientador desse trabalho, pela oportunidade de participar desta pesquisa, pela dedicação, otimismo e persistência para a conclusão deste trabalho, e por ser um exemplo de uma natural capacidade objetiva, produtiva e criativa.

Ao Prof. Dr. Ivan Nunes da Silva pelas orientações e idéias para a obtenção dos resultados deste trabalho.

Aos meus queridos pais, Laci e Nilda e meus irmãos, Débora, Lucas, e Lucy, e ao cunhado Adriano, por todo o apoio e pelas preciosas palavras de motivação que foram determinantes para a realização dessa pesquisa.

Ao meu estimado namorado Thiago Crivelaro, e toda sua família, por todo o apoio e ajuda para que esse sonho se tornasse realidade, pelas palavras de carinho, pela paciência.

À Escola de Engenharia de São Carlos (USP/EESC), pela oportunidade de realização do curso de mestrado.

À querida Marinilda Machado e toda sua família, que nos momentos de alegrias e de lutas, mesmo na distância, se fizeram presentes, pelas palavras de encorajamento.

Ao querido Ricardo Coser Mergulhão, pelos primeiros passos na pesquisa, pelo incentivo, pelas idéias propostas, pelo carinho. Minha sincera gratidão.

A todos os amigos e colegas do Laboratório de Visão Computacional (LAVI), pelo aprendizado, pelos momentos de amizades, pelas muitas horas fazendo trabalhos e simulações das disciplinas as quais me deram um grande impulso e incentivo.

Aos funcionários do Departamento de Engenharia Elétrica (EESC - USP) que sempre estiveram dispostos a colaborar, e em especial, às secretárias Denise e Marisa, pela atenção e amizade, ao colaborador José Carlos da secretaria de graduação, pelo incentivo, apoio, carinho, pelas horas dispensadas para a conclusão desse trabalho, meu muito obrigada.

Enfim, a todos aqueles que contribuíram de forma direta ou indiretamente para a realização desse trabalho.

RESUMO

ALVES, D.M. (2007). *Quantificação da glicemia através de análises de imagens da íris humana utilizando redes neurais*. Dissertação (Mestrado) – Escola de Engenharia de São Carlos, Universidade de São Paulo, São Carlos, 2007.

Este trabalho contribui para o projeto de um sistema não-invasivo capaz de quantificar o nível de glicose no sangue através de imagens da íris humana, o projeto recebeu o nome de GlucoÍris. Este foi desenvolvido pelo Departamento de Engenharia Mecânica (LabMetro), da Universidade Federal de Santa Catarina (UFSC) onde foi concebido e avaliado um sistema óptico/mecânico e um programa de computador para extrair parâmetros quantitativos associados à coloração e estrutura da íris humana. Um primeiro protótipo de dispositivo capaz de adquirir imagens digitais coloridas da íris foi desenvolvido juntamente com uma primeira versão de um programa de computador. Alterações na íris com 24 voluntários foram avaliadas. Os resultados atingidos em trabalhos anteriores mostraram que, de fato, a cor da imagem de uma íris sofre alterações em função de variações no nível de glicose na corrente sanguínea, indicando que é possível medir a glicemia através da íris humana. Partindo-se dos resultados das fases anteriores do projeto, este trabalho se dedicou em desenvolver um sistema, utilizando redes neurais, para se fazer uma estimativa / previsão do valor de glicemia através de análises de imagens da íris humana. Com os dados de cor extraídos das imagens e os valores de glicemia conhecidos, para os casos estudados, avaliou-se a capacidade da rede em estimar novos valores de glicemia para os voluntários em questão.

Palavras-chave: Medição da Glicemia, GlucoÍris, Redes Neurais.

ABSTRACT

ALVES, D. M. (2007). *Blood glucose rate measured through the analysis of the human iris image, using neural networking*. M.Sc. Dissertation – Escola de Engenharia de São Carlos, Universidade de São Paulo, São Carlos, 2007.

This work contributes to the project of a non-invasive system which is able to quantify the glucose level in the blood through the human iris images; the project was named GlucoÍris. It was developed by the mechanical engineering department (LabMetro) of the Federal University of Santa Catarina (UFSC) where it was placed and analyzed an optical/mechanical system. Also, it was created a computer program to find out quantitative parameters associated with the color and the structure of the human iris. Together with the prime version of a computer program it was developed an earliest prototype of the apparatus which was able to obtain digital colored images of the iris. The alterations found out in the iris of the twenty-four volunteers where evaluated. Actually, due to the variations of the glucose level in the blood, previous studies showed that the color of the image of an iris experiences changes, indicating that it is possible to measure the sugar rate in the blood through the human iris. Applying the results of previous stages of the project, the purpose of this study was to develop a system, using neural networking, to estimate the blood glucose rate through the analysis of the images of the human iris. Employing the color data found in the images and the known blood glucose amount on the studied cases, it was evaluated the networking ability to estimate new sugar rates in the mentioned volunteers's blood.

Key-words: Blood glucose rate, GlucoÍris, Neural Networking

LISTA DE FIGURAS

Figura 2.1- Ilustração do Mapa Iridológico da íris direita	7
Figura 2.2 – Estrutura do olho humano.....	8
Figura 2.3 – Diasensor 1000	15
Figura 2.4 – Tiras reagentes para o teste de glicosúria	16
Figura 2.5 (a) Imagem original da retina de um paciente diabético. (b) Resultado segmentado depois do processamento da imagem.....	18
Figura 2.6 - <i>GlucoWatch</i>	18
Figura 2.7 – <i>MiniMed</i>	20
Figura 2.8: Foto do Sistema Mecânico	22
Figura 2.9 – Tela principal do programa de extração de dados da coloração de 36 regiões da íris.	23
Figura 3.1 – Componentes do neurônio Biológico	25
Figura 3.2- Modelo de um neurônio Artificial;.....	28
Figura 3.3 - Gráficos das funções de Ativação mais comumente empregadas na modelagem de neurônios	29
Figura 3.4 - Exemplos de Arquiteturas de RNAs	31
Figura 3.5 - Aprendizado Supervisionado	33
Figura 3.6- Aprendizado não supervisionado	33
Figura 3.7 - Curva de aprendizagem idealizada do algoritmo LMS.....	36
Figura 3.8 – Rede de função de Base Radial	42
Figura 4.1 – Esquema do Programa GlucoÍris.....	46
Figura 4.2 – Esquema do sistema para previsão / estimacão da glicemia proposto.....	47
Figura 4.3 : (a) Imagem original (b) Imagem contendo apenas as regiões de interesse	51
Figura 4.4: Nomeação das divisões da íris: (a) Componente de cor Vermelha (R). (b) Componente de cor Verde(G). (c) Componente de cor Azul (B)	52
Figura 4.5: Procedimento para o cálculo dos valores de normalização do RGB médio.	53
Figura 4.6 – Gráfico para o voluntário BCP	60
Figura 4.7 – Gráfico para o voluntário HIH.....	60
Figura 4.8 – Gráfico para o voluntário BCP	62
Figura 4.9 – Gráfico para o voluntário BCP	62

LISTA DE TABELAS

Tabela 2.1 - Classificação etiológica do Diabetes Mellitus	10
Tabela 3.1 – Comparação entre as redes neurais RBF e MLP	44
Tabela 4.1 - Dados coletados do voluntário para compor o Banco de imagens	48
Tabela 4.3: Dados comparativos para o voluntário LBG dos 36 setores para a componente R (<i>Red</i>), valor de glicemia 87 mg/dl.....	54
Tabela 4.4 : Dados comparativos para o voluntário LBG dos 36 setores para a componente G (<i>Green</i>), valor de glicemia 87 mg/dl.....	55
Tabela 4.5: Dados comparativos para o voluntário LBG dos 36 setores para a componente B (<i>Blue</i>), valor de glicemia 87 mg/dl	56
Tabela 4.6 – Topologias e os parâmetros utilizados durante a fase de treinamento da rede MLP.....	59
Tabela 4.7 – Topologias e parâmetros utilizados durante a fase de treinamento da rede RBF	61
Tabela A1: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede MLP/topologia 2 com 4 características.....	70
Tabela A2: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede MLP/topologia 1 com 4 características.....	71
Tabela A3: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede MLP/topologia 1 com 8 características.....	72
Tabela A4: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede MLP/topologia 2 com 8 características.....	73
Tabela A5: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede RBF/topologia 1 com 4 características	74
Tabela A6: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede RBF/topologia 1 com 8 características	75
Tabela A7: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede RBF/topologia 2 com 4 características	76
Tabela A8: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede RBF/topologia 2 com 8 características	77

Sumário

RESUMO	i
ABSTRACT	ii
LISTA DE FIGURAS	iii
LISTA DE TABELAS	iv
1 Introdução	1
2 Fundamentação Teórica	5
2.1 Iridologia	5
2.1.1 História da Iridologia	5
2.1.2 Mapa da íris	6
2.2 Anatomia e Estrutura do Olho Humano	7
2.3 Diabetes Mellitus	9
2.3.1 Diabetes Mellitus Tipo I	10
2.3.2 Diabetes Mellitus Tipo II	11
2.3.3 Diabetes Mellitus Tipo III	11
2.3.4 Diabetes Gestacional	12
2.4 Automonitorização: técnicas para o controle domiciliar do diabetes	12
2.4.1 Métodos invasivos	13
2.4.2 Métodos não-invasivos	13
2.4.3 Métodos semi-invasivos	19
2.5 GlucoÍris	20
2.5.1 Histórico	21
2.5.2 Estrutura do GlucoÍris	21
3 Redes Neurais	24
3.1 Introdução	24
3.2 Histórico	26
3.3 Modelo de Neurônio Artificial	27
3.4 Arquiteturas de Redes	30
3.5 Algoritmo de Aprendizagem	32
3.5.1 Introdução	32
3.5.2 Aprendizagem Supervisionada	32
3.5.3 Aprendizagem não supervisionada	33
3.6 <i>Perceptron</i> Camada Única	34

3.6.1	Algoritmo LMS (regra delta)	35
3.7	<i>Perceptron</i> multicamadas (MLP – <i>Multilayer perceptron</i>)	37
3.7.1	Algoritmo de treinamento <i>Backpropagation</i>	37
3.7.2	Algoritmo de <i>Levenberg-Marquardt</i>	40
3.8	Redes de Função de Base Radial (RBF – <i>Radial-basis function</i>).....	42
4	Resultados e Discussões.....	45
4.1	Resultados	47
4.2	Estimação dos valores de Glicemia usando rede neural MLP	57
4.3	Estimação dos valores de Glicemia usando rede neural RBF.....	61
5	Conclusões e sugestões para trabalhos futuros	63
5.1	Contribuições	64
5.2	Propostas para trabalhos futuros	65
	REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS.....	66
	APÊNDICE A – Dados obtidos das simulações da rede MLP	70
	ANEXO A – Dados dos voluntários	78

1 Introdução

O Diabetes Mellitus é um problema de saúde pública com elevado ônus social e econômico, cujo diagnóstico é desconhecido em metade dos indivíduos portadores. Em 2001, o Ministério da Saúde realizou a Campanha Nacional para a Detecção do Diabetes Mellitus. Em países em desenvolvimento, como o Brasil, está previsto aumento na prevalência de Diabetes Mellitus de 170% no período de 1995 a 2025 (KING et al., 1995). Mesmo em países desenvolvidos, apesar dos avanços científicos e o acesso fácil a cuidados contínuos de saúde, a prevalência do diabetes está aumentando e intervenções com finalidade de prevenir tal condição, como a atividade física e dieta, são sub-utilizadas (WAREHAM;GRIFFIN, 2001). A prevalência desse mal não diagnosticado é alta e até 25% dos indivíduos tem evidência de complicações microvasculares no momento do diagnóstico clínico (HARRIS et al., 1992).

O Diabetes Mellitus está entre as 10 principais causas de mortalidade. Alguns fatores contribuem para esse cenário desfavorável como grande quantidade de diabéticos não diagnosticados e além da expressiva proporção de casos com evidência de complicações ao diagnóstico.

Além disso, o diabetes é uma das principais causa clínicas de hospitalização no Brasil, o que significa altos custos financeiros. Suas manifestações crônicas ou complicações são causas frequentes de invalidez precoce. (MINISTÉRIO DA SAÚDE, 1993).

Estima-se que de 3 a 5% da população geral sejam diabéticos e que metade desse total desconheça a sua condição diabética. Do total de casos, 90% são do tipo não-insulino-dependente, 5 a 10%, tipo insulino dependente, 2%, do tipo secundário ou associado a outras condições. No diabetes gestacional, uma condição transitória durante a gravidez, ocorrem em torno de 2 a 5% das gestações. (MINISTÉRIO DA SAÚDE, 1993).

O custo envolvido no controle do Diabetes Mellitus ou de suas complicações é exorbitante. Isso tem sido motivo de grande preocupação nos países desenvolvidos, visto que o mesmo poderia ser reduzido a mais de 50% se fossem tomadas medidas de prevenção de forma adequada (RHEE et al., 2005).

As conseqüências decorrentes desse mal são diversas, como: cegueira, doença renal grave, amputações de membros, hiperglicemia, os ataques cardíacos e os acidentes vasculares cerebrais, a nefropatia ou a neuropatia diabética; 8% das hospitalizações de pacientes diabéticos são as doenças macrovasculares, e, 75% das mortes nos diabéticos são as cardio-vasculares, sendo que isto ocorre principalmente nos pacientes com diabetes do tipo 2, e se não tratado pode ocasionar o coma e até mesmo a morte (ASSUNÇÃO et al., 2002).

Para evitar tais complicações é necessário que seja feito um controle rígido do nível de glicose no sangue. Existem várias formas de se realizar a mensuração da glicemia, cada uma tendo suas vantagens e desvantagens. Um fator que deve ser levado em consideração é que a técnica seja a mais rápida e com maior grau de precisão possível. Os sistemas de medição que são utilizados atualmente podem ser divididos em duas categorias: laboratoriais e portáteis. Mais confiáveis e consideravelmente mais caros, os glicosímetros de laboratório estão quase que exclusivamente restritos a laboratório de análise clínica. Os portáteis, embora susceptíveis a maiores incertezas nas medições, também são considerados seguros e são utilizados pela população para a auto-monitoração. (PICA et al, 2003)

Conforme o método de operação, estes aparelhos, podem ser classificados em invasivos, não-invasivos e semi-invasivos. Os métodos invasivos requerem que uma amostra de sangue seja extraída do organismo utilizando-se uma agulha, os semi-invasivos utilizam amostras de sangue ou líquido intersticial em volumes muito menores do que necessitam os métodos anteriores que, em sua maioria usam biosensores implantados no organismo, os métodos não-invasivos são muito recentes e a maioria está em fase de pesquisa, além de propriedades do sangue, utilizam para medir a glicose: fluído intersticial, suor, saliva, lágrimas e líquidos oculares. (MENEZES, 2004)

Atualmente, estima-se que cerca de 15% do total gasto em saúde está envolvido com o tratamento do diabetes e suas complicações. Estabelecer e manter um controle efetivo da glicemia em pacientes com diabetes reduz o risco de complicações

microvasculares como retinopatia, nefro e neuropatia e complicações macrovasculares como infarto do miocárdio e acidente vascular cerebral (TAMBASCIA, 2004).

Devido à importância de medições freqüentes da glicemia muitos dispositivos de auto-medição têm sido criados. Os aparelhos mais utilizados atualmente medem a quantidade de glicose por meio de reações químicas, envolvendo uma tira reagente e uma amostra de sangue extraída por perfuração da pele. Esses aparelhos são de alta tecnologia e bem difundidos no mercado, apresentam bons resultados, porém, por serem invasivos e necessitarem de uma nova tira para cada medição esse método se torna caro. Um diabético que necessite de três leituras diárias gasta em média US\$ 800/ano apenas com tiras reagentes, e por isso muitos diabéticos deixam de medir a glicemia com a freqüência que deveriam (MENEZES, 2004).

Este trabalho tem como objetivo desenvolver uma rede neural que seja capaz de estimar valores de glicemia a partir dos dados de cor extraídos das imagens e os valores de glicemia conhecidos. O *software* do projeto GlucoÍris é responsável por coletar os dados referentes as componentes de cor RGB e HSI para os 36 setores de cada íris (esquerda e direita). Esses dados servirão de entrada para uma rede neural artificial MLP (*Multilayer Perceptron*) para que possa ser ensinada (treinada). Um estudo preliminar foi realizado para avaliar a capacidade de generalização da RNA.

Além dessa introdução serão apresentados os seguintes capítulos:

2: Fundamentação Teórica: Neste capítulo são apresentados os conceitos básicos que serão utilizados no decorrer do trabalho. Uma breve abordagem sobre a Iridologia e como esta teoria pode auxiliar na determinação da glicemia por meio de uma tecnologia não-invasiva. Uma introdução sobre a anatomia e a estrutura do olho humano, Diabetes Mellitus e suas respectivas classes. Ainda são descritas algumas técnicas de automonitorização para o controle domiciliar do diabetes, os tipos de métodos existentes. E por fim uma breve abordagem sobre o sistema GlucoÍris que teve seu início em 1998, e que vem sendo cada vez mais aprimorado com o intuito de se tornar um método não-invasivo eficiente e indolor para se medir a glicemia.

3: Redes Neurais: Apresenta-se um breve histórico sobre as RNA, o modelo de um neurônio, os tipo de algoritmos de aprendizagem. São descritos a rede MLP (*Multilayer Perceptron*) e o processo de aprendizagem *backpropagation*. E por fim é apresentado o algoritmo de *Levenberg-Marquardt* que foi utilizado neste trabalho. Esse algoritmo de treinamento é o mais rápido para as redes neurais, quando se trabalha com um número moderado de parâmetros na rede.

4: Resultados e Discussões: Esse capítulo descreve a metodologia utilizada para a implementação do algoritmo para estimar os valores de glicemia através de análises da cor de imagens da íris humana, bem como as topologias de redes neurais artificiais empregadas.

5: Conclusões e sugestões para trabalhos futuros: São apresentadas as conclusões e sugestões para trabalhos futuros.

2 Fundamentação Teórica

2.1 Iridologia

A iridologia é a arte e a ciência que analisa a cor e a estrutura da íris dos olhos para obter uma informação valiosa da saúde. Ela vai desde a sua anatomia, fisiologia, histologia até a possibilidade de se conhecer os estágios evolutivos das alterações que acometem um ou mais órgãos, ou o organismo como um todo (BATELLO, 1999). O preceito da iridologia é que a informação, obtida a partir da íris, diz respeito à saúde e o bem-estar da pessoa. Fundamentada no final do século 19, na Hungria, a análise da íris está sendo estudada em muitos países do mundo (JENSEN; BODDEN, 1992). Ela ainda pressupõe que cada órgão do corpo possui uma correspondência na íris, podendo-se assim, determinar se um órgão é ou não saudável examinando a íris ao invés do próprio órgão.

A íris representa, em sua topografia, muitas partes do organismo. Isso é possível graças ao Sistema Nervoso Autônomo, composto de duas cadeias nervosas - o simpático e o parassimpático - que inervam todas as partes do organismo e levam impulsos sobre a situação de cada região até o cérebro (Sistema Nervoso Central) e até a íris, onde essas impressões ficam registradas (JENSEN, 1980). Alguns mapas da íris foram desenvolvidos para facilitar a identificação dos sinais característicos de cada paciente.

2.1.1 História da Iridologia

Phillipus Meyens foi o primeiro a publicar um trabalho sobre Iridologia. Isso foi em 1670 em Dresden, Alemanha, e seu livro (Chiromatic Medica) fazia um interessante estudo sobre sinais iridológicos e suas relações com determinadas doenças, apresentando um pequeno mapa da íris com áreas representativas de alguns órgãos do corpo humano. Depois foi a vez de Joahann Eltholtz (Nuremberg, 1695) se aprofundar mais no estudo de Meyens. Quase um século mais tarde, em Goettinger, Christian

Haertls, baseado nos estudos de Meyens e Eltholtz, lança um polêmico e importante trabalho (BATELLO, 1999).

Porém, foi com o médico húngaro, Ignatz von Peczely (1822-1911), que a Iridologia tornou-se conhecida. Segundo JENSEN (1980), Peczely, aos 11 anos idade, caçou uma coruja que, ao fraturar uma pata na armadilha, apresentou um fino traço na região inferior da íris correspondente ao lado fraturado. A partir desse fato, Peczely acompanhou a consolidação da fratura, constatando que o traço da íris desaparecia aos poucos, restando apenas uma marca muito tênue. Estudando outros autores sobre o assunto, Peczely desenvolveu então pesquisas comparativas em hospitais, formando um considerável grupo de discípulos. Em 1881, após muitas dificuldades, conseguiu lançar seu primeiro trabalho. Muitas obras sobre o assunto surgiram depois na Europa, principalmente na Alemanha.

O interesse pela Iridologia espalhou-se pela Europa, no início da década de 1900 o novo sistema foi introduzido nos Estados Unidos pelo Dr. Nils Liljequist, um homeopata sueco. E foi um norte-americano, o Dr. Bernard Jensen, que desenvolveu o mapa da íris que atualmente é mais conhecido e utilizado.

2.1.2 Mapa da íris

O mapa iridológico representa graficamente as áreas da íris correspondentes aos órgãos, sistemas e regiões do corpo humano conforme Figura 2.1. A melhor maneira de compreender a perfeita e simétrica distribuição dos órgãos na íris é observando o mapa iridológico com todo o cuidado. À primeira vista surge um certo grau de dificuldade para localizar um órgão ou região na íris, e, na prática, também aparecem obstáculos que podem ser superados à medida que o estudante se aprofunda no assunto.

1)Maxilar inferior; 2)Maxilar Superior; 3)Nariz; 4)Olho; 5)Testa; 6)Cérebro; 7)Cerebelo; 8)Ouvindo; 9)Pescoço; 10)Axila; 11)Pulmão superior; 12)Pulmão inferior; 13)Pleura; 14)Braço; 15)Alto ventre; 16)Baixo Ventre; 17)Área Sexual; 18)Umbigo; 19)Região Lombar; 20)Esôfago; 21)Coluna Vertebral; 22)Glândula Tireóide; 23)Glândula Lingual; 24)Língua; 25)Amígdala; 26)Trigêmeo; 27)Corpo Caloso; 28)Glândula pineal; 29)Intestino Grosso; 30)Glândula Carótida; 31)Glândula auxiliar; 32)Brônquios; 33)Coração; 34)Timo; 35)Vago; 36) Baço; 37)Pâncreas; 38)Gânglio Linguinal; 39)Ovário; 40)Perna; 41)Trompa; 42)Rim; 43)Reto; 44)Útero; 45)Uretra; 46)Intestino Delgado; 47)Área estomacal.

Figura 2.1- Ilustração do Mapa Iridológico da íris direita

Fonte: http://www1.folha.uol.com.br/folha/equilibrio/equi20000726_iris.shtml,
acessado em 05/12/2005

2.2 Anatomia e Estrutura do Olho Humano

O olho faz parte dos cinco órgãos do sentido: visão, olfato, tato, paladar e audição. Quando se olha na direção de algum objeto, a imagem atravessa a córnea e chega à íris, que regula a quantidade de luz recebida por meio de uma abertura chamada pupila. Quanto maior a pupila, maior a quantidade de luz que os olhos recebem. Posteriormente, a imagem chega ao cristalino e é focalizada sobre a retina. A lente do olho produz uma imagem invertida, e o cérebro a converte para a orientação correta. Na retina, mais de cem milhões de células fotorreceptoras transformam as ondas luminosas em impulsos eletroquímicos, que são decodificados pelo cérebro (GRAZIANO; LEONE, 2005).

Dos cinco sentidos, a visão humana é o que provê o maior volume de informações a serem processadas pelo cérebro. Estima-se que metade do potencial de processamento cerebral humano seja usado para lidar com informações visuais, isso explica porque os cegos desenvolvem tanto os demais sentidos: o potencial que seria utilizado para processar a visão é aplicado no processamento das informações fornecidas pelos outros órgãos sensoriais. O olho humano possui enormes quantidades de sensores responsáveis pela captação da informação visual, decisão final acerca da

análise de uma cena, bem como as atitudes que serão tomadas em função dessa análise, é fruto de um complexo processo que envolve os centros cerebrais. No entanto, o cérebro pode errar em sua interpretação e comandar atitudes equivocadas (FILHO; NETO, 1999).

A Figura 2.2 apresenta algumas das diferentes partes da estrutura do olho humano seguida de uma breve descrição (GONÇALVES, 1975).

Figura 2.2 – Estrutura do olho humano

Fonte: http://satelite.cptec.inpe.br/uv/R-UV_e_olho.html, acessado em 31/01/2006

- **Córnea:** Tecido transparente que cobre a pupila, a abertura da íris. Junto com o cristalino, a córnea ajusta o foco da imagem no olho.
- **Coróide:** Estrutura do olho que está situada abaixo da esclerótica e é intensamente pigmentada. Esses pigmentos absorvem a luz que chega à retina, evitando sua reflexão. Acha-se intensamente vascularizada e tem a função de nutrir a retina.
- **Corpo ciliar:** Responsável pela formação do humor aquoso e pela acomodação (processo de mudança de curvatura), ou seja, mobilidade do cristalino, localiza-se atrás da íris.

- **Cristalino:** Lente transparente e flexível, localizada atrás da pupila. Funciona como uma lente, cujo formato pode ser ajustado para focalizar objetos em diferentes distâncias, num mecanismo chamado acomodação.
- **Esclerótica:** Espessa camada de tecido conjuntivo denso.
- **Fóvea:** A **fóvea** está no eixo óptico do olho, em que se projeta a imagem do objeto focalizado, e a imagem que nela se forma tem grande nitidez. É a região da retina mais altamente especializada para a visão de alta resolução. A fóvea contém apenas cones e permite que a luz atinja os fotorreceptores sem passar pelas demais camadas da retina, maximizando a acuidade visual. .
- **Íris:** membrana contrátil que tem, no centro, uma abertura circular ajustável chamada de pupila.
- **Ligamentos:** unem os ossos nas articulações e seguram as lentes dos olhos (cristalino). Responsáveis por variarem o tamanho da lente.
- **Mácula lútea:** Ponto central da retina. É a região que distingue detalhes no meio do campo visual.
- **Nervo óptico:** Estrutura formada pelos prolongamentos das células nervosas que formam a retina. Transmite a imagem capturada pela retina para o cérebro.
- **Ponto cego:** O ponto em que o nervo ótico se une à retina.
- **Pupila:** Controla a entrada de luz: dilata-se em ambiente com pouca claridade e estreita-se quando a iluminação é maior. Esses ajustes permitem que a pessoa enxergue bem à noite e evitam danos à retina quando a luz é mais forte.
- **Retina:** Sua função é receber ondas de luz e convertê-las em impulsos nervosos, que são transformados em percepções visuais.

2.3 Diabetes Mellitus

O Diabetes é uma doença provocada pela deficiência de produção e/ou de ação da insulina, que leva a sintomas agudos e a complicações crônicas características.

O distúrbio envolve o metabolismo da glicose, das gorduras e das proteínas e tem graves conseqüências tanto quando surge rapidamente como quando se instala lentamente. Nos dias atuais se constitui em problema de saúde pública pelo número de pessoas que apresentam a doença, principalmente no Brasil (ALBERTI et al., 2004).

O pâncreas é o órgão responsável pela produção do hormônio denominado insulina. Este hormônio é responsável pela regulação da glicemia (nível de glicose no sangue). Para que as células das diversas partes do corpo humano possam realizar o

processo de respiração aeróbica (utilizar glicose como fonte de energia), é necessário que a glicose esteja presente na célula. Portanto, as células possuem receptores de insulina, que quando acionados "abrem" a membrana celular para a entrada da glicose presente na circulação sanguínea. Uma falha na produção de insulina resulta em altos níveis de glicose no sangue, já que a mesma não é devidamente dirigida ao interior das células (PIMENTA et al., 2002).

Visando manter a glicemia constante, o pâncreas também produz outro hormônio antagônico à insulina, denominado glucagon. Ou seja, quando o nível de glicemia cai, mais glucagon é secretado visando reestabelecer o nível de glicose na circulação (ROZMAN et al., 2004).

A classificação atual do Diabetes Mellitus está representada na Tabela 2.1. As formas mais frequentes de diabetes são o diabetes tipo 1 e o diabetes tipo 2 e os termos “dependente de insulina” e “não dependente de insulina” anteriormente atribuídos respectivamente aos dois tipos de diabetes foram eliminados (GROSS et al., 2002).

Tabela 2.1 - Classificação etiológica do Diabetes Mellitus

Fonte: (Adaptado) (GROSS et al, 2002)

I. Diabetes tipo 1 • destruição das células beta, usualmente levando à deficiência completa de insulina A. auto-imune B. idiopático
II. Diabetes tipo 2 • graus variados de diminuição de secreção e resistência à insulina
III. Outros tipos específicos A. Defeitos genéticos da função da célula β B. Defeitos genéticos da ação da insulina C. Doenças do pâncreas exócrino D. Endocrinopatias E. Indução por drogas ou produtos químicos F. Infecções G. Formas incomuns de diabetes imuno-mediado
IV. Diabetes Gestacional

2.3.1 Diabetes Mellitus Tipo I

Normalmente inicia-se na infância ou adolescência, e se caracteriza por um déficit de insulina, devido à destruição das células beta do pâncreas por processos auto-imunes ou idiopáticos. Só cerca de 1 em 20 pessoas diabéticas tem diabetes tipo 1, a qual se apresenta mais frequentemente entre em jovens e crianças. Este tipo de diabetes era conhecido como Diabetes Mellitus insulino-dependente ou diabetes infantil. Nela, o corpo produz pouca ou nenhuma insulina. As pessoas que padecem dela devem receber

injeções diárias de insulina. A quantidade de injeções diárias é variável em função do tratamento escolhido pelo endocrinologista e também em função da quantidade de insulina produzida pelo pâncreas. A insulina sintética pode ser de ação lenta ou rápida: a de ação lenta é ministrada ao acordar e ao dormir; a de ação rápida é indicada logo após grandes refeições. O controle rigoroso da dieta é importantíssimo para o diabético tipo 1, devendo o mesmo evitar carboidratos simples (refrigerantes, doces,...) e também evitar grandes variações de ingestão calórica. O diabético com dieta descontrolada pode ter surtos de hipoglicemia ou hiperglicemia, que se não tratado a tempo pode levar a seqüelas ou até mesmo à morte. O diabetes tipo 1 tem maior probabilidade de conduzir à insuficiência renal antes dos 50 anos. Algumas apresentam insuficiência renal antes dos 30 (FERNANDES et al., 2005).

2.3.2 Diabetes Mellitus Tipo II

Provocado predominantemente por um estado de resistência à ação da insulina associada a uma relativa deficiência de sua secreção. A mesma possui um mecanismo fisiopatológico complexo e não completamente elucidado. Parece haver uma diminuição na resposta dos receptores de glicose presentes no tecido periférico à insulina, levando ao fenômeno de resistência à insulina. As células beta do pâncreas aumentam a produção de insulina e, ao longo dos anos, a resistência à insulina acaba por levar as células beta à exaustão. Desenvolve-se frequentemente em etapas adultas da vida e é muito freqüente a associação com a obesidade; anteriormente denominada diabetes do adulto, diabetes relacionada com a obesidade, diabetes não insulino-dependente. Vários fármacos e outras causas podem, contudo, causar este tipo de diabetes. É muito freqüente a diabetes tipo 2 associada ao uso prolongado de corticóides, frequentemente associada à hematocromatose não tratada (PÉRES et al., 2006).

2.3.3 Diabetes Mellitus Tipo III

Na medida em que têm sido elucidados os processos de patogênese do diabetes, tanto em relação a marcadores genéticos como aos mecanismos de doença, tem crescido o número de tipos distintos de diabetes, permitindo uma classificação mais específica e definitiva. Portanto, novas categorias têm sido acrescentadas à lista de tipos específicos de diabetes, incluindo defeitos genéticos da célula beta e da ação da insulina, processos de doenças que danificam o pâncreas, diabetes relacionado a outras endocrinopatias e os casos decorrentes do uso de medicamentos conforme Tabela 2.1 (GROSS et al, 2002).

2.3.4 Diabetes Gestacional

O diabetes gestacional é definido como a tolerância diminuída aos carboidratos, de graus variados de intensidade, diagnosticado pela primeira vez durante a gestação, podendo ou não persistir após o parto. Está presente de 2 a 5% de todas as gestações. Entre 20 e 50% destas mulheres desenvolvem diabetes tipo 2 após o término da gravidez. Isto ocorre porque, neste período, a placenta produz substâncias que bloqueiam a ação da insulina, o que pode provocar a elevação da glicose (PACCOLA et al., 2001).

2.4 Automonitorização: técnicas para o controle domiciliar do diabetes

A glicemia expressa o nível de glicose no sangue, cujo normal no indivíduo em jejum é 70 a 110 mg/dL. Nos diabéticos descontrolados quando as taxas estão abaixo de 45 mg/dL há risco de coma hipoglicêmico e quando acima de 400 mg/dL há risco de coma hiperglicêmico. Os níveis da glicemia sofrem influência de vários fatores, tais como exercício, estresse, alimentação, álcool e medicamentos, e estão sujeitas às contínuas flutuações ao longo do dia (GROSS et al, 2002).

Para se evitar as complicações do diabetes, as taxas de açúcar no sangue devem ser mantidas o mais próximo possível do normal. Pessoas que contenham diabetes podem estar se sentindo bem, mesmo com taxas elevadas de açúcar. Por esta razão, é importante que se meça as taxas de glicose nos horários indicados por um especialista.

As lesões progressivas dos olhos, dos nervos, dos rins e das artérias ameaçam a saúde dos diabéticos. Observações clínicas, assim como a experimentação animal, provam, sem contestação que um controle mais adequado do diabetes (ou seja, a manutenção de uma glicemia próxima dos níveis normais) diminui a frequência dessas complicações.

Todos os diabéticos deveriam fazer a automonitorização, independentemente de serem ou não insulino-dependentes. O que se deve variar é a indicação quanto aos tipos de testes a serem feitos, a frequência e os horários em que os testes deverão ser realizados. Como regra geral, um diabético de controle mais instável deve fazer mais testes e com frequência maior do que um diabético estável (MINISTÉRIO DA SAÚDE, 1993).

Conforme o método de operação, os glicosímetros podem ser classificados em invasivos, não-invasivos e semi-invasivos (MENEZES, 2004).

2.4.1 Métodos invasivos

Os sistemas de medição utilizados hoje podem ser divididos em duas categorias: laboratoriais e portáteis. Os aparelhos utilizados atualmente medem a quantidade de glicose por meio de reações químicas, por isso são denominados de métodos invasivos. (PICA, et al, 2003).

É um método que agride o organismo. Para que a glicemia possa ser mensurada, é necessário analisar uma gota de sangue obtida com a ajuda de uma agulha. Atualmente, esses são os sistemas mais utilizados, em todos os sistemas laboratoriais e em quase todos os sistemas portáteis de auto-monitoração (PICA, 2002). O aparelho mais utilizado nesse método é o glicosímetro (aparelho utilizado para “ler” a glicemia do sangue colocado na fita).

O paciente pica o dedo com uma agulha especial, chamada lanceta, e colhe uma gota de sangue que será colocada na fita apropriada para o aparelho de medição, conhecido como glicosímetro. A lanceta pode ser utilizada junto com um lancetador, que facilita o procedimento e o torna menos doloroso. Antes de usar a lanceta, deve-se lavar as mãos com água e sabão. O melhor local para fazer a coleta é na lateral dos dedos, evitando a polpa digital. O valor da glicemia aparece no mostrador digital do glicosímetro. A maior parte dos glicosímetros disponíveis no mercado permite armazenar o valor de várias glicemias e até fazer um download dos resultados no computador. Os resultados obtidos com os glicosímetros geralmente são precisos. A maior parte dos erros acontece devido a procedimentos incorretos, tais como:

- limpeza inadequada do aparelho
- utilizar o glicosímetro ou a fita em temperaturas diferentes da temperatura ambiente
- fitas fora do período de validade
- glicosímetro não calibrado para a caixa de fitas em uso
- uma gota de sangue muito pequena

É recomendável fazer um “treino” antes de começar a utilizar o glicosímetro e as fitas. Um educador em diabetes pode ajudar o paciente a fazer este treino.

2.4.2 Métodos não-invasivos

Esses métodos de determinação da glicemia são bem recentes e existem muitos trabalhos em fase de pesquisa. Ao contrário do método citado acima, esse permite medir a glicemia sem dor. Existem muitas formas de medi-la como, por exemplo: fluído

intersticial, suor, saliva, lágrimas, líquidos oculares, urina, eletrocardiograma. Algumas topologias, neste grupo, são:

- **NIR** (*Near Infrared* – Infravermelho próximo) **Espectroscopia com luz na faixa próxima ao infravermelho**: Similar à tecnologia usada em oximetria para a medição da saturação de oxigênio no sangue, requer uma fonte infravermelha externa. É um sistema de monitoramento altamente confiável para medir a glicose no sangue que usa métodos espectrômétricos, é robusto e pode detectar e prever as concentrações de glicose com um nível de precisão aceitável. A radiação dos infravermelhos-proximos corresponde à região espectral mais próxima da região visível, compreendida entre 1 e 5 μm de comprimentos de onda, por isso, possui baixa energia e sua interação com a matéria produz apenas transições e excitação dentro do mesmo estado fundamental de vibração. A Espectroscopia NIR usa uma fonte infra-vermelha externa da luz visível que penetra numa parte do corpo. Parte da luz penetrada é absorvida pela glicose. A quantidade de energia absorvida é analisada pela técnica chamada espectroscopia e é comparada a um feixe de detecção e então é convertida em um valor de glicose de sangue. Os fatores que podem alterar os resultados são: as condições ambientais, temperatura corpórea, hidratação da pele, freqüentes recalibrações (HAM et al., 1997);
- **FIR** (*Far Infrared* – Infravermelho distante) **Espectroscopia com luz na faixa distante do infravermelho**: Esta técnica permite medir a absorção da glicose pela radiação infravermelha distante contida nas emissões naturais de calor do corpo humano. Fontes externas não são necessárias, todavia o protótipo desenvolvido necessita resfriamento criogênico. O corpo emite radiações térmicas. Quando a energia sai do corpo, parte dela é absorvida pela glicose. A absorção na “banda de glicose” é descrita pela suas concentrações. A quantidade de energia absorvida é determinada pela espectroscopia e convertida em níveis de glicose do sangue. Esta técnica permite analisar tecidos com profundidades de 10 a 50 μm , através da luz com comprimentos de onda de 50 a 100 μm . A energia emitida é muito pequena e a precisão para este procedimento não tem sido determinada. Alguns fatores que podem alterar os resultados são: mudança na temperatura e pH da amostra a ser medida, glóbulos vermelhos, albumina

(proteína de alto valor biológico presente no sangue) e outros. A tecnologia de reflexão da radiação infra-vermelha resultou no primeiro sensor não invasivo de glicose disponível comercialmente, o Diasensor© ilustrado na Figura 2.3;

Figura 2.3 – Diasensor 1000

- **Impedância das Ondas de Rádio.** A glicose – como qualquer soluto não-iônico em uma solução aquosa – atenua a amplitude e desloca a fase de um feixe incidente de ondas de rádio de acordo com a sua concentração. Esta tecnologia é aplicada na indústria para a diferenciação dos tipos de cereais que compõem o alimento. Quando uma corrente alternada penetra numa solução, a amplitude e a fase da corrente são atenuadas em proporções para a concentração de solução. No sangue, a glicose é a substância que apresenta a maior concentração comparada com outros solutos. A onda de rádio ou a corrente é aplicada a uma parte do corpo como um dedo e a corrente existente é comparada com uma corrente padrão e a diferença representa a impedância causada pela glicose. Esta é proporcional à concentração de glicose e ela pode ser expressada como tal. Existem poucos dados sobre a aplicação desta tecnologia. Um possível problema ocorre quando uma substância está presente no sangue com concentração maior do que a glicose (ORTIZ; BLANCO, 2004);
- **Rotação óptica de luz polarizada ou Polarimetria.** A rotação do plano de polarização em um feixe de luz que atravessa uma solução aquosa de glicose é proporcional a sua concentração. Descobriu-se que a glicose produz mudanças

sensíveis na polarização da luz. Com a utilização de feixes de luz em vários comprimentos de onda é possível identificar uma correlação entre a polarização dos feixes e a glicose no sangue. Esse método sofre com mudanças no pH, temperatura e concentração da amostra (COTÉ et al., 1992);

- **Glicosúria:** Este é o teste que mede a quantidade de glicose na urina. Embora ofereça as vantagens de ser indolor e de baixo custo, não oferece resultados de qualidade como o teste de ponta de dedo (glicemia capilar). Isso porque a glicosúria faz uma avaliação indireta da glicemia uma vez que o teste só é positivo a partir de 180 mg/dl. É justamente a partir deste valor que os rins passam a "filtrar" a glicose na urina. Outra desvantagem do teste de glicosúria é que ele não detecta hipoglicemias. Dependendo da amostra de urina, pode-se observar valores que não condizem com o valor glicêmico no momento da coleta, o que pode ocorrer no estado de jejum. Nesses casos, verifica-se um resultado positivo na urina, porém a pessoa pode estar em plena hipoglicemia naquele momento. Isto ocorre se o exame não for feito de forma certa (DIB, 2000);

Figura 2.4 – Tiras reagentes para o teste de glicosúria

- **Cetonúria:** É uma técnica que também utiliza uma amostra de urina. A medida é feita pela presença de cetonas (resíduos no qual o corpo converte as gorduras que são consumidas), sendo mais comum no diabetes do tipo 1 nas situações em que a quantidade de insulina é insuficiente para que o organismo utilize a glicose como fonte de energia. O teste também é feito com uma fita apropriada. Para realizá-lo, uma pequena quantidade de urina é coletada em um recipiente limpo

e a fita é colocada em contato com esta urina. Após algum tempo (verificar as especificações na caixa), a coloração da fita vai modificar-se e deve ser comparada com as cores mostradas na embalagem. Cada coloração corresponde a um valor aproximado das cetonas na urina. Caso o resultado detecte pequenas quantidades de cetona, um novo teste deve ser realizado após algumas horas para verificar se o problema foi corrigido ou não. Quando o teste detecta quantidades moderadas ou grandes é um sinal de que o diabetes está fora de controle (LEMOS-MARINI et al., 2000);

- **Características dos Fractais a partir de Imagens da Retina Humana:** É um novo método de quantificar o diabetes a partir de imagens da retina do olho humano. Notou-se que pacientes com diabetes apresentam dimensão da distribuição vascular da retina em imagens melhor dos que os normais (não possuem diabetes) conforme Figura 2.5. Para obter os índices quantitativos do diabetes, utilizou-se como parâmetros de medidas a dimensão do fractal e a lacunaridade (que descreve as características dos fractais que tem a mesma dimensão fractal, porém com formas diferentes). Utilizou-se para a classificação dos resultados do diagnóstico, quatro aproximadores diferentes: algoritmo *backpropagation* (baseia-se no princípio do aprendizado por correção de erro, no qual o erro é retropropagado da camada de saída para as camadas intermediárias da rede neural), redes neurais com funções de ativação de base radial (RBF – caracteriza-se por apresentarem uma resposta que decresce, ou cresce, monotonicamente com a distância a um ponto central), algoritmo genético (família de modelos computacionais inspirados na evolução que se baseiam na estrutura do cromossomo visando uma solução potencial para um problema específico) e mecanismo de votação. A desvantagem desse método é que, para o processamento das imagens, o mesmo exige que as fotos possuam alta resolução. A precisão dos resultados está intimamente relacionada com a alta qualidade das imagens. Observou-se que fotos com baixa resolução não podem produzir uma dimensão fractal precisa para ser mensurada (CHENG; HUANG, 2003);

(a)

(b)

Figura 2.5 (a) Imagem original da retina de um paciente diabético. (b) Resultado segmentado depois do processamento da imagem.

Fonte: (CHENG; HUANG, 2003)

- **Iontoforese Reversa.** A glicose é extraída através da pele pela aplicação de uma corrente elétrica. Esta corrente atrai o sal que, por sua vez, traz consigo água e, conseqüentemente, glicose. O *GlucoWatch Biographer*® (Figura 2.6) é um aparelho baseado nesta tecnologia e disponível comercialmente com o aval do FDA (*Food and Drug Administration*) para uso clínico. Concebido em formato de um relógio de pulso, após a extração da glicose, esta reage com a enzima glucose-oxidase presente em uma almofada na base do visor (TAMADA et al., 2002);

Figura 2.6 - *GlucoWatch*

Fonte: (TAMADA et al., 2002)

- **Medição de Glicemia baseada na análise do Eletrocardiograma:** É um sistema portátil para a coleta e análise automática dos sinais de eletrocardiograma dos pacientes, com o objetivo do reconhecimento de padrões relativos à hipoglicemia tais como: frequência cardíaca, arritmias, alterações morfológicas das ondas do eletrocardiograma. A desvantagem desse método é o período de coleta, das 23:00 às 7:00 horas. Os eletrodos devem ser posicionados de modo a permitir o máximo de conforto durante 8 horas ininterruptas de uso da aparelhagem. Entre os fatores mais comumente citados como fontes de erro para a detecção das mudanças morfológicas do Eletrocardiograma em resposta à hipoglicemia encontram-se: o tempo em que o paciente se encontra com diabetes, o uso de drogas e/ou medicação controlada – em especial, bloqueadores β -adrenérgicos (remédios que diminuem a carga de trabalho do coração), utilizados para controle de hipertensão – e histórico de doenças cardiovasculares (GARCIA; MARQUES, 2001);

2.4.3 Métodos semi-invasivos

Estes métodos são caracterizados por sistemas que determinam a glicemia de maneira menos agressiva, embora ainda invasivos. Os aparelhos utilizados neste método utilizam o sangue para a análise, porém em uma quantidade bem pequena.

- **Biosensores:** A glicose é medida por um ensaio eletroquímico por meio da enzima glicose-oxidase, que detecta valores de 40 a 400 mg/dL. O sistema consiste em um aparelho semelhante a um *pager* conectado a um sensor implantado sob a pele. A cada dez segundos, é realizada uma medida da glicose e, a cada 5 minutos, um valor médio é registrado na memória do aparelho (288 medidas por dia e 864 no total de 72 h). Após os primeiros 60 minutos, a corrente elétrica é medida e convertida pelo aparelho em um valor que reflete a quantidade de glicose no sangue (MAIA; ARAUJO, 2005);

As desvantagens dessa técnica são a necessidade de trocar o sensor periodicamente e problemas com biocompatibilidade;

- **Extração de Fluido Intersticial:** Agulhas de micro-diálise são usadas para coletar o fluido intersticial e, junto consigo, glicose. Recentemente, um dispositivo baseado nesta tecnologia – *Minimed CGMS* © – também recebeu a aprovação do FDA (*Food and Drug Administration*) para o uso pelos profissionais da área de saúde (Figura 2.7). Esse método requer

acompanhamento minucioso, pois necessita que um médico insira um sensor (cateter) debaixo da pele abdominal do paciente. O sensor permanece nesta posição por mais de 72 horas, após esse período o médico deve removê-lo. A desvantagem desse método é que o usuário deve (através de punção digital) efetuar pelo menos (quatro) medições diárias da taxa de glicose sanguínea para efeitos de calibração. Outra desvantagem é que movimentos bruscos geram ruídos que diminuem a sensibilidade do sinal. Outras interações como a Vitamina C podem reagir com o eletrodo criando sinais espúrios. Além disso, quando os níveis de glicose são altos, o oxigênio pode tornar o reagente limitante no esquema sensível eletro-químico que o *MiniMed* e outros utilizam (TAMADA et al., 2002).

Figura 2.7 – *MiniMed*

Fonte – (TAMADA et al. 2002)

2.5 GlucoÍris

O GlucoÍris é um sistema óptico digital idealizado para quantificar a glicemia em seres humanos de modo não invasivo. Composto de um aparato óptico/mecânico associado a um *software*, este sistema está sendo desenvolvido como alternativa para determinar a glicemia de maneira rápida, indolor e de baixo custo. (MENEZES, 2004)

Esse sistema foi projetado para obter uma imagem digital colorida de alta resolução da íris humana e extrair as componentes RGB e HSI destas imagens que, processadas, possibilitem correlacioná-las com o valor de glicemia, obtido com o auxílio de um glucômetro.

O GlucoÍris tem sofrido algumas modificações para o seu aperfeiçoamento visando melhorar seu desempenho.

2.5.1 Histórico

Em 1998 surgiram os primeiros trabalhos que verificaram a existência de alterações na coloração da íris humana devido à glicemia. Nesta primeira fase desenvolveu-se o primeiro protótipo de dispositivo capaz de adquirir imagens digitais coloridas da íris junto com uma primeira versão do programa de computador. Utilizou-se apenas um voluntário diabético para efeito de estudo, e os resultados mostraram a existência da correlação entre a glicemia e as componentes de cor. Em 2000, o protótipo físico foi revisado e otimizado obtendo-se imagens digitais com maior fidelidade. Envolveram-se sete voluntários que foram acompanhados por algumas semanas. Para cada leitura de glicemia realizada com um glicosímetro portátil, eram obtidas três imagens digitais de cada íris. As imagens foram processadas e os dados analisados, verificando-se que havia correlações em todos os voluntários, porém com graus diferentes. Em algumas pessoas, a relação entre a glicemia e a coloração de certas regiões da íris era linear e bem nítida. Porém, em outras essa relação não era tão bem definida, mas estava presente. Em 2002 construiu-se uma terceira versão do protótipo físico. Incorporou-se uma câmera digital de alta resolução e lente macro ao protótipo. O *software* foi aperfeiçoado para subdividir a íris em 36 regiões, e aplicou-se diferentes formas de normalização para compensar as variações naturais de iluminação e exposição. Nesta fase houve 24 voluntários, 19 destes eram diabéticos, foram acompanhados por 10 semanas (GONÇALVES JR., 2005);

2.5.2 Estrutura do GlucoÍris

O GlucoÍris é constituído de 3 partes principais: mecânico, óptico e do *software*. Mecanicamente o sistema deve assegurar que a posição e orientação relativa entre a câmera fotográfica e cada íris fotografada seja mantida dentro de certos limites. Conforme Figura 2.8, o sistema apresenta movimentos nos eixos X, Y e Z permitindo posicionar a câmera fotográfica de maneira adequada e obtendo-se imagens da íris na posição e orientação apropriadas (MENEZES, 2004).

Figura 2.8: Foto do Sistema Mecânico

Fonte: MENEZES (2004)

A parte ótica é constituída por uma câmera fotográfica digital e um sistema de iluminação. Este permite iluminar a íris homogeneamente e de forma repetitiva, obtendo-se imagens com o mínimo de interferência de reflexos indesejados. Esse mecanismo utiliza-se de fibra ótica para deslocar o reflexo para dentro da imagem da pupila, deixando assim a região da íris isenta de reflexos que é região de interesse a ser estudada (PICA, 2002).

O *software* é considerado a principal parte do sistema. Este tem por finalidade processar e analisar as imagens das írides fotografadas extraindo das mesmas dados numéricos que representem as componentes da cor de regiões bem definidas da íris. Utiliza-se um algoritmo de busca para localizar as fronteiras externa da íris (íris/esclera) e interna (íris/pupila). Faz-se a subdivisão da íris em 36 elementos. Angularmente a subdivisão foi realizada em 12 partes, numeradas semelhantemente como às 12 horas

de um relógio. Radialmente adotou-se a subdivisão em 3 partes, denominadas de (GONÇALVES JR., 2005):

- “Pupilar” (PU): a região mais interna
- “Colarete” (CO): a região central
- “Ciliar” (CI): região mais externa

Estas regiões podem ser verificadas na Figura 2.9.

Figura 2.9 – Tela principal do programa de extração de dados da coloração de 36 regiões da íris.

Fonte: (GONÇALVES JR., 2005)

O *software* calcula a correlação linear entre o nível de glicemia e cada componente de cor de cada região de interesse para um conjunto de imagens. Cada imagem da íris corresponde a um momento onde o nível de glicemia do voluntário foi determinado por um método de referência invasivo. Esse valor e as componentes de cor normalizadas são utilizados para calcular o coeficiente de correlação linear.

O programa gera uma tabela contendo 216 valores correspondentes aos coeficientes de correlação para cada uma das seis componentes de cor normalizadas de cada uma das 36 regiões de interesses regulares. Esses serão os dados que serão utilizados nesse trabalho para automatizar o processo de obtenção dos valores de glicemia a partir de imagens das írides.

3 Redes Neurais

As Redes Neurais Artificiais (RNAs) são ferramentas de Inteligência Artificial que possuem a capacidade de se adaptar e de aprender a realizar uma certa tarefa, ou comportamento, a partir de um conjunto de exemplos dados. A aplicação das RNAs junto a tarefas de processamento de imagens torna-se bastante atrativa dadas as características deste tipo de ferramentas, tais como: robustez, generalização, paralelismo e tolerância ao ruído. São de natureza multidisciplinar e abrangem o conhecimento de algumas ciências tais como: neurociência, matemática, estatística, física, ciência da computação e engenharia. Como elas são capazes de aprender a partir de dados de entradas, permitem inúmeras aplicações em diversas áreas como: reconhecimento de padrão, processamento de sinais e controle, modelagem, aproximação de funções, otimização (HAYKIN, 2001).

As RNAs baseiam-se no funcionamento do cérebro humano que é a estrutura mais complexa estudada pelo homem, sendo ainda, muito pouco compreendida. O principal objetivo das RNAs é o desenvolvimento de computadores e programas que são capazes de imitar e/ou entender aspectos do pensamento humano.

Neste capítulo, é realizada uma revisão dos conceitos sobre redes neurais artificiais, detalhando a arquitetura de rede neural *perceptron* multicamadas, que será usada para estimação do nível de glicemia a partir de imagens da íris humana, e o algoritmo de treinamento *backpropagation*.

3.1 Introdução

As Redes neurais artificiais (RNAs) foram inspiradas nas redes neurais biológicas. Elas resultaram do desejo de se construir máquinas capazes de exibir comportamento inteligente, ou seja, com inteligência artificial. A inteligência artificial é definida como um campo da ciência da computação que visa reproduzir por meios

computacionais as características normalmente atribuídas à inteligência humana, tais como: compreensão da linguagem, aprendizagem, raciocínio, dentre outras.

A origem das RNAs está baseada no neurônio biológico típico, formado basicamente por dendritos, o corpo celular e o axônio que junto com outros neurônios podem ter muitas formas de conexão, com as mais variadas topologias, formando as redes neurais biológicas. Assim, a arquitetura de cada rede neural é baseada em blocos de construção similar que realizam o processamento de informação. A Figura 3.1 mostra um neurônio típico. Segue uma breve descrição dos seus componentes e estruturas (GUYTON, 1988):

Figura 3.1 – Componentes do neurônio Biológico

- **Corpo Celular:** É a região de onde se diferenciam todas as outras partes do neurônio. É responsável, também, pela maior parte da nutrição e é necessário para a continuidade da vida de todo o neurônio.
- **Dendritos:** São prolongamentos múltiplos e ramificados, com origem no corpo celular. Constituem as partes receptoras principais do neurônio. Isto é, a maior parte dos sinais que devem ser transmitidos ao neurônio chegam a ele por meio dos dendritos, embora alguns sinais cheguem diretamente pela superfície do corpo celular. Os dendritos de cada neurônio, em geral, recebem sinais de muitos milhares de pontos de contato com outros neurônios, as sinapses (região de passagem do impulso nervoso de um neurônio para a célula adjacente).
- **Axônio:** Cada neurônio possui um axônio. Essa parte do neurônio é chamada de fibra nervosa. Seu comprimento pode ser de apenas alguns milímetros, como

acontece com os axônios dos neurônios pequenos do cérebro, ou pode atingir até um metro, como no caso dos axônios que partem da medula para inervar os pés. Os axônios transmitem os sinais neurais para a célula seguinte no cérebro ou na medula espinhal, ou para músculos e glândulas nas regiões periféricas do corpo.

- **Terminais Axônicos e Sinapses:** Próximos a seus terminos, todos os axônios ramificam-se extensamente, com o número total dessas ramificações, podendo atingir aos milhares. Na extremidade de cada uma dessas ramificações existe uma terminação neural especializada que, no sistema nervoso central, é chamada de botão sináptico. Por sua vez, esse botão sináptico fica situado sobre a superfície da membrana de um dendrito ou corpo celular de outro neurônio. Esse ponto de contato entre o botão sináptico e a membrana neural é a sinapse. É através das sinapses que os sinais são transmitidos de um neurônio a outro. Quando estimulado, o botão sináptico libera quantidade diminuta de um hormônio, chamado de substância transmissora, no espaço entre o botão e a membrana do neurônio, e a substância transmissora estimula este neurônio.

Assim, as RNAs podem ser mais adequadamente caracterizadas como modelos computacionais que têm propriedades particulares e habilidades para se adaptar ou aprender, para generalizar, para distribuir ou organizar dados, e cuja operação é baseada em processamento paralelo.

3.2 Histórico

O primeiro modelo matemático para um neurônio biológico foi proposto por Warren McCulloch e Walter Pitts em 1943 e considera a saída do neurônio uma resposta binária a um estímulo fornecido. Este modelo se preocupou muito mais em descrever um modelo artificial de um neurônio e apresentar as suas capacidades computacionais do que apresentar técnicas de aprendizado. O modelo de McCulloch e Pitts, embora seja rudimentar quando comparado ao potencial dos modelos hoje disponíveis, foi inovador e pioneiro (CARVALHO et al., 1998).

Donald Hebb, em 1949, apresentou o primeiro trabalho utilizando conceitos de aprendizagem, propôs um princípio pelo qual o aprendizado em sistemas nervosos complexos poderia ser reduzido a um processo individual, em que a intensidade das conexões sinápticas é alterada apenas em função dos erros localmente detectáveis. A regra Hebb que foi interpretada do ponto de vista matemático até hoje vem sendo utilizada em muitos algoritmos de aprendizagem (KOVÁCS, 1996).

Em 1960, o trabalho de Widrow teve uma contribuição realmente importante que foi a criação de um princípio de treinamento extremamente poderoso para as redes de adaline (modelo neural linear, muito simples conceitualmente, desenvolvido por Widrow), conhecido como Regra Delta, que mais tarde foi generalizado para redes com modelos neurais mais elaborados.

Em 1956, no "Darthmouth College", nasceram os dois paradigmas da Inteligência Artificial, a simbólica e a conexionista. A Inteligência Artificial Simbólica tenta simular o comportamento inteligente humano desconsiderando os mecanismos responsáveis por tal. Já a Inteligência Artificial Conexionista acredita que construindo-se um sistema que simule a estrutura do cérebro, este sistema apresentará inteligência, ou seja, será capaz de aprender, assimilar, errar e aprender com seus erros.

Frank Roseblatt, em 1958, a partir do seu novo modelo, o *perceptron*, descreveu uma topologia de RNA, estruturas de ligação entre os neurônios, e o mais importante, propôs um algoritmo para treinar a rede para executar determinadas funções. Este tipo de modelo comporta-se como um classificador de padrões, porém é limitado pela capacidade de classificar classes que sejam apenas linearmente separáveis.

Apesar do aparente sucesso dos modelos desenvolvidos, em 1969, Minsky e Papert mostraram as limitações da rede *perceptron* para problemas não linearmente separáveis, o que levou a um declínio nas investigações de metodologias relacionadas à área de redes neurais.

Entretanto, alguns trabalhos importantes foram publicados durante essa década, destacando-se os mapas auto-organizáveis. No início da década de 80, o interesse na teoria das RNAs foi reativado após a publicação dos estudos de John Hopfield baseados no princípio físico de armazenamento de informação em configurações dinamicamente estáveis, sendo este um dos primeiros modelos a introduzir dinâmica em RNAs.

Em 1986, através da publicação do livro *Parallel Distributed Processing*, o algoritmo de retropropagação (*backpropagation*), previamente proposto por Werbos, foi divulgado e, atualmente, é o algoritmo mais popular para o treinamento de RNAs estáticas multicamadas.

3.3 Modelo de Neurônio Artificial

O neurônio artificial é uma estrutura lógico-matemática que procura simular a forma, o comportamento e as funções de um neurônio biológico. Assim sendo, os dendritos foram substituídos por entradas, cujas ligações com o corpo celular artificial

são realizadas através de elementos chamados de peso (simulando as sinapses). Os estímulos captados pelas entradas são processados pela função de soma, e o limiar de disparo do neurônio biológico foi substituído pela função de transferência.

Figura 3.2- Modelo de um neurônio Artificial;

adaptado de Osório & Bittencourt (2000)

A **Figura 3.2** ilustra o modelo de um neurônio, que forma a base para o projeto de redes neurais artificiais. É possível identificar os elementos básicos neste modelo neuronal (HAYKIN, 2001).

Cada conexão j possui um valor de entrada x_j (ou sinal de entrada) e um peso w_{kj} , onde o primeiro índice do peso identifica o neurônio k e o segundo, a conexão.

O combinador linear calcula a entrada líquida (Net) do neurônio como o somatório de todas as entradas multiplicadas pelos pesos respectivos, mais o valor do bias. O bias é uma espécie de excitador ou inibidor e tem o efeito de aumentar ou diminuir a entrada líquida da unidade, dependendo se o seu valor for positivo ou negativo, respectivamente.

Em seguida, a função de ativação f é aplicada sobre a entrada líquida gerando o valor de saída Y_K do neurônio. Essa função é também conhecida como função restritiva, já que limita o intervalo possível da saída a um valor finito. As funções logística e

tangente hiperbólica, que fornecem resultados no intervalo entre 0 e 1 e entre -1 e 1, respectivamente, são bastante usadas como funções de ativação de neurônios. As funções de ativação mais típicas são ilustradas na Figura 3.3.

Figura 3.3 - Gráficos das funções de Ativação mais comumente empregadas na modelagem de neurônios

Matematicamente, pode-se representar um neurônio k por meio do seguinte par de equações:

$$u_k = \sum \omega_{kj} x_j + b_k \quad 3.1$$

$$y_k = \varphi(u_k), \quad 3.2$$

onde u_k é a saída do combinador linear devido aos sinais de entrada, e y_k é o sinal de saída do neurônio.

3.4 Arquiteturas de Redes

Uma rede neural artificial possui sempre uma camada de entrada e uma camada de saída. Entre a camada de entrada e a de saída, existe um número variável de camadas intermediárias. A esta disposição das camadas e número de neurônios por camada, dá-se o nome de arquitetura da rede neural.

A definição da arquitetura de uma RNA é um parâmetro importante na sua concepção, uma vez que ela restringe o tipo de problema que pode ser tratado pela rede. Redes com uma camada única de neurônios, por exemplo, só conseguem resolver problemas linearmente separáveis. Redes recorrentes, por sua vez, são mais apropriadas para resolver problemas que envolvem processamento temporal. Os seguintes parâmetros fazem parte da definição da arquitetura de uma RNA: número de camadas da rede, número de neurônios em cada camada, tipo de conexão entre os neurônios e topologia da rede. São apresentados na Figura 3.4 alguns exemplos de arquiteturas de RNA (CARVALHO et al., 1998).

Quanto ao número de camadas, pode-se ter redes de camada única, que tem uma camada de entrada e uma única camada de neurônios que é a própria camada de saída (Figura 3.4 a), ou redes de múltiplas camadas, difere da anterior por apresentar uma ou mais camadas escondidas de neurônios (Figura 3.4 b).

As conexões entre os neurônios podem ser do tipo *feedforward* ou acíclica, onde a saída de um neurônio na i -ésima camada da rede não pode ser usada como entrada de neurônios em camadas de índice menor ou igual a i (Figura 3.4 a); ou *feedback* ou cíclica, onde a saída de algum neurônio na i -ésima camada da rede é usada como entrada de neurônios em camadas de índices menor ou igual a i (Figura 3.4 c).

Além disso, as RNAs podem ser classificadas quanto à sua conectividade em rede fracamente (ou parcialmente) conectada ou rede totalmente conectada. A rede neural é dita totalmente conectada, se cada um dos nós de uma camada da rede está conectado a todos os nós da camada adjacente (Figura 3.4 a, b, c), entretanto, se alguns dos elos de comunicação (conexões sinápticas) estiverem faltando na rede, diz-se que a rede é parcialmente conectada.

Figura 3.4 - Exemplos de Arquiteturas de RNAs

Para que as RNAs tenham uma boa generalização, é necessário fornecer à rede a maior quantidade possível de informação a respeito do problema a ser solucionado.

Contudo, por problemas de complexidade computacional (espaço e tempo), deve-se buscar reduzir ao mínimo o número de neurônios e a quantidade de conexões entre eles. Assim, é importante definir algoritmos que não somente otimizem os pesos para uma dada arquitetura, como também otimizem a própria arquitetura. Isto significa otimizar o número de camadas e o número de neurônios por camada (KOVÁCS, 1996).

3.5 Algoritmo de Aprendizagem

3.5.1 Introdução

A habilidade de aprender a partir de seu ambiente e de melhorar seu desempenho através da aprendizagem é uma importante propriedade para uma rede neural. Um conjunto de procedimentos bem definidos para adaptar os parâmetros de uma RNA para que a mesma possa aprender uma determinada função é chamado de algoritmo de aprendizado. Nota-se que não existe um único algoritmo de aprendizado. O que se tem é um conjunto de ferramentas representadas por diversos algoritmos, cada qual com suas vantagens e desvantagens. Eles diferem entre si pela forma como é formulado o ajuste de um peso sináptico de um neurônio.

Existem vários algoritmos para o treinamento da rede, eles podem ser agrupados em dois paradigmas principais: Aprendizado Supervisionado e Aprendizado Não Supervisionado.

3.5.2 Aprendizagem Supervisionada

Este método é o mais comum no treinamento das RNAs, sendo chamado de aprendizado supervisionado porque a entrada e a saída desejada para a rede são fornecidas por um supervisor (professor) externo. O objetivo é ajustar os parâmetros da rede, de forma a encontrar uma ligação entre os pares de entrada e saída fornecidos. A Figura 3.5 ilustra o mecanismo de aprendizado supervisionado. O professor indica explicitamente um comportamento bom ou ruim para a rede, visando direcionar o processo de treinamento. A rede tem sua saída corrente (calculada) comparada com a saída desejada, recebendo informações do supervisor sobre o erro da resposta atual. O sinal de erro é definido como a diferença entre a resposta desejada e a resposta real da rede. Realiza-se o ajuste, iterativamente, com o objetivo de fazer a rede neural emular o professor. Assim o conhecimento do ambiente disponível ao professor é transferido para a rede neural através de treinamento. Quando se alcança esta condição pode-se, então,

dispensar o professor e a rede neural passa a lidar com o ambiente inteiramente por si mesma.

Figura 3.5 - Aprendizado Supervisionado

A desvantagem deste tipo de aprendizagem é que, na ausência do professor, a rede não consegue aprender novas estratégias para situações não cobertas pelos exemplos do treinamento da rede.

3.5.3 Aprendizagem não supervisionada

No aprendizado não supervisionado, como o próprio nome sugere, não há um professor ou supervisor para acompanhar o processo de aprendizado. Este método é ilustrado na Figura 3.6.

Apesar da semelhança do aprendizado supervisionado com o aprendizado nos seres humanos, muitos dos sistemas biológicos ocorrem através de aprendizado não supervisionado, como por exemplo os estágios iniciais dos sistemas de visão e audição.

Figura 3.6- Aprendizado não supervisionado

Para estes algoritmos, somente os padrões de entrada estão disponíveis para a rede, ao contrário do aprendizado supervisionado, cujo conjunto de treinamento possui pares de entrada e saída. A partir do momento em que a rede estabelece uma harmonia com as regularidades estatísticas da entrada de dados, desenvolve-se nela uma habilidade de formar representações internas para codificar características da entrada e criar novas classes ou grupos automaticamente. Este tipo de aprendizado, só se torna

possível quando existe redundância nos dados de entrada. Sem redundância seria impossível encontrar quaisquer padrões ou características dos dados de entrada.

A estrutura do sistema de aprendizado não supervisionado pode tomar uma variedade de formas diferentes. Ela pode, por exemplo, consistir de uma camada de entrada, uma camada de saída, conexões *feed-forward* da entrada para a saída e conexões laterais entre os neurônios da camada de saída. Um outro exemplo é uma rede *feed-forward* com múltiplas camadas, onde a livre organização procede na base de camada por camada. Nestes dois exemplos, o processo de aprendizado consiste em modificar repetidamente o peso sináptico de todas as conexões do sistema em resposta às entradas.

3.6 *Perceptron* Camada Única

As Redes *perceptron* com uma camada são o tipo mais antigo de redes neurais, as quais são formadas por uma camada única de neurônios de saída, os quais estão conectados por pesos às entradas. Esta é a forma mais simples de uma rede neural, e é utilizada na classificação de padrões que devem ser linearmente separáveis. A soma do produto entre os pesos e as entradas alimenta cada neurônio de saída, e se o resultado desta operação exceder um certo limiar, o neurônio coloca o valor 1 na saída; se o resultado for inferior ao limiar, o neurônio coloca o valor -1 na saída. Os neurônios com esse comportamento são chamados de neurônios de McCulloch-Pitts ou neurônios com limiar. Na literatura técnica o termo *perceptron* diz respeito a redes com apenas um desses neurônios.

O *perceptron* funciona matematicamente da seguinte maneira: para cada neurônio, os sinais de entrada são multiplicados pelos pesos, gerando um valor de saída do combinador linear (Equação 3.1). Para que os neurônios sejam ativados na saída da rede (Equação 3.2), é usada uma função de ativação Degrau, após a soma das entradas (Figura 3.3 b). Esta função de ativação ativa o neurônio no intervalo entre [0, 1], onde:

$$\varphi(v) = \begin{cases} 1 & \text{se } v \geq 0 \\ 0 & \text{se } v < 0 \end{cases} \quad 3.3$$

O *perceptron* pode ser treinado por um algoritmo de aprendizagem simples, chamado geralmente de regra-delta. Este algoritmo calcula os erros entre a saída dos

dados calculados e a saída desejada, e utiliza isso para ajustar os pesos, assim executando um formulário da descida do gradiente.

3.6.1 Algoritmo LMS (regra delta)

Em 1960, B. Widrow e M. Hoff criaram a regra de aprendizagem, também conhecida como algoritmo do erro quadrático médio (MSE) ou regra delta. O objetivo do algoritmo de aprendizagem é minimizar o erro quadrático médio (MSE) entre a saída da rede e a saída desejada.

O algoritmo LMS ou regra delta permite que a rede execute uma aprendizagem contínua mesmo após um dado padrão de entrada ter sido treinado. Uma vantagem do algoritmo LMS sobre a regra de aprendizado do *perceptron* é que torna a rede mais robusta a ruídos. Por este motivo, têm surgido várias aplicações para este algoritmo na área de processamento de sinais.

A regra delta é um outro exemplo de aprendizado supervisionado no qual a regra de aprendizagem é determinada por um conjunto de entradas e saídas desejadas $\{x_1, d_1\}$, $\{x_2, d_2\}$, ..., $\{x_n, d_n\}$, onde x_j é o vetor do padrão j e d_j corresponde ao alvo ou vetor de saída desejada. Esta regra ajusta os pesos da rede neural e o bias para minimizar a diferença (erro) entre a saída da rede e resposta desejada após o treinamento de todos os padrões. Isto é executado para reduzir o erro de cada padrão, um a um, através da correção dos pesos após um determinado número de padrões de treinamento. O sinal de erro é representado por $e(n)$, como mostra a Equação 3.4:

$$e(n) = d(n) - x(n).w(n) \quad 3.4$$

Após o cálculo do erro, são aplicadas as equações (Equação 3.5 e 3.6) de atualização dos pesos:

$$\Delta w(n) = \eta . x(n) . e(n) \quad 3.5$$

$$w(n+1) = w(n) + \Delta w(n) , \quad 3.6$$

Na Equação 3.5, o η é o parâmetro da taxa de aprendizagem. Este parâmetro é responsável pela velocidade de treinamento da rede e determina o desempenho da aprendizagem por correção de erro. A correta escolha do parâmetro da taxa de

aprendizagem deve ser feito com cautela, para assegurar que seja alcançada a estabilidade ou convergência do processo de aprendizagem (HAYKIN, 2001).

Uma maneira de analisar o comportamento da convergência do algoritmo LMS para o ADALINE é traçar a curva de aprendizagem. A curva de aprendizagem é um gráfico do valor médio quadrático do erro de estimação, em função do número de iterações n , conforme ilustrado na Figura 3.7:

Figura 3.7 - Curva de aprendizagem idealizada do algoritmo LMS

Fonte: Adaptado (HAYKIN, 2001)

Uma outra característica muito importante no algoritmo LMS é o tempo de acomodação, que é o tempo para se atingir uma condição estável (a convergência do algoritmo LMS). Quanto menor for o parâmetro da taxa de aprendizagem η , menor serão as variações dos pesos sinápticos da rede, de uma iteração para a outra, e mais suave será a trajetória no espaço de pesos. Porém, desta maneira a taxa de aprendizagem é lenta. Por outro lado, se fizermos o parâmetro da taxa de aprendizagem η muito grande, para acelerar a taxa de aprendizagem, as grandes modificações nos pesos sinápticos resultantes podem tornar a rede instável (oscilatória). Um método simples de aumentar a taxa de aprendizagem evitando, no entanto, o perigo de instabilidade, é modificar a regra delta, incluindo um termo de momento.

3.7 *Perceptron multicamadas (MLP – Multilayer perceptron)*

Esta classe de rede consiste de múltiplas camadas de unidades computacionais, geralmente interconectadas em uma forma *feedforward*. Isso quer dizer que cada neurônio em uma camada tem conexões diretas a neurônios da próxima camada. Em muitas aplicações as unidades dessas redes aplicam uma função sigmóide (Figura 3.3 e) como a função de ativação.

O teorema de aproximação universal diz que toda função contínua que mapeia intervalos de números reais a algum intervalo de números reais de saída pode ser arbitrariamente aproximado com precisão por um *perceptron* multicamadas com somente uma camada oculta. Este resultado só é válido para classes restritas de funções de ativação, por exemplo funções sigmóides.

Redes multicamadas podem usar um grande número de técnicas de aprendizado, sendo que a mais popular é a propagação reversa. Neste caso os valores de saída são comparados com a resposta correta para computar o valor de alguma função-erro predefinida. Por alguma técnica o erro é então alimentado de volta na rede. Usando essa informação, o algoritmo ajusta os pesos de cada conexão para reduzir o valor da função erro. Isso será melhor descrito nos próximos itens.

O processo de treinamento destas redes é realizado através do algoritmo *backpropagation*.

3.7.1 Algoritmo de treinamento *Backpropagation*

O método de treino por retropropagação, ou *backpropagation*, foi o primeiro método de treino para a RNA. Este método consiste basicamente de duas etapas executadas através das camadas da rede: um passo para frente a propagação (*forward*) e um passo para trás, a retropropagação (*backward*).

Na propagação um vetor de entrada é aplicado aos pesos da rede e seu efeito é propagado para frente camada por camada até a camada de saída, produzindo um conjunto de valores de saídas como resposta da rede. Após é verificado se a resposta desejada da rede era igual a esperada de acordo com o vetor de saída, caso não seja é calculado um erro e este é retropropagado para correção de todos os pesos da rede (HAYKIN, 2001). Este ajuste dos pesos é executado de acordo com uma taxa de aprendizado, em que se for muito pequena irá convergir muito devagar e se for muito grande, irá saltar e nunca irá convergir.

O principal objetivo do processo de treinamento é minimizar o sinal de erro entre a resposta desejada (alvo) e a atual resposta produzida pela rede. Este sinal de erro da saída do neurônio y_i na interação n , é definido por:

$$e_i(n) = d_i(n) - y_i(n), \quad 3.7$$

onde d_i é a resposta desejada do i -th neurônio de saída.

Adicionando todos os erros quadráticos produzidos pelos neurônios de saída da rede com a respectiva n -th interação, obtêm-se a seguinte função custo ou o erro para ser minimizado:

$$E(\mathbf{w}) = \frac{1}{2} \sum_i e_i^2 = \frac{1}{2} \sum_i (d_i - y_i)^2, \quad 3.8$$

A função custo é uma função continuamente diferenciada para cada peso. Onde, um algoritmo do gradiente descendente pode ser usado para ajustar os pesos. Para as conexões w_{ij} , que ligam a camada oculta e a camada de saída, a regra do gradiente descendente é dada por:

$$\Delta w_{ij} = -\eta \frac{\partial E}{\partial w_{ij}} = \eta \cdot \delta_i \cdot v_j, \quad 3.9$$

onde η é a taxa de aprendizagem do algoritmo de *backpropagation* e δ_i é o gradiente local definido por:

$$\delta_i = \phi'(c_i) \cdot (d_i - y_i), \quad 3.10$$

onde c_i é o sinal de entrada dos pesos aplicado para o neurônio y_i e $\phi(\cdot)$ é a função de ativação do neurônio. As conexões w_{ij} são iterativamente atualizadas aplicando a seguinte equação:

$$w_{ij}^{novo} = w_{ij}^{velho} + \Delta w_{ij}. \quad 3.11$$

Para as conexões w_{jk} , que ligam a camada de entrada e a camada oculta, a função custo é diferenciada com o respectivo w_{jk} usando a regra da cadeia, que é dada por:

$$\Delta w_{jk} = -\eta \frac{\partial E}{\partial w_{jk}} = -\eta \cdot \sum \frac{\partial E}{\partial v_j} \cdot \frac{\partial v_j}{\partial w_{jk}} = \eta \cdot \delta_j \cdot x_k . \quad 3.12$$

Na Equação 3.12, o gradiente local δ_j em relação ao w_{jk} é expresso pela seguinte equação:

$$\delta_j = \phi'(h_j) \sum w_{ij} \cdot \delta_i , \quad 3.13$$

onde h_i é o peso do sinal de entrada aplicado para o neurônio v_j . Finalmente, todas as conexões w_{jk} são iterativamente atualizadas de acordo com a seguinte equação:

$$w_{jk}^{novo} = w_{jk}^{velho} + \Delta w_{jk} . \quad 3.14$$

Após o processo de treinamento, a rede é capaz de fornecer a relação funcional entre as variáveis de entrada e saída do processo.

Existem algumas técnicas que auxiliam a melhorar o desempenho do treinamento da MLP:

- **Validação cruzada:** metodologia utilizada para testar o poder de generalização de uma MLP. Neste contexto, deve-se seguir os passos adiante:
 - Particionar o conjunto de dados disponível em dois subconjuntos:
 - Conjunto de treinamento: utilizado para treinar a rede (80% a 90% do total);
 - Conjunto de teste: utilizado para avaliar se a rede está generalizando de forma satisfatória (10% a 20% do total).
 - Utilizar o mesmo conjunto de treinamento para ajustar todas as topologias candidatas;
 - Após o treinamento, utilizar o conjunto de teste para avaliar e escolher (validar) o melhor modelo (melhor generalização):
 - Em certos casos, uma determinada topologia pode ter desempenho satisfatório no treinamento, mas durante a fase de validação (aplicação do conjunto teste), a rede produz resultados insatisfatórios (não consegue generalizar);

- O aumento de neurônios e de camadas não significa que a rede irá generalizar melhor;
 - Para duas topologias que estão generalizando como o mesmo grau de precisão, deve-se optar por aquela com menor número de neurônios.
- **Inserção do termo de momento:** a velocidade do algoritmo *backpropagation* pode ser aumentada (sem perigo de instabilidade) através da inclusão de um termo de momento α , como mostrada na Equação 3.15:

$$\Delta w_{ji}(t+1) = w_{ji}(t) + \alpha(w_{ji}(t) - \Delta w_{ji}(t-1)) + \eta * d_j * y_i \quad 3.15$$

Normalização dos dados: as variáveis referentes às entradas da rede devem ser normalizadas para a faixa [0,1] se estiver sendo utilizada a função sigmóide, ou então, para [-1,1] se for utilizada a tangente hiperbólica.

O algoritmo *backpropagation* padrão é muito lento para várias aplicações e seu desempenho piora sensivelmente para problemas maiores e mais complexos. Mesmo para problemas relativamente simples, este algoritmo geralmente requer que todos os padrões de treinamento sejam apresentados centenas ou até mesmo milhares de vezes. Isto limita as utilizações práticas deste algoritmo, permitindo apenas o treinamento de pequenas redes, com poucos milhares de pesos ajustáveis. Embora alguns problemas do mundo real (problemas práticos) possam ser tratados utilizando redes deste tamanho, a maioria dos problemas, onde a tecnologia neural poderia apresentar uma solução adequada, demandariam redes maiores e mais complexas.

Pelo fato do algoritmo *backpropagation* apresentar um processo de convergência lento, foram desenvolvidos métodos alternativos que convergem a uma velocidade maior que aquele. Dentre estes métodos de otimização para treinamento de redes neurais, se destaca o algoritmo de Levenberg-Marquardt (HAGAN; MENHAJ, 1994).

3.7.2 Algoritmo de *Levenberg-Marquardt*

Esse algoritmo é considerado o método mais rápido para treinamento de redes *feedforward backpropagation*, que possui uma quantidade moderada de pesos sinápticos. Ele se baseia, para a aceleração do treinamento, na determinação das derivadas de

segunda ordem do erro quadrático em relação aos pesos, diferindo do algoritmo *backpropagation* tradicional que considera as derivadas de primeira ordem.

Este algoritmo representa a “ponte” entre o método Gauss-Newton e o de gradiente descendente. O primeiro método possui uma velocidade de convergência muito alta, devida a suas propriedades quadráticas. No entanto, há uma dependência elevada dos valores iniciais dos pesos e bias, cujas estimativas podem ser muito difíceis em uma aplicação em um sistema real. Já o segundo método citado, apresenta uma maior precisão quando a região próxima ao mínimo da função objetivo é alcançada. Entretanto, sua velocidade de convergência é baixa, pois minimiza a função objetivo de maneira linear. Combinando os atributos positivos dos dois métodos, o algoritmo de Levenberg-Marquardt faz uso de uma técnica de otimização híbrida, a qual pode ser aplicada no tratamento de muitos problemas reais (KERMANI et al., 1999).

O algoritmo de Levenberg-Marquardt baseia-se no método de otimização de Newton, que faz da matriz Hessiana H . Neste método faz-se uma aproximação para essa matriz, mostrada na equação 3.16, determinada em função da matriz Jacobiana, que contém as primeiras derivadas dos pesos em função dos pesos sinápticos, expressa na equação 3.17 :

$$H = \frac{\partial^2 E_R(W)}{\partial W} \quad 3.16$$

$$J = \frac{\partial e(W)}{\partial W} \quad 3.17$$

Onde:

J = Matriz Jacobiana, a qual contém as derivadas primeiras dos erros da rede com relação aos pesos e bias.

H = Aproximação da matriz Hessiana, a qual contém as derivadas segundas dos erros da rede com relação aos pesos e bias.

O erro ($e(W)$) é definido conforme a expressão (3.18):

$$e(W) = \sum_{i=1}^n (y_i - y_{ci}) \quad 3.18$$

A determinação da matriz Jacobiana é muito mais simples que a determinação da matriz Hessiana. Como, para uma rede neural, o desempenho de treinamento é expresso em função da soma dos erros quadráticos, a matriz Hessiana pode ser expressa pela equação 3.19:

$$H = J^T(W) * J(W) \quad 3.19$$

O método de Newton atualiza os pesos segundo (equação 3.20):

$$W(k+1) = W(k) - H^{-1} * g_k \quad 3.20$$

Onde g_k pode ser escrito conforme a equação 3.21:

$$g_k = 2J^T(W) * e(W) \quad 3.21$$

O algoritmo de *Levenberg-Marquardt* procede a atualização dos pesos baseado na mesma expressão do método de Newton (equação 3.20), realizando as modificações para a determinação da matriz Hessiana, mostrada na equação 3.22 :

$$W(k+1) = W(k) - [J^T(W) * J(W) + \mu_k I]^{-1} * J^T(W) * e(W) \quad 3.22$$

Onde:

I: é a matriz identidade;

μ_k : é a constante do método de Levenberg-Marquardt.

O parâmetro μ_k funciona como um fator de estabilização do treinamento, ajustando a aproximação de forma a utilizar a rápida convergência do método de Newton e evitando passos muito grandes que possam levar a um erro de convergência.

Esse método apresenta uma rápida convergência com menos iteração, porém requer mais cálculos por interação devido ao cálculo de matrizes inversas. Apesar do grande esforço computacional, esse algoritmo de treinamento é o mais rápido para as redes neurais, quando se trabalha com um número moderado de parâmetros na rede. Se esse número for elevado, a utilização desse algoritmo se torna pouco prática.

3.8 Redes de Função de Base Radial (RBF – *Radial-basis function*)

Assim como o MLP (*Multilayer Perceptron*), as RBF são arquiteturas de redes neurais que são normalmente utilizadas na aproximação de funções e classificação de padrões em espaços com dimensão muito grande (HAYKIN, 2001). Ela é composta por 3 camadas conforme a Figura 3.8.

Figura 3.8 – Rede de função de Base Radial

A construção de uma RBF em sua forma mais básica envolve três camadas, cujos os neurônios de saída formam uma combinação linear das funções de base radial calculados pelos neurônios da camada escondida. As funções de base radial na camada escondida produzem uma resposta localizada para o estímulo (padrão) de entrada, isto é, produzem uma resposta significativamente diferente de zero somente quando o padrão de entrada está dentro de uma região pequena localizada no espaço de entradas. RBF usando não-linearidade local com decréscimo exponencial, como é o caso da função de Gauss, constrói aproximações locais para mapas de entrada/saída não lineares. Nesse sentido, as RBFs são capazes de aprender mais rápido e têm sensibilidade reduzida com respeito à ordem de apresentação dos dados de treinamento.

O treinamento da RBF requer dois estágios, ou seja, o treinamento da camada escondida, seguido pelo treinamento da camada de saída. Para o treinamento da camada escondida, utiliza-se tipicamente um método não supervisionado, isto é, um algoritmo de agrupamento, com o intuito de ajustar os centros de cada gaussiana em regiões onde os vetores de entrada tenderão a se agrupar. O treinamento da camada de saída é executado somente após a determinação dos parâmetros das funções base que foi executada no treinamento da camada escondida. A camada de saída é treinada utilizando-se do mesmo algoritmo (“Regra Delta Generalizada”) usado na camada de saída do MLP, sendo que o conjunto de treinamento será formado por pares de entrada/saída (μ, d) , onde os vetores μ são especificados após o treino da primeira camada (HAYKIN, 2001)..

Normalmente, a função de base Gaussiana utilizada como função de ativação para os neurônios da camada escondida tem a forma dada por uma gaussiana, ou seja:

$$\mu_j = \exp\left(\frac{-(x - w_{1j})^T * (x - w_{1j})}{2\sigma_j^2}\right); j=1 \dots N1 \quad 3.23$$

Onde:

μ_j : é a saída do j-ésimo neurônio da camada escondida;

w_{1j} : é o vetor de pesos (médios) para o j-ésimo neurônio da camada escondida, correspondendo ao centro da função gaussiana do neurônio j.

σ_j^2 : é a variância associada à função gaussiana do neurônio j.

Assim, a resposta máxima de cada neurônio deve ocorrer quando x estiver bem próximo de w_{1j} . A resposta vai diminuindo à medida que x afasta de w_{1j} , sendo o cone

gaussiano mais estreito quanto menor for a variância σ^2_j . Estes cones produzem uma saída idêntica para entradas que estão a uma distância radial fixa do centro da gaussiana.

A saída y_j dos neurônios da camada de saída são calculados da mesma forma que nas redes *perceptrons*, ou seja:

$$y_i = g\left(\sum_{j=1}^{N1} w_{ji} * \mu_j\right) = \sum_{j=1}^{N1} w_{ji} * \mu_j; j=1 \dots N1 \quad 3.24$$

Onde:

y_j : é a saída do j-ésimo neurônio da camada de saída

w_{ji} : é a matriz sináptica da segunda camada

μ : é o vetor de saída da primeira camada

Assim, a rede executa uma transformação não linear de $\mathbb{R}^N \rightarrow \mathbb{R}^{N2}$ através de uma combinação linear das funções bases (gaussianas) não-lineares.

As redes de função de base radial (RBF) e os perceptrons de múltiplas camadas (MLP) são exemplos de redes em camadas alimentadas. Ambos são aproximadores universais, entretanto, essas duas redes diferem entre si em alguns aspectos importantes como na Tabela 3.1 .

Tabela 3.1 – Comparação entre as redes neurais RBF e MLP

MLP	RBF
Possuem uma ou mais camadas escondidas	Possui apenas uma camada escondida
Todos os neurônios dessa rede compartilham de um mesmo modelo neural.	Os neurônios da camada escondida são completamente diferentes dos neurônios da camada de saída.
A função de ativação executa o produto interno entre as entradas e os pesos sinápticos.	A função de ativação da camada de escondida comuta a norma Euclidiana entre o valor de entrada e o centro da unidade.
Constrói aproximadores globais de um mapeamento de entrada-saída não linear.	Utiliza não-linearidades localizadas com decaimento exponencial construindo aproximadores locais para mapeamentos de entrada-saída não lineares.

4 Resultados e Discussões

Com base na literatura revisada e apresentada nos capítulos anteriores, desenvolveu-se duas arquiteturas de redes neurais artificiais, MLP (*MutiLayer Perceptron*) e RBF (*Radial-basis function*), para quantificar o nível de glicemia no sangue a partir de informações sobre componentes de cores, saturação, intensidade e brilho, referentes a íris do olho direito e esquerdo. A principal característica de uma RNA é a sua habilidade em aprender a partir de seu ambiente e melhorar o seu desempenho através da aprendizagem. O problema descrito acima é uma aplicação potencial para o uso de RNAs, pois trata-se de um problema de estimação.

Diferentes disposições dos dados foram organizadas e apresentadas a diferentes configurações de RNAs, para que fosse possível a avaliação de seus desempenhos. Em todos os experimentos utilizou-se a técnica supervisionada de treinamento, pois tem-se em mãos correspondentes dados de entrada e saída de 24 voluntários.

Este trabalho baseou-se nos dados processados e gerados pelo programa GlucoÍris. O programa ainda está em desenvolvimento e está sendo implementado em C#¹ dentro da plataforma Visual Studio Net² em ambiente *Windows*, pelo grupo de pesquisa LabMetro da Universidade Federal de Santa Catarina (UFSC). A base de imagens foi obtida utilizando-se 24 voluntários, que foram avaliados por um período de 10 dias e as medições ocorreram 2 vezes ao dia. Cada medição envolveu o registro da glicemia de referência, com o mesmo glicosímetro, e a aquisição de um mínimo de 3 imagens de cada íris. A base de imagens contém mais de 500 imagens da íris direita e esquerda. O projeto inicial realizou as seguintes etapas conforme o diagrama da

Figura 4.1 .

¹ Csharp: É a nova linguagem de propósito geral orientada a objetos criada pela Microsoft para sua nova plataforma .NET. C# combina os melhores elementos de múltiplas linguagens de ampla difusão como C++, Java, Visual Basic ou Delphi.

² A plataforma de Microsoft orientada à criação de *software* para Internet.

Figura 4.1 – Esquema do Programa GlucoÍris

O primeiro passo realizado foi o cadastro dos voluntários registrando informações como nome e outras pressupostas como interessantes para a pesquisa como a cor da íris, sexo e idade, tipo de diabetes / sem diabetes, tempo com diabetes, existência de outra disfunção crônica, medicamentos de uso constante, valor da hemoglobina glicosilada, possíveis problemas oftalmológicos (PICA, 2002).

A câmera digital utilizada foi a Cannon que proporciona imagens de 6 M pixel. Em conjunto com a câmera utilizou-se um par de lentes de close-up com ganho aproximado de +17 vezes.

O *software* carrega a imagem e extrai automaticamente as componentes RGB (*Red, Green e Blue*) e HSI (*Hue, Saturation e Intensity*).

A definição dos contornos da íris na imagem foi feita a partir dos picos da segunda derivada ao longo de linhas radiais extraídas da imagem. Depois de determinada a equação é traçada uma elipsóide que melhor se ajusta aos pontos calculados pela derivada (MENEZES, 2004).

O *software* em questão trabalha em conjunto com o *MS-Excel*, para onde todos os dados selecionados são exportados, possibilitando uma ampla análise estatística. É possível obter automaticamente as seguintes informações (MENEZES, 2004):

- A média de cada componente RGB e HSI de cada pixel (ou grupo de pixels) entre todas as imagens transferidas para o MS-Excel;
- O desvio padrão de cada componente RGB e HSI de cada pixel (ou grupo de pixels) entre todas as imagens transferidas para o MS-Excel;

- Normaliza os dados de cada pixel (ou grupo de pixels) de cada imagem dividindo-os pela média das componentes da respectiva imagem;
- A média de cada componente RGB e HSI, já normalizadas, de cada pixel ou (grupo de pixels) entre todas as imagens transferidas para o MS-Excel;

A partir desses dados é que se insere a proposta do nosso trabalho. Os passos envolvidos para a quantificação da glicemia são mostrados na Figura 4.2.

Figura 4.2 – Esquema do sistema para previsão / estimativa da glicemia proposto

A primeira etapa do trabalho foi validar os valores gerados pelo programa GlucoÍris, referente às componentes de cor RGB e HSI. O trabalho foi desenvolvido no Matlab, versão 7.0 (R14).

4.1 Resultados

Os testes foram realizados com um dos voluntários. Os dados referentes ao teste podem ser verificados na Tabela 4.1, os dados dos demais voluntários estão descritos no Anexo A.

LBG:

- Data de nascimento: 03/02/1952
- Sexo: Masculino
- Cor: Branca
- Procedência: Florianópolis
- Profissão: Médico
- Diabético (a): NÃO
- Apresenta outras enfermidades?: Enxaqueca
- Tratamentos que realiza:
 - Enxaqueca: Depakote 250 1 x pela manhã e Pamelor 25 mg 1 cpr ao deitar.
- Exame oftalmológico: A.O.= miopia e presbiopia (20/20 e J1 A.O.) / Biomicroscopia
O.D.= normal / O.E.= pinguécua. / Fundo de olho normal A.O. / Tonometria normal A.O.
- Taxas glicemia capilar:

Tabela 4.1 - Dados coletados do voluntário para compor o Banco de imagens

Fonte : Adaptado GONÇALVES JR.(2005)

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	Imagem correspondente
10/06/2003	107	NÃO	IMG_5933.JPG
17/06/2003	113	NÃO	IMG_6011.JPG
08/07/2003	107	NÃO	IMG_6536.JPG

continuação

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	Imagem correspondente
29/07/2003	91	NÃO	IMG_7153.JPG
05/08/2003	93	NÃO	IMG_7321.JPG
12/08/2003	88	NÃO	IMG_7531.JPG
19/08/2003	87	NÃO	IMG_7796.JPG
26/08/2003	85	NÃO	IMG_8025.JPG

A Tabela 4.1 apresenta os dados colhidos de um determinado voluntário, a data em que foi realizada a coleta, o valor de glicemia obtido por um glicosímetro portátil, o estado do paciente no qual foi realizado o teste (em jejum ou não), e a imagem fotografada dos olhos. Cada imagem da íris corresponde a um momento onde o nível de glicemia do voluntário foi determinado por um método de referência invasivo. Em grande parte dos casos o valor de referência para glicemia foi medido na extremidade do dedo do voluntário por um glicosímetro portátil.

Idealmente se as imagens tivessem sempre a mesma intensidade não seria necessário fazer normalizações. Porém, nem todas as imagens foram obtidas em condições idênticas de iluminação, nem com as mesmas regulagens da máquina fotográfica. Pessoas com íris claras ou escuras exigem regulagens diferentes.

As normalizações estão sendo usadas não só para atenuar os efeitos das variações de intensidade das imagens de uma mesma pessoa, obtidas em dias diferentes, com pequenas variações da iluminação e/ou regulagens da máquina fotográfica, pois também há alterações de cores em fotos repetidas de uma mesma cena. Foram utilizados vários algoritmos, a normalização RGB atenua os efeitos descritos acima. Os melhores resultados foram obtidos pelo processo que chamaram de “normalização pelo RGB médio”, que é descrito a seguir:

Para cada setor da íris calcularam-se as componentes R, G e B, denominadas de R_i , G_i , B_i para o setor “i”. Para a normalização são selecionados apenas os setores da íris que dificilmente estarão parcialmente obstruídos pelas pálpebras. Apenas usando os dados dos setores selecionados (não excluídos) calculou-se o valor médio das componentes R, G e B, que foram denominadas de R_m , G_m , B_m . A normalização foi feita dividindo-se as componentes R_i , G_i , B_i de cada setor por R_m , G_m e B_m , isto é:

$$R_n = R_i / R_m$$

$$G_n = G_i / G_m$$

$$B_n = B_i / B_m$$

As imagens, inicialmente, foram recortadas para que se obtivesse apenas a região da íris de interesse. As demais regiões, pupila e fundo da imagem, assumiram o valor de pixel 0 (preto), conforme Figura 4.3.

Figura 4.3 : (a) Imagem original (b) Imagem contendo apenas as regiões de interesse

A partir das imagens recortadas encontraram-se os limites de contornos superiores e inferiores, obtendo-se o centro das imagens. As equações 4.1 e 4.2 foram utilizadas para percorrer a imagem em x e y obtendo-se os valores médios de cada setor.

$$x = \cos(\text{ângulo}) * \text{raio} \quad 4.1$$

$$y = \sin(\text{ângulo}) * \text{raio} \quad 4.2$$

A íris foi subdividida em 36 elementos. Angularmente a subdivisão foi realizada em 12 partes, numeradas semelhantemente como às 12 horas de um relógio. Radialmente adotou-se a subdivisão em 3 partes denominadas de Pupilar (Pu – a região mais interna), Colarete (Co – a região central) e Ciliar (Ci – na região mais externa). Essa descrição é ilustrada na Figura 4.4 para as componentes R (*red*), G (*green*) e B (*blue*).

Figura 4.4: Nomeação das divisões da íris: (a) Componente de cor Vermelha (R). (b) Componente de cor Verde(G). (c) Componente de cor Azul (B)

Considerando-se as equações 4.1 e 4.2 e o procedimento descrito acima obteve-se os valores de normalização pelo RGB médio para cada setor, isso pode ser verificado na Figura 4.5.

Figura 4.5: Procedimento para o cálculo dos valores de normalização do RGB médio.

Os valores obtidos pelo programa foram comparados com os valores gerados pelo *software* glucoÍris para 2 voluntários diferentes conforme as Tabela 4.2, Tabela 4.3, Tabela 4.4.

Tabela 4.2: Dados comparativos para o voluntário LBG dos 36 setores para a componente R (*Red*), valor de glicemia 87 mg/dl

Setores	Valor gerado pelo <i>Software</i> GlucoIris	Valor obtido pelo <i>software</i> desenvolvido	Erro Obtido (%)
R1Pu	1.0456	0.9906	5.26
R1Co	1.1237	1.1614	3.35
R1Ci	1.2798	1.3136	2.64
R21Pu	0.9988	0.9675	3.13
R2Co	1.1705	1.1763	0.50
R2Ci	1.2876	1.194	7.27
R3Pu	0.9988	0.9461	5.29
R3Co	1.1159	1.1056	0.92
R3Ci	1.1393	1.0502	7.82
R4Pu	0.9442	0.9254	1.99
R4Co	1.03	1.0389	0.85
R4Ci	1.0847	1.0945	0.90
R5Pu	0.952	0.8893	6.59
R5Co	0.9988	0.9928	0.60
R5Ci	1.0456	1.127	7.78
R6Pu	0.9676	0.885	8.55
R6Co	0.991	0.9711	2.02
R6Ci	1.0456	1.1319	8.25
R7Pu	0.8896	0.8338	6.27
R7Co	0.9676	0.9679	0.03
R7Ci	1.0066	1.0607	5.36
R8Pu	0.8584	0.8074	5.94
R8Co	0.9286	0.9226	0.65
R8Ci	0.991	1.0357	4.51
R9Pu	0.9442	0.9284	1.67
R9Co	0.9598	0.9574	0.25
R9Ci	1.0144	1.0146	0.02
R10Pu	0.8974	0.8927	0.52
R10Co	0.9676	0.9727	0.53
R10Ci	1.0769	1.0854	0.80
R11Pu	0.9832	0.9771	0.63
R11Co	1.0691	1.0691	0.00
R11Ci	1.1627	1.1709	0.71
R12Pu	1.1315	1.0707	5.37
R12Co	1.1237	1.1139	0.87
R12Ci	1.2251	1.2721	3.84

Os dados gerados pelo *software* GlucoIris referentes a média da componente de cor R foram verificados. Conforme a Tabela 4.2 o erro máximo obtido foi de 8.55% em comparação com o desenvolvido no Matlab. Esse erro deve-se ao fato de que o

algoritmo, desenvolvido no Matlab, não utilizou técnicas para detecção de contornos foi desenvolvido apenas com o intuito de verificação dos dados gerado pelo GlucoÍris.

Tabela 4.3 : Dados comparativos para o voluntário LBG dos 36 setores para a componente G (*Green*), valor de glicemia 87 mg/dl

Setores	Valor gerado pelo <i>Software</i> GlucoIris	Valor obtido pelo <i>software</i> desenvolvido	Erro Obtido (%)
G1Pu	1.0169	0.9542	6.17%
G1Co	1.3277	1.2783	3.72%
G1Ci	1.6667	1.5496	7.03%
G21Pu	0.904	0.8799	2.65%
G2Co	1.3136	1.2202	7.10%
G2Ci	1.596	1.6288	2.05%
G3Pu	0.9605	0.9177	4.45%
G3Co	1.2571	1.1561	8.03%
G3Ci	1.3418	1.3367	0.38%
G4Pu	0.904	0.8901	1.53%
G4Co	1.1017	1.1147	1.18%
G4Ci	1.1864	1.1841	0.19%
G5Pu	0.8475	0.7924	6.49%
G5Co	0.9463	0.8695	8.12%
G5Ci	1.0593	1.0518	0.71%
G6Pu	0.8475	0.8415	0.71%
G6Co	1.0311	0.9451	8.34%
G6Ci	1.1299	1.1319	0.17%
G7Pu	0.7486	0.7255	3.09%
G7Co	0.9605	0.87	9.42%
G7Ci	1.0311	0.9918	3.81%
G8Pu	0.8051	0.8028	0.29%
G8Co	0.9605	0.9479	1.31%
G8Ci	1.0734	1.031	3.96%
G9Pu	0.8475	0.8752	3.28%
G9Co	1.0452	1.0264	1.80%
G9Ci	1.1017	1.0808	1.90%
G10Pu	0.8333	0.8231	1.22%
G10Co	1.0452	1.0423	0.28%
G10Ci	1.2288	1.1202	8.84%
G11Pu	0.9181	0.8925	2.79%
G11Co	1.1864	1.0953	7.68%
G11Ci	1.4407	1.3307	7.64%
G12Pu	1.0593	0.9978	5.81%
G12Co	1.3277	1.2261	7.65%
G12Ci	1.5819	1.4953	5.47%

O mesmo foi verificado para a componente de cor G (*Green*). O erro máximo obtido pela comparação dos 2 métodos foi de 9.42%.

Tabela 4.4: Dados comparativos para o voluntário LBG dos 36 setores para a componente B (*Blue*), valor de glicemia 87 mg/dl

Setores	Valor gerado pelo <i>Software</i> GlucoIris	Valor obtido pelo <i>software</i> desenvolvido	Erro Obtido (%)
B1Pu	0.6522	0.6489	0.49%
B1Co	2.5	2.7716	10.86%
B1Ci	5	5.1707	3.41%
B21Pu	0.4348	0.4159	4.35%
B2Co	1.7391	1.8451	6.09%
B2Ci	4.1304	4.0504	1.94%
B3Pu	0.6522	0.6248	4.20%
B3Co	1.7391	1.627	6.45%
B3Ci	2.8261	2.6922	4.74%
B4Pu	0.6522	0.646	0.94%
B4Co	1.1957	1.1712	2.05%
B4Ci	1.7391	1.6325	6.14%
B5Pu	0.4348	0.4225	2.83%
B5Co	0.6522	0.6765	3.74%
B5Ci	1.3043	1.232	5.54%
B6Pu	0.3261	0.3207	1.63%
B6Co	1.6304	1.7455	7.06%
B6Ci	2.2826	2.3886	4.64%
B7Pu	0.2174	0.2001	7.96%
B7Co	0.8696	0.895	2.92%
B7Ci	1.6304	1.5232	6.58%
B8Pu	0.6522	0.6561	0.60%
B8Co	0.9783	0.9194	6.02%
B8Ci	1.9565	1.8182	7.07%
B9Pu	0.3261	0.3442	5.58%
B9Co	1.413	1.3834	2.09%
B9Ci	1.5217	1.4563	4.30%
B10Pu	0.5435	0.5653	4.01%
B10Co	1.3043	1.2612	3.30%
B10Ci	2.3913	2.4208	1.23%
B11Pu	0.5435	0.5012	7.78%
B11Co	1.413	1.4524	2.79%
B11Ci	3.6957	3.6081	2.37%
B12Pu	0.4348	0.4397	1.13%
B12Co	2.3913	2.4351	1.83%
B12Ci	4.6739	4.6769	0.06%

Para a componente de cor B (*Blue*) o erro máximo obtido foi de 10.86%. Foi realizado a verificação para outra imagem, do mesmo voluntário (LBG), com valor de glicemia 88 mg/dl. O erro máximo encontrado foi de 9.6%, 9.9% e 10.4% para as componentes de cor R, G e B, respectivamente.

Depois de verificados os dados gerados pelo *software* GlucoÍris, a próxima etapa foi a utilização de duas arquiteturas de RNA's, MLP e RBF, para a estimação dos valores de glicemia baseado nas componentes de cores das imagens. Diferentes topologias e parâmetros de redes foram utilizados. Em todos os experimentos utilizou-se a técnica supervisionada de treinamento, com dados de entrada e saída de 24 voluntários.

4.2 Estimação dos valores de Glicemia usando rede neural MLP

Primeiramente os dados de todos os voluntários foram passados a uma única RNA para treinamento. O objetivo foi tentar verificar se é viável que uma única RNA aprenda a quantificar a glicemia para quaisquer pessoas de diferentes cores de olhos.

Para a estimação da glicemia, utilizou-se a rede neural perceptron multicamadas (MLP), com o algoritmo de retropropagação (*backpropagation*) e o algoritmo de *Levenberg-Marquardt*. A topologia e os parâmetros usados durante a fase treinamento da rede foram variáveis, com o intuito de encontrar os melhores parâmetros para a estabilidade da rede. Para todos os treinamentos realizados os pesos foram inicializados aleatoriamente para compor a matriz de pesos. As funções de ativações utilizadas foram a função sigmóide para ativar as saídas dos neurônios nas camadas ocultas e a função rampa para o neurônio na saída da rede. O valor do termo de momento empregado foi de 0.09. Para a primeira camada oculta contou-se com uma variação na quantidade de neurônios de 5 a 15, e para a camada oculta de 5 a 10 neurônios. Definiu-se apenas um neurônio para a camada de saída com o intuito da rede estimar o valor de glicemia.

O primeiro teste foi utilizar a base de dados geral considerando todas as características de entrada para cada voluntário (conjunto de íris direita e esquerda). A RNA contou com 432 dados de entradas. O valor 432 refere-se aos 3 setores (pupilar, colarete e ciliar), 12 setores baseados nas horas do relógio, e as componentes R, G, B, H, S e I, portanto $3 \times 12 \times 6$ (componentes) $\times 2$ (íris direita e íris esquerda) = 432.

Com os resultados obtidos desse treinamento conclui-se que a rede é capaz de aprender, mas possui uma reduzida capacidade de generalização para o conjunto teste. Nota-se que a rede está muito dimensionada, ou seja, possui uma grande quantidade de

características para os dados de entrada e uma reduzida quantidade de amostras, isso faz com que a rede memorize os dados do conjunto de treinamento, e compromete a sua capacidade de generalização.

Testes foram realizados na tentativa de selecionar as características que melhor determinam a glicemia, utilizando-se, para tanto, os valores dos coeficientes de correlação linear entre cada componente (R, G, B, H, S, I) que apresentavam as maiores correlações positivas e negativas, com o objetivo de reduzir a quantidade de características dos padrões de entrada para a rede. Portanto, para cada voluntário foi definida uma RNA a ser treinada com os seus respectivos dados de coloração de íris x glicemia. Valores referentes ao máximo e mínimo do coeficiente de correlação para a íris direita e esquerda foram utilizados como entrada para a rede neural. Esses dados são fornecidos pelo *software* GlucoÍris.

O valor do nível de glicemia e as componentes de cor normalizadas para cada região de interesse, previamente determinados para cada imagem do conjunto, são usados para calcular o valor do coeficiente de correlação linear (GONÇALVES, 2005).

O coeficiente de correlação linear é um número que varia entre -1.0 e +1.0. Quando seu valor é +1.0 há correlação linear perfeita e direta entre o nível da glicemia e a componente da cor, isto é, quando o nível de glicemia aumenta, a componente da cor aumenta de forma perfeitamente proporcional. Quando o valor do coeficiente de correlação é igual a -1.0, também há correlação linear perfeita, porém inversa, o que significa que o aumento do nível de glicemia provoca redução perfeitamente proporcional na componente da cor. Se o coeficiente de correlação linear é 0.0, não há nenhum tipo de correlação linear entre o nível de glicemia e a componente da cor, indicando que as variações destas grandezas não tem nenhuma ligação que possa ser descrita por uma equação linear. A identificação de regiões de interesse que apresentem coeficientes de correlação linear, cujo valor absoluto está na faixa entre 0.8 e 1.0, são excelentes resultados, não importando se são valores positivos ou negativos (GONÇALVES JR., 2005).

O programa GlucoÍris registra uma síntese dos resultados contendo a informação da região de interesse regular onde foi registrado o valor do máximo e do mínimo coeficiente de correlação.

Para compor a matriz de treinamento utilizou-se dois terços das amostras, e para o conjunto de teste o um terço restante. Isso é necessário para monitorar a capacidade de generalização da rede. Como já mencionado, para quantificação do nível de glicemia

no sangue através de informações sobre componentes de cores, saturação, intensidade e brilho, referentes às írides dos olhos direito e esquerdo, utilizou-se a rede neural *perceptron* multicamadas (MLP), aplicando-se os algoritmos de treinamento *Levenberg-Marquardt*. A topologia e os parâmetros usados durante a fase de treinamento da rede são descritos na Tabela 4.5.

Tabela 4.5 – Topologias e os parâmetros utilizados durante a fase de treinamento da rede MLP

Nº	Topologias		Taxa de Aprendizagem	Nº de épocas de treinamento	Erro Quadrático Médio(MSE)
	1ª camada Oculta	2ª camada Oculta			
1	10	5	0.01	70 – 450	10^{-8}
2	6	3	0.01	25 – 320	10^{-5}

Para a obtenção desses valores, realizou-se uma grande quantidade de testes que evidenciaram ser os melhores parâmetros para a função de ativação utilizada, ou seja, que conduzia aos melhores resultados.

Os dados do conjunto de treinamento e de teste tiveram que ser normalizados devido à função de ativação empregada, devendo estar entre 0 e 1. Primeiramente utilizou-se como dados de entradas o maior e o menor valor de correlação da íris direita e esquerda, totalizando 4 entradas. Outro treinamento foi realizado considerando-se os dois maiores valores de correlação positiva e os dois maiores valores de correlação negativa da íris direita e esquerda, obtendo-se 8 padrões de entrada.

Tabela A1, **Tabela A2**, **Tabela A3** e **Tabela A4**, do Anexo A, referem-se aos valores obtidos pela rede MLP utilizando as topologia 1 e 2 descritas na Tabela 4.5, considerando-se 4 e 8 características como entrada para a rede. A partir da tabela podem-se obter gráficos para melhor representação dos resultados, para os voluntários BCP e HIIH, pois estes apresentam uma quantidade de coleta de dados maior do que os demais. Conforme Figura 4.6 e Figura 4.7 respectivamente. O primeiro parâmetro da legenda do gráfico indica a arquitetura de rede utilizada, no caso MLP, o segundo parâmetro refere-se aos tipos de topologias utilizadas (1 ou 2) conforme descritas na Tabela 4.5. E o último parâmetro refere-se a quantidade de características utilizadas como dados de entrada para a rede (4 ou 8).

Figura 4.6 – Gráfico para o voluntário BCP

Figura 4.7 – Gráfico para o voluntário HII

4.3 Estimação dos valores de Glicemia usando rede neural RBF

Outra arquitetura de rede que também foi utilizada para estimação dos valores de glicemia é a RBF. Conforme já descrito, essa rede possui apenas uma camada oculta. Para o mesmo grau de precisão a rede RBF requer um número maior de parâmetros que um MLP. A RBF apresentam boas propriedades aproximativas equiparáveis as do MLP.

A topologia e os parâmetros usados durante a fase de treinamento da rede para essa arquitetura de rede são descritos na Tabela 4.6.

Tabela 4.6 – Topologias e parâmetros utilizados durante a fase de treinamento da rede RBF

Nº	Topologias	Taxa de Aprendizagem	Erro Quadrático Médio(MSE)
	Camada Oculta		
1	6	0.01	10^{-8}
2	3	0.01	10^{-5}

Os valores foram obtidos após realização de alguns testes que evidenciaram ser os melhores parâmetros para a função de ativação utilizada, ou seja, que conduzia aos melhores resultados.

As Tabela A5, Tabela A6, Tabela A7 e Tabela A8, do Anexo A, referem-se aos valores obtidos pela rede RBF utilizando as topologia 1 e 2 descritas na Tabela 4.6, considerando-se 4 e 8 características como entrada para a rede. A partir da tabela pode-se obter-se um gráfico para melhor representar o resultado, para os voluntários BCP e HIIH. Conforme a Figura 4.8 e Figura 4.9, respectivamente. O primeiro parâmetro da legenda indica a arquitetura de rede utilizada, no caso RBF, o segundo parâmetro refere-se aos tipos de topologias utilizadas (1 ou 2) conforme descritas na Tabela 4.6. E o último parâmetro refere-se a quantidade de características utilizadas como dados de entrada para a rede (4 ou 8).

Figura 4.8 – Gráfico para o voluntário BCP

Figura 4.9 – Gráfico para o voluntário BCP

O próximo capítulo trata da análise dos resultados alcançados e das propostas futuras de trabalho.

5 Conclusões e sugestões para trabalhos futuros

Nesse trabalho foi desenvolvido um algoritmo para realizar a normalização pelo RGB médio, calculando-se a intensidade média resultante das 36 regiões regulares da íris, para verificar os resultados gerados pelo software GlucoÍris.

Como dados de entradas foi utilizado um banco de imagens contendo aproximadamente 500 imagens da íris humana.

Considerando-se os resultados e discussões apresentadas no capítulo anterior, conclui-se que:

- a) Para a etapa de validação dos resultados gerados pelo software GlucoÍris, obteve-se resultados satisfatórios para as imagens do banco de dados em questão, pois o algoritmo de verificação conseguiu reproduzir de maneira coerente os dados gerados pelo software GlucoÍris.
- b) Com base nos resultados expostos anteriormente, conclui-se que a RNA é capaz de aprender, com poucos neurônios intermediários e poucas épocas, para o conjunto de treinamento, porém, há uma redução na capacidade de generalização para o conjuntos teste.
- c) Através dos gráficos das Figura 4.6 e Figura 4.7, para a rede MLP, verifica-se que a rede de topologia 2 e com 4 características de entrada apresentou o melhor desempenho, para o estudo em questão. Esse mesmo resultado pode ser verificado para os demais voluntários.
- d) Os gráficos das Figura 4.8 e Figura 4.9 permitem concluir que a rede RBF de topologia 2 e com 8 características de entrada, apresentou o melhor resultado para a estimação dos valores de glicemia baseado na íris humana.

Até o presente momento o trabalho tem apresentado resultados satisfatórios após o treinamento de uma RNA. Pode-se concluir que as etapas do trabalho realizadas até a presente data obtiveram sucesso quanto a atingir os objetivos propostos, mas ainda há limitações, pois as redes neurais artificiais, para melhorarem seus resultados, dependem de uma quantidade muito grande de amostras.

O primeiro problema encontrado para realizar o treinamento da RNA foi a grande quantidade de parâmetros fornecidos para a rede. Na primeira fase, considerando os 432 (íris direita e esquerda) parâmetros referentes às componentes de cores R, G, B, H, S, I para cada voluntário, a rede foi incapaz de generalizar e produzir bons resultados. Erros além do esperado foram obtidos. Outro detalhe que dificultou obter um melhor resultado é que cada voluntário apresenta uma resposta à glicemia em regiões e setores diferentes na íris. Esse foi um dos grandes problemas para se escolher as melhores características para servirem de entrada à RNA. Por isso, optou-se em fazer um treinamento para cada usuário em particular.

Para sanar este problema, uma nova fase de teste foi iniciada, em que considerou-se como parâmetros de entrada para a RNA apenas as componentes de cor que apresentavam o maior e o menor coeficiente de correlação. Novos treinamentos foram realizados separadamente para cada voluntário, e os resultados obtidos são de certa forma promissor. Contudo, resultados melhores podem ser alcançados com uma quantidade maior de amostras.

5.1 Contribuições

Este trabalho foi uma contribuição para o desenvolvimento do sistema de medição de glicemia de forma não-invasiva, o GlucoÍris. O objetivo geral foi utilizar novas arquiteturas e topologias de redes neurais para automatizar o processo de medir glicemia baseado nas análises de imagens da íris humana.

A obtenção de resultados melhores foi limitada pela quantidade de amostras individuais de cada voluntário.

Os estudos realizados, com as arquiteturas de rede em questão, mostraram que a medição da glicemia através da íris é possível, porém são necessárias ainda mais pesquisas e mais dados para o aprimoramento do sistema.

5.2 Propostas para trabalhos futuros

O sistema GlucoÍris é um dispositivo portátil de monitoração da glicemia. Os resultados atingidos, em trabalhos anteriores, mostraram que medir a glicemia através da íris é viável, porém muitas pesquisas precisam ser ainda realizadas.

Uma proposta de melhoria para esse trabalho seria a utilização de outras técnicas de inteligência artificial que permitam obter resultados melhores. As redes neurais artificiais estão sendo treinadas para cada indivíduo separadamente, podendo-se, portanto, estudar outros métodos que permitam utilizar uma mesma rede neural para estimar a glicemia de diferentes indivíduos.

A avaliação da correlação da glicemia, com variações na coloração da íris humana ainda é recente. Existe, porém, uma esperança para as pessoas diabéticas que, num futuro não muito distante, possam vir medir a glicemia de maneira mais simples, indolor e por custo mínimo.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- ALBERTI, K. G. M. M.; ZIMMET, P. Z.; CONSULTATION, W. (2004). "Definition, diagnosis and classification of diabetes mellitus and its complications. Part 1: diagnosis and classification of diabetes mellitus. Provisional report of a WHO Consultation", *Diabetic Medicine*, v.15, n.7, p.539-553.
- ASSUNÇÃO, M. C. F.; SANTOS, I. S.; COSTA, J. S. D. (2002). *Avaliação do Processo da Atenção Médica: Adequação do Tratamento de Pacientes com diabetes Mellitus, Pelotas, Rio Grande do Sul, Brasil*, Caderno Saúde Pública, v.18, p.205-211.
- BATELLO, C. (1999). *Iridologia e Irisdiagnose: O que os Olhos Podem Revelar*. São Paulo, SP:Ground.
- CARVALHO, A. C. P. L. F.; BRAGA, A. P.; LUBERMIR, T. B. (1998). *Fundamentos de Redes Neurais Artificiais*. Rio de Janeiro, RJ:DCC/IM.
- CHENG, S. C.; HUANG, Y. M. (2003). "A novel Approach to Diagnose Diabetes Based on the Fractal Characteristics of Retinal Images", *IEEE Transactions on Information Technology in Biomedicine*, v.7, n.3, p.163-170.
- COTÉ, G. L.; FOX, M. D.; NORTHROP, R. B. (1992). "Noninvasive optical polarimetric glucose sensing using a true phasemeasurement technique", *IEEE Transactions on Biomedical Engineering*, v.39, n.7, p.752-756.
- DIB, S. A. (2000). "Automonitoração da Glicemia no Diabetes Mellitus do Tipo 1: Um Investimento com Retorno Garantido", *Arquivos Brasileiros de Endocrinologia & Metabologia*, v.44, n.3, p.193-194.
- FERNANDES, A. P. M.; PACE, A. E.; ZANETTI, M. L.; FOSS, M. C.; DONADI, E. A. (2005). *Fatores imunogenéticos associados ao diabetes mellitus do tipo 1*, Revista Latino-Americana de Enfermagem, v.13, p.743-749.
- GARCIA, E. V.; MARQUES, J. L. B. Estudo para a Detecção Não-invasiva de Hipoglicemia Baseada na Análise do Eletrocardiograma. In: *Anais do II Congresso Latino-Americano de Engenharia Biomédica*, Havana, 2001. CD-ROM.
- GONÇALVES JR., A.A. (2005). Sistema Não-Invasivo para Determinação da Glicemia em Seres Humanos a partir de Imagens da Íris Fase IV. **Projeto ...**Florianópolis: Imprensa Oficial, 2005. 10 p.

- GONÇALVES, C. P. (1975). *Oftalmologia*. Rio de Janeiro, RJ:Atheneu.
- GRAZIANO, R. M.; LEONE, C. R. (2005). "Frequent ophthalmologic problems and visual development of preterm newborn infants", *Jornal de Pediatria*, v.81, n.1, p.S95-S100.
- GROSS, J. L.; SILVEIRO, S. P.; CAMARGO, J. L.; REICHEL, A. J.; AZEVEDO, M. J. (2002). *Diabetes Mellito: Diagnóstico, Classificação e Avaliação do Controle Glicêmico*, Arquivos Brasileiros de Endocrinologia & Metabologia, v.46, p.16-26.
- GUYTON, A. C. (1988). *Fisiologia Humana*. Rio de Janeiro, RJ:Guanabara Koogan.
- HAGAN, M.; MENHAJ, M. (1994). "Training feedforward networks with the Marquardt algorithm", *IEEE Transactions on Neural Networks*, v.5, n.6, p.989-993.
- HAM, F. M.; KOSTANIC, I. N.; COHEN, G. M.; GOOCH, B. R. (1997). "Determination of Glucose Concentrations in a Aqueous Matrix from NIR Spectra using optimal Time-Domin Filtering and Partial Least-Squares Regression", *IEEE Transactions on Biomedical Engineering*, v.44, n.6, p.475-485.
- HARRIS, M. I.; KLEIN, R.; WELBORN, T. A.; KNUIMAN, M. W. (1992). "Onset of NIDDM Occurs at least 4-7 yr before Clinical diagnosis", *Diabetes Care*, v.15, p.815-824.
- HAYKIN, S. (2001). *Redes Neurais: princípios e práticas*. Porto Alegre, RS:Bookman.
- JENSEN, B. (1980). *Iridology Simplified: An Introduction to the science of Iridology and its relation to nutrition*. California, USA:Iridologists International.
- JENSEN, B.; BODDEN, D. V. (1992). *Visions of Health: Understanding Iridology*. New York, NY:Avery.
- KERMANI, B. G.; SCHIFFMAN, S. S.; NAGLE, H. T. (1999). "Using Neural Networks and Genetic Algorithms to Enhance Performance in an Electronic Nose", *IEEE transactions on Biomedical Engineering*, v.46, n.4, p.429-439.
- KING, H.; AUBERT, R. E.; HERMAN, W. H. (1995). "Global Burden of Diabetes", *Diabetes Care*, v.21, p.1414-1431.
- KOVÁCS, Z. L. (1996). *Redes Neurais Artificiais: Fundamentos e Aplicações*. São Paulo, SP:collegium cognitio.

- LEMOS-MARINI, S. H. V.; LIMA, M. C. d.; JR, G. G.; M, M. F. V.; MINICUCCI, W. J. (2000). "A importância dos controles domiciliares na redução de internações em portadores de diabetes mellitus do tipo 1", *Arquivos Brasileiros de Endocrinologia & Metabologia*, v.44, n.3, p.215-219.
- MAIA, F. F. R.; ARAUJO, L. R. (2005). "Acurácia, utilidade e complicações da monitorização subcutânea da glicose (CGMS) em pacientes pediátricos com diabetes tipo 1", *Jornal de Pediatria*, v.81, n.4, p.293-297.
- MAPA.JPG (2005). Altura: 627 pixels. Largura: 497 pixels. 150 dpi. 8B RGB. 72 Kb. Formato JPG. Compactado. Disponível em: <http://www1.folha.uol.com.br/folha/equilibrio/equi20000726_iris.shtml>. Acesso em: 07 dezembro. 2005.
- MARQUES FILHO, O.; VIEIRA NETO, H. (1999). *Processamento Digital de Imagens*. Rio de Janeiro: Brasport.
- MENEZES, J. R. (2004). *Desenvolvimento e Avaliação Preliminar de um Sistema para a Quantificação da Glicose no Sangue por meio de Imagens da Íris Humana*. 114p. Dissertação (Mestrado) - Universidade Federal de Santa Catarina, Florianópolis. 2004.
- MINISTÉRIO DA SAÚDE. Secretaria de Assistência à Saúde. Departamento de Assistência e Promoção à Saúde. (1993). *Manual de Diabetes*. 2.ed. Brasília.
- OLHO.JPG (2006). Altura: 459 pixels. Largura: 382 pixels. 300 dpi. 8B RGB. 41 Kb. Formato JPG. Compactado. Disponível em: <satelite.cptec.inpe.br/uv/R-UV_e_olho.html>. Acesso em: 15 fevereiro. 2006.
- ORTIZ, B. O.; PIÑERO, X.; BLANCO, J. (2004) . Instrumentation and Measurements in the Human Body. In: CONGRESS ON BIOFLUID DYNAMICS OF HUMAN BODY SYSTEMS AT UNIVERSITY OF PUERTO RICO MAYAGUEZ, 7., 2004, Porto Rico. *Anais Eletrônicos ... Porto Rico*. Disponível em: <<http://www.uprm.edu/~mgoyal/fluidsJuly2004/instrumentation.pdf>>. Acesso em: 27 abr. 2004.
- OSÓRIO, F. ; BITTENCOURT, J. R. Sistemas inteligentes baseados em RNAs aplicados ao processamento de imagens. In: *Workshop de Inteligência Artificial, Santa Cruz do Sul*: UNISC, 2000.
- PACCOLA, G. M. F. G.; FARIA, C. M.; SALES, A. P. M.; MONTENEGRO, A. P. D. R.; JORGE, S. M.; DUARTE, G.; FOSS, M. C. (2001). "Evolução materno-fetal

- de gestantes diabéticas seguidas no HC-FMRP-USP no período de 1992-1999”, *Arquivos Brasileiros de Endocrinologia & Metabologia*, v.45, n.5, p.467-474.
- PÉRES, D. S.; FRANCO, L. J.; SANTOS, M. A. (2006). *Comportamento alimentar em mulheres portadoras de diabetes tipo 2*, *Revista Saúde Pública*, v.40, p.310-317.
- PICA, C. Q. (2002). *Aperfeiçoamento e Avaliação de Sistema para Quantificação da Glicemia Através de Análises de Imagens da Íris Humana*. 108p. Dissertação (Mestrado) - Universidade Federal de Santa Catarina, Florianópolis. 2002.
- PIMENTA, W. P.; TEIXEIRA, A. S.; ARAGON, F. F.; BAPTISTELLI, E. E.; MOREIRA, A. G.; CASTRO, A. V. B.; PADOVANI, C. R. (2002). “A ultrasonografia do pâncreas é eficaz em diagnosticar o diabete melito tipo 1 e tipo 2?”, *Radiologia Brasileira*, v.35, n.4, p.209-212.
- RHEE, M. K.; COOK, C. B.; KEBBI, I. E.; LYLES, R. H.; DUNBAR, V. G.; PANAYIOTO, R. M.; BERKOWITZ, K. J.; BOYD, B.; BROUSSARD, S.; GEORGE, C. D. (2005). *Barriers to Diabetes Education in Urban Patients*, *The Diabetes EDUCATOR*, v.31, p.410-417.
- ROZMAN, J.; BUNC, M.; ZORKO, B. (2004). “Modulation of hormone secretion by functional electrical stimulation of the intact and incompletely dysfunctional dog pancreas”, *Brazilian Journal of Medical and Biological Research*, v.37, n.3, p.363-370.
- TAMADA, J. A.; LESH, M.; TIERNEY, M. J. (2002). *Keeping Watch on Glucose*, *IEEE Spectrum*, v.34, p.52-57.
- TAMBASCIA, M. A. (2004). “Hiperglicemia Pós Prandial”, *Diabetes New*, v.1, n.2, p.14-17.
- WAREHAM, N. J.; GRIFFIN, S. J. (2001). “Should we screen for type 2 diabetes? Evaluation against National Screening Committee criteria”, *BMJ*, v.322, p.986-988.

APÊNDICE A – Dados obtidos das simulações da rede MLP

Tabela A1: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede MLP/topologia 2 com 4 características

Voluntário	Glicemia (glicosímetro)	Valor Obtido pela rede	Erro (%)
AR	77	85.025	10.42
AR	85	77.458	8.87
AB	90	87.810	2.43
AB	213	213.000	0.00
BCP	158	165.000	5.95
BCP	247	246.895	0.04
BCP	77	76.000	1.30
BCP	130	128.563	1.11
BCP	145	142.362	1.82
BCP	221	222.580	0.71
BCP	76	75.025	1.28
BCP	159	158.251	0.47
BR	170	168.996	0.59
BR	136	135.778	0.16
CASC	98	97.989	0.01
CASC	93	93.241	0.26
ECC	258	259.833	0.71
ECC	208	213.816	2.80
EC	219	206.878	5.54
EC	238	238.000	0.00
F	155	154.387	0.40
F	124	133.719	7.84
HIH	345	307.419	10.89
HIH	249	246.842	0.87
HIH	168	168.365	0.22
HIH	269	281.121	4.51
HIH	299	307.419	2.82
HIH	199	210.419	5.74
HIH	87	88.409	1.62
HIH	113	111.822	1.04
JNS	248	231.441	6.68
JNS	217	218.155	0.53
JS	94	95.867	1.99
JS	124	123.999	0.00
LBG	87	87.000	0.00
LBG	107	104.778	2.08
MTC	89	88.475	0.59
MTC	145	146.002	0.69
MGF	123	122.147	0.69
MGF	127	126.800	0.16
MF	193	185.068	4.11
MF	112	133.000	18.75
MJS	146	143.448	1.75
MJS	100	99.431	0.57
NRG	78	78.0225	0.03
NRG	76	76.1203	0.16
RMM	119	119.6831	0.57
RMM	109	112.0693	2.82
SJT	227	224.2202	1.22
SJT	155	152.0232	1.92
SRSM	131	127.3039	2.82
SRSM	118	118	0.00
VMBL	125	135.4861	8.39
VMBL	276	254.7051	7.72
VIPG	176	173.2478	1.56
VIPG	150	145.0523	3.30

Tabela A2: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede MLP/topologia 1 com 4 características

Voluntário	Glicemia (glicosímetro)	Valor Obtido pela rede	Erro (%)
AR	77	73.485	4.56
AR	85	84.507	0.58
AB	90	86.578	3.80
AB	213	220.933	3.72
BCP	158	157.130	0.55
BCP	247	242.235	1.93
BCP	77	79.950	3.83
BCP	130	126.759	2.49
BCP	145	139.439	3.83
BCP	221	211.127	4.47
BCP	76	75.621	0.50
BCP	159	156.544	1.54
BR	170	171.010	0.59
BR	136	136.809	0.60
CASC	98	98.560	0.57
CASC	93	96.608	3.88
ECC	258	252.114	2.28
ECC	208	216.476	4.08
EC	219	220.997	0.91
EC	238	249.290	4.74
F	155	154.684	0.20
F	124	119.794	3.39
HIH	345	338.221	1.97
HIH	249	260.162	4.48
HIH	168	165.274	1.62
HIH	269	272.542	1.32
HIH	299	284.558	4.83
HIH	199	197.553	0.73
HIH	87	85.331	1.92
HIH	113	108.063	4.37
JNS	248	250.534	1.02
JNS	217	218.103	0.51
JS	94	98.205	4.47
JS	124	120.205	3.06
LBG	87	84.185	3.24
LBG	107	102.138	4.54
MTC	89	86.555	2.75
MTC	145	140.789	2.90
MGF	123	122.422	0.47
MGF	127	121.919	4.00
MF	193	186.062	3.59
MF	112	109.320	2.39
MJS	146	141.404	3.15
MJS	100	96.193	3.81
NRG	78	79.271	1.63
NRG	76	77.011	1.33
RMM	119	118.467	0.45
RMM	109	109.811	0.74
SJT	227	221.179	2.56
SJT	155	155.754	0.49
SRSM	131	137.060	4.63
SRSM	118	121.718	3.15
VMBL	125	127.122	1.70
VMBL	276	271.592	1.60
VIPG	176	172.396	2.05
VIPG	150	147.865	1.42

Tabela A3: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede MLP/topologia 1 com 8 características

Voluntário	Glicemia (glicosímetro)	Valor Obtido pela rede	Erro (%)
AR	77	71.520	7.12
AR	85	89.885	5.75
AB	90	81.905	8.99
AB	213	189.212	11.17
BCP	158	151.324	4.23
BCP	247	281.764	14.07
BCP	77	72.853	5.39
BCP	130	110.630	14.90
BCP	145	133.943	7.63
BCP	221	251.367	13.74
BCP	76	70.929	6.67
BCP	159	170.192	7.04
BR	170	145.301	14.53
BR	136	118.183	13.10
CASC	98	97.300	0.71
CASC	93	85.847	7.69
ECC	258	287.461	11.42
ECC	208	228.360	9.79
EC	219	200.975	8.23
EC	238	269.897	13.40
F	155	162.373	4.76
F	124	129.064	4.08
HIH	345	396.735	15.00
HIH	249	229.390	7.88
HIH	168	178.614	6.32
HIH	269	248.815	7.50
HIH	299	335.907	12.34
HIH	199	179.090	10.00
HIH	87	92.422	6.23
HIH	113	112.476	0.46
JNS	248	247.280	0.29
JNS	217	243.668	12.29
JS	94	99.453	5.80
JS	124	122.756	1.00
LBG	87	92.685	6.53
LBG	107	92.283	13.75
MTC	89	82.296	7.53
MTC	145	140.367	3.20
MGF	123	107.536	12.57
MGF	127	121.791	4.10
MF	193	164.492	14.77
MF	112	99.163	11.46
MJS	146	130.469	10.64
MJS	100	94.741	5.26
NRG	78	84.884	8.83
NRG	76	80.328	5.70
RMM	119	110.688	6.98
RMM	109	104.724	3.92
SJT	227	207.878	8.42
SJT	155	176.545	13.90
SRSM	131	123.708	5.57
SRSM	118	117.090	0.77
VMBL	125	111.810	10.55
VMBL	276	261.604	5.22
VIPG	176	156.508	11.07
VIPG	150	131.884	12.08

Tabela A4: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede MLP/topologia 2 com 8 características

Voluntário	Glicemia (glicosímetro)	Valor Obtido pela rede	Erro (%)
AR	77	74.742	2.93
AR	85	79.138	6.90
AB	90	81.770	9.14
AB	213	201.711	5.30
BCP	158	164.929	4.39
BCP	247	228.279	7.58
BCP	77	84.489	9.73
BCP	130	129.019	0.75
BCP	145	141.890	2.14
BCP	221	242.432	9.70
BCP	76	72.384	4.76
BCP	159	156.320	1.69
BR	170	180.240	6.02
BR	136	149.064	9.61
CASC	98	91.620	6.51
CASC	93	96.729	4.01
ECC	258	268.093	3.91
ECC	208	211.507	1.69
EC	219	240.584	9.86
EC	238	244.126	2.57
F	155	164.072	5.85
F	124	118.512	4.43
HIH	345	320.451	7.12
HIH	249	258.285	3.73
HIH	168	180.287	7.31
HIH	269	269.856	0.32
HIH	299	311.288	4.11
HIH	199	214.796	7.94
HIH	87	78.400	9.89
HIH	113	120.898	6.99
JNS	248	265.304	6.98
JNS	217	215.242	0.81
JS	94	95.548	1.65
JS	124	132.635	6.96
LBG	87	85.326	1.92
LBG	107	104.584	2.26
MTC	89	86.832	2.44
MTC	145	155.376	7.16
MGF	123	131.551	6.95
MGF	127	127.743	0.59
MF	193	187.384	2.91
MF	112	119.566	6.76
MJS	146	157.225	7.69
MJS	100	99.023	0.98
NRG	78	73.297	6.03
NRG	76	71.282	6.21
RMM	119	107.422	9.73
RMM	109	109.379	0.35
SJT	227	205.217	9.60
SJT	155	140.228	9.53
SRSM	131	140.974	7.61
SRSM	118	116.930	0.91
VMBL	125	112.528	9.98
VMBL	276	250.866	9.11
VIPG	176	166.087	5.63
VIPG	150	161.435	7.62

Tabela A5: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede RBF/topologia 1 com 4 características

Voluntário	Glicemia (glicosímetro)	Valor Obtido pela rede	Erro (%)
AR	77	78.669	2.17
AR	85	87.785	3.28
AB	90	86.356	4.05
AB	213	208.776	1.98
BCP	158	152.265	3.63
BCP	247	240.918	2.46
BCP	77	73.305	4.80
BCP	130	126.910	2.38
BCP	145	133.499	7.93
BCP	221	212.445	3.87
BCP	76	72.688	4.36
BCP	159	157.368	1.03
BR	170	171.465	0.86
BR	136	131.085	3.61
CASC	98	91.253	6.88
CASC	93	92.768	0.25
ECC	258	253.056	1.92
ECC	208	191.378	7.99
EC	219	218.932	0.03
EC	238	231.146	2.88
F	155	155.113	0.07
F	124	129.578	4.50
HIH	345	331.026	4.05
HIH	249	233.906	6.06
HIH	168	160.324	4.57
HIH	269	264.066	1.83
HIH	299	288.253	3.59
HIH	199	202.593	1.81
HIH	87	82.316	5.38
HIH	113	114.232	1.09
JNS	248	242.882	2.06
JNS	217	201.318	7.23
JS	94	88.400	5.96
JS	124	121.130	2.31
LBG	87	81.162	6.71
LBG	107	107.160	0.15
MTC	89	85.498	3.94
MTC	145	151.354	4.38
MGF	123	126.638	2.96
MGF	127	124.762	1.76
MF	193	195.027	1.05
MF	112	108.997	2.68
MJS	146	149.300	2.26
MJS	100	97.993	2.01
NRG	78	74.736	4.18
NRG	76	72.236	4.95
RMM	119	123.641	3.90
RMM	109	101.721	6.68
SJT	227	223.755	1.43
SJT	155	162.671	4.95
SRSM	131	124.710	4.80
SRSM	118	115.232	2.35
VMBL	125	129.434	3.55
VMBL	276	273.348	0.96
VIPG	176	184.631	4.90
VIPG	150	149.783	0.14

Tabela A6: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede RBF/topologia 1 com 8 características

Voluntário	Glicemia (glicosímetro)	Valor Obtido pela rede	Erro (%)
AR	77	75.899	1.43
AR	85	84.749	0.30
AB	90	84.676	5.92
AB	213	205.610	3.47
BCP	158	160.072	1.31
BCP	247	244.817	0.88
BCP	77	76.386	0.80
BCP	130	127.521	1.91
BCP	145	143.695	0.90
BCP	221	215.241	2.61
BCP	76	72.947	4.02
BCP	159	157.230	1.11
BR	170	170.192	0.11
BR	136	134.900	0.81
CASC	98	92.553	5.56
CASC	93	92.708	0.31
ECC	258	247.720	3.98
ECC	208	196.902	5.34
EC	219	214.071	2.25
EC	238	232.892	2.15
F	155	156.452	0.94
F	124	119.956	3.26
HIH	345	335.928	2.63
HIH	249	237.143	4.76
HIH	168	158.914	5.41
HIH	269	270.406	0.52
HIH	299	288.356	3.56
HIH	199	189.545	4.75
HIH	87	85.111	2.17
HIH	113	111.974	0.91
JNS	248	241.006	2.82
JNS	217	219.146	0.99
JS	94	89.199	5.11
JS	124	118.735	4.25
LBG	87	84.378	3.01
LBG	107	104.909	1.95
MTC	89	85.104	4.38
MTC	145	137.380	5.26
MGF	123	119.903	2.52
MGF	127	128.767	1.39
MF	193	189.909	1.60
MF	112	105.438	5.86
MJS	146	139.394	4.52
MJS	100	94.655	5.35
NRG	78	76.189	2.32
NRG	76	74.464	2.02
RMM	119	117.096	1.60
RMM	109	104.095	4.50
SJT	227	217.612	4.14
SJT	155	153.703	0.84
SRSM	131	126.598	3.36
SRSM	118	117.011	0.84
VMBL	125	122.470	2.02
VMBL	276	267.073	3.23
VIPG	176	169.640	3.61
VIPG	150	149.680	0.21

Tabela A7: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede RBF/topologia 2 com 4 características

Voluntário	Glicemia (glicosímetro)	Valor Obtido pela rede	Erro (%)
AR	77	76.808	0.25
AR	85	87.824	3.32
AB	90	90.813	0.90
AB	213	211.559	0.68
BCP	158	155.702	1.45
BCP	247	241.043	2.41
BCP	77	74.994	2.61
BCP	130	133.157	2.43
BCP	145	149.738	3.27
BCP	221	229.451	3.82
BCP	76	78.207	2.90
BCP	159	163.985	3.13
BR	170	169.882	0.07
BR	136	137.022	0.75
CASC	98	94.446	3.63
CASC	93	91.124	2.02
ECC	258	263.729	2.22
ECC	208	208.922	0.44
EC	219	216.023	1.36
EC	238	238.441	0.19
F	155	156.659	1.07
F	124	119.351	3.75
HIH	345	333.768	3.26
HIH	249	241.513	3.01
HIH	168	165.709	1.36
HIH	269	260.872	3.02
HIH	299	293.324	1.90
HIH	199	206.582	3.81
HIH	87	85.757	1.43
HIH	113	115.633	2.33
JNS	248	252.842	1.95
JNS	217	213.994	1.39
JS	94	96.577	2.74
JS	124	128.894	3.95
LBG	87	87.753	0.87
LBG	107	102.837	3.89
MTC	89	87.015	2.23
MTC	145	142.161	1.96
MGF	123	120.984	1.64
MGF	127	129.353	1.85
MF	193	196.068	1.59
MF	112	114.614	2.33
MJS	146	148.177	1.49
MJS	100	96.553	3.45
NRG	78	75.854	2.75
NRG	76	78.228	2.93
RMM	119	115.290	3.12
RMM	109	107.841	1.06
SJT	227	226.573	0.19
SJT	155	157.480	1.60
SRSM	131	131.450	0.34
SRSM	118	115.037	2.51
VMBL	125	125.164	0.13
VMBL	276	267.181	3.20
VIPG	176	181.358	3.04
VIPG	150	151.752	1.17

Tabela A8: Valores obtidos pela RNA para cada voluntário utilizando a rede RBF/topologia 2 com 8 características

Voluntário	Glicemia (glicosímetro)	Valor Obtido pela rede	Erro (%)
AR	77	78.058	1.37
AR	85	83.431	1.85
AB	90	91.263	1.40
AB	213	216.571	1.68
BCP	158	155.046	1.87
BCP	247	246.693	0.12
BCP	77	75.830	1.52
BCP	130	129.442	0.43
BCP	145	144.789	0.15
BCP	221	218.662	1.06
BCP	76	75.592	0.54
BCP	159	155.929	1.93
BR	170	166.965	1.79
BR	136	138.205	1.62
CASC	98	97.755	0.25
CASC	93	94.140	1.23
ECC	258	259.053	0.41
ECC	208	207.533	0.22
EC	219	217.684	0.60
EC	238	235.924	0.87
F	155	154.815	0.12
F	124	121.648	1.90
HIH	345	347.100	0.61
HIH	249	247.019	0.80
HIH	168	166.492	0.90
HIH	269	270.051	0.39
HIH	299	301.080	0.70
HIH	199	201.177	1.09
HIH	87	87.132	0.15
HIH	113	110.920	1.84
JNS	248	252.343	1.75
JNS	217	218.224	0.56
JS	94	93.281	0.77
JS	124	126.286	1.84
LBG	87	86.953	0.05
LBG	107	108.155	1.08
MTC	89	87.881	1.26
MTC	145	144.973	0.02
MGF	123	123.496	0.40
MGF	127	127.645	0.51
MF	193	189.974	1.57
MF	112	111.198	0.72
MJS	146	147.600	1.10
MJS	100	99.378	0.62
NRG	78	79.207	1.55
NRG	76	75.628	0.49
RMM	119	119.603	0.51
RMM	109	107.515	1.36
SJT	227	223.122	1.71
SJT	155	154.289	0.46
SRSM	131	129.733	0.97
SRSM	118	115.876	1.80
VMBL	125	126.897	1.52
VMBL	276	276.234	0.08
VIPG	176	173.933	1.17
VIPG	150	152.867	1.91

ANEXO A – Dados dos voluntários

1- AR:

- Data de nascimento: 17/01/1970

- Sexo: Feminino

- Cor: Branca

- Procedência: Florianópolis

- Profissão: Administrativa (funcionária Oftalmologia Hospital Celso Ramos)

- Diabético (a): NÃO

- Apresenta outras enfermidades?: Não

- Exame oftalmológico: O.D.= Miopia e astigmatismo / O.E.= Miopia (20/20 A.O.) /

Biomicroscopia normal A.O. / Fundo de olho normal A.O / Tonometria normal A.O.

-Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	ARQUIVOS ID/IE
10/06/2003	77	NÃO	
17/06/2003	70	SIM	
01/07/2003	121	NÃO	
08/07/2003	84	SIM	
15/07/2003	75	SIM	
22/07/2003	80	-	
29/07/2003	76	SIM	
05/08/2003	120	NÃO	
12/08/2003	77	NÃO	
19/08/2003	65/85	NÃO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
R4Co	-0.568	B10Pu	0.786	0.248	0.187	0.183	0.227	0.185	0.176

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H4Ci	-0.739	G5Ci	0.561	0.214	0.166	0.215	0.288	0.252	0.220

2- AB:

- Data de nascimento: 23/09/1948
- Sexo: Masculino
- Cor: Branca
- Procedência: São José
- Profissão: Policial Rodoviário (aposentado)
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto tempo?: Há 5 anos
- Apresenta outras enfermidades?: HAS (Hipertensão Arterial Sistêmica)
- Tratamentos que realiza:
 - Diabetes: Metformin 500 3x, Diamicron- 1 antes café
 - H.A.S: Vasopril Plus 20-12.5 mg- 1 antes café, Atenolol 50 mg 1 no café.
- Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia e presbiopia (20/20 e J1 A.O.) /
Biomicroscopia normal A.O. / Fundo de olho normal A.O / Tonometria normal A.O.
- Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
08/07/2003	175	SIM	
15/07/2003	122	SIM	
22/07/2003	111	-	
29/07/2003	192	SIM	
12/08/2003	126	SIM	
19/08/2003	124	SIM	132
26/08/2003	167	NÃO	
02/09/2003	109	SIM	
09/09/2003	90	SIM	
23/09/2003	213	NAO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
G7Pu	-0.704	I7Co	0.788	0.239	0.316	0.246	0.191	0.231	0.280

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
R1Pu	-0.662	R4Co	0.796	0.279	0.299	0.268	0.292	0.271	0.289

3- BC:

- Data de nascimento: 10/10/1957

- Sexo: Masculino

- Cor: Branca

- Procedência: Florianópolis

- Profissão: Cozinheiro

- Diabético (a): SIM

- Diabético (a) há quanto tempo?: Há 10 anos

- Apresenta outras enfermidades?: Não

- Tratamentos que realiza:

- Diabetes: Insulina NPH e R

- Exame oftalmológico: A.O.= presbiopia (20/20 e J1 A.O.) / Biomicroscopia O.D.= pinguécua / O.E.= pterígio nasal / Fundo de olho A.O.= RDNP moderada + marcas de laser / Tonometria normal A.O.

-Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
10/06/2003	158	-	
17/06/2003	247	-	
01/07/2003	189	-	
08/07/2003	77	NÃO	
15/07/2003	130	NAO	
22/07/2003	76	-	
29/07/2003	89	NÃO	
05/08/2003	159	NÃO	
12/08/2003	145	NÃO	
19/08/2003	221	NAO	241

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H11Co	-0.635	S8Pu	0.856	0.258	0.231	0.292	0.372	0.337	0.271

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
I11Co	-0.816	I2Ci	0.871	0.427	0.444	0.348	0.275	0.372	0.338

4 - BR:

- Data de nascimento: 16/04/1956

- Sexo: Feminino

- Cor: Branca

- Procedência: Florianópolis

- Profissão: Gerente de locadora

- Diabético (a): SIM

- Diabético (a) há quanto tempo?: Há 10 anos

- Apresenta outras enfermidades?: Não

- Tratamentos que realiza:

- Diabetes: Glifage 500 3x ao dia, após refeições.

- Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia, astigmatismo e presbiopia (O.D. <20/400 / O.E.= 20/20 e J1 O.E.) / Biomicroscopia normal A.O. / Fundo de olho: OD= placa cicatricial de coriorretinite macular / O.E= sp / Tonometria normal A.O.

-Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
01/07/2003	298	NÃO	
08/07/2003	256	SIM	
15/07/2003	245	SIM	
22/07/2003	256	-	
29/07/2003	295	SIM	
05/08/2003	269	SIM	
12/08/2003	229	SIM	
19/08/2003	176	SIM	187
26/08/2003	117	SIM	
02/09/2003	170	SIM	
09/09/2003	136	SIM	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H11Co	-0.900	H7Co	0.854	0.416	0.417	0.523	0.452	0.411	0.556

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
S3Co	-0.769	G9Pu	0.787	0.337	0.364	0.340	0.158	0.321	0.326

5- CASC:

- Data de nascimento: 15/08/1942
- Sexo: Masculino
- Cor: Branca
- Procedência: Florianópolis
- Profissão: vendedor
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto tempo?: Há 2 anos
- Apresenta outras enfermidades?: HAS
- Tratamentos que realiza:
 - Diabetes: Glucoformin 850 1 cpr após almoço e 1 cpr após jantar.
 - HAS: Diovan 160 mg 1 cpr no café / Lasix meio cpr café e meio cpr à tarde / Aspirina 100 mg 2 cpr após almoço.
 - Colesterol: Provastatina 10 mg 1 cpr após jantar.
- Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia, astigmatismo e presbiopia (20/20 e J1 A.O.) / Biomicroscopia normal A.O. / Fundo de olho normal A.O. / Tonometria normal A.O.
- Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
12/08/2003	104	NAO	
19/08/2003	104	NAO	104
26/08/2003	95	NÃO	
09/09/2003	129	NÃO	
23/09/2003	101	NÃO	
30/09/2003	110	NÃO	
07/10/2003	97	NÃO	
14/10/2003	98	NÃO	
21/10/2003	93	NAO	
04/11/2003	123	NAO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H10Pu	-0.883	H10Ci	0.915	0.296	0.292	0.226	0.316	0.233	0.274

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
B8Pu	-0.857	S10Pu	0.826	0.227	0.229	0.206	0.228	0.246	0.173

6- ECC:

- Data de nascimento: 30/11/1926
- Sexo: Masculino
- Cor: Branca
- Procedência: Florianópolis
- Profissão: Professor
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto tempo?: Há 11 anos
- Apresenta outras enfermidades?: Não
- Tratamentos que realiza:
 - Diabetes: Diamicon 1 cpr antes café / Prandin 1 cpr antes café / Micoformina 850 1 cpr após jantar.
 - HAS: Captopril 1 cpr antes almoço
 - Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia, astigmatismo e presbiopia (20/20 e J1 A.O.) / Biomicroscopia A.O.= catarata incipiente / Fundo de olho: A.O.= RDNP moderada + marcas laser / Tonometria normal A.O.
 - Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
10/06/2003	406/457	-	
17/06/2003	260	-	
01/07/2003	222	SIM	
08/07/2003	248	SIM	
15/07/2003	187	SIM	
22/07/2003	243	SIM	
29/07/2003	235	SIM	
05/08/2003	223	NÃO	
12/08/2003	258	NÃO	
19/08/2003	208	NAO	228

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H10Co	-0.859	R5Ci	0.905	0.452	0.291	0.356	0.450	0.297	0.302

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
G4Co	-0.938	R11Co	0.926	0.608	0.380	0.531	0.585	0.321	0.499

7 - EC:

- Data de nascimento: 27/12/1949

- Sexo: Feminino

- Cor: Branca

- Procedência: Florianópolis

- Profissão: Costureira

- Diabético (a): SIM

- Diabético (a) há quanto?: Há 18 anos

- Apresenta outras enfermidades?: Não.

- Tratamentos que realiza:

-Diabetes: Daonil meio cpr pela manhã e meio cpr à noite / Glifage 500 1 cpr 3 x ao dia.

-HAS: Atenolol 50 mg 1 x pela manhã / Sustrate 1 cpr pela manhã e 1 cpr à noite / AAS 100 mg 2 cpr após almoço.

- Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia e presbiopia (20/20 e J1 A.O.) / Biomicroscopia normal A.O. / Fundo de olho normal A.O. / Tonometria normal A.O.

-Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
01/07/2003	127	NÃO	
08/07/2003	141	NÃO	
15/07/2003	107	SIM	
22/07/2003	135	-	
29/07/2003	160	NÃO	
05/08/2003	168	NÃO	
12/08/2003	176	NÃO	
19/08/2003	158	NÃO	172
26/08/2003	219	NÃO	
02/09/2003	238	NÃO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
R1Pu	-0.750	G4Co	0.745	0.425	0.378	0.180	0.294	0.249	0.201

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
G10Ci	-0.790	B11Co	0.877	0.396	0.327	0.437	0.308	0.418	0.393

8- FRE:

- Data de nascimento: 06/09/1943
- Sexo: Masculino
- Cor: Branca
- Procedência: Florianópolis
- Profissão: Impressor UFSC (aposentado)
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto tempo?: Há 8 anos
- Apresenta outras enfermidades?: HAS, Aumento níveis colesterol
- Tratamentos que realiza:
 - Diabetes: Neo Metmorfin 850 mg após refeições / Clibenclamida 5 mg antes café e antes jantar.
 - HAS: Captopril 25 mg 1 cpr antes café e 1 antes jantar / AAS 100 mg – 1 cpr pela manhã.
 - Hipercolesterolemia: Sinvastatina 10 mg ao deitar.
- Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia, astigmatismo e presbiopia (20/20 e J1 A.O.) / Biomicroscopia A.O.= catarata incipiente / Fundo de olho normal A.O. / Tonometria normal A.O.
- Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
10/06/2003	138	-	
17/06/2003	133	-	
01/07/2003	122	NÃO	
08/07/2003	108	SIM	
22/07/2003	124	NÃO	
29/07/2003	125	SIM	
05/08/2003	120	SIM	
12/08/2003	121	NÃO	
19/08/2003	151	SIM	155
26/08/2003	124	NÃO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H7Co	-0.825	S2Ci	0.820	0.288	0.383	0.330	0.279	0.390	0.356

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H7Pu	-0.751	S6Co	0.713	0.159	0.155	0.206	0.260	0.218	0.186

9 - HIH:

- Data de nascimento: 27/03/1958
- Sexo: Masculino
- Cor: Branca
- Procedência: São José
- Profissão: Funcionário público
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto tempo?: Há 16 anos
- Tratamentos que realiza:
 - Diabetes: Insulina NPH antes café.
- HAS: Aploc Plus 1 cpr pela manhã.
- Complexo B 1 cpr pela manhã.
- Apresenta outras enfermidades?: HAS
- Exame oftalmológico: A.O.= miopia, astigmatismo e presbiopia (20/20 e J1 A.O.) /
Biomicroscopia normal A.O. / Fundo de olho A.O.= RDNP inicial / Tonometria normal A.O.

-Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
26/08/2003	345	NÃO	409
02/09/2003	269	NÃO	
09/09/2003	299	NÃO	
23/09/2003	199	NÃO	
30/09/2003	87	NÃO	
07/10/2003	113	NÃO	
14/10/2003	249	NÃO	
21/10/2003	168	NÃO	
04/11/2003	136	NÃO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
R12Pu	-0.566	R3Co	0.614	0.313	0.252	0.185	0.188	0.202	0.208

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
S4Ci	-0.651	G7Pu	0.760	0.315	0.329	0.259	0.232	0.205	0.272

10- JNS:

- Data de nascimento: 10/01/1942

- Sexo: Masculino

- Cor: Branca

- Procedência: Florianópolis

- Profissão: Auditor de finanças (aposentado)

- Diabético (a): SIM

- Diabético (a) há quanto tempo?: Há 15 anos

- Apresenta outras enfermidades?: Não

- Tratamentos que realiza:

- Diabetes: Diamicon MR8 1 cpr antes café / Staform 10 minutos antes almoço e 10 minutos antes jantar.

- Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia e presbiopia (O.D.=20/20 / O.E.= <20/400 e J1 O.D.) / Biomicroscopia A.O.= catarata incipiente / Fundo de olho O.D.= OVCR ramo temporal superior + marcas laser / O.E.= sp / Tonometria normal A.O.

-Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
01/07/2003	406	-	
08/07/2003	294	NÃO	
15/07/2003	415	NÃO	
22/07/2003	347	NÃO	
29/07/2003	335	NÃO	
05/08/2003	254	SIM	
12/08/2003	260	SIM	
19/08/2003	229	SIM	274
26/08/2003	248	SIM	
02/09/2003	217	SIM	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
S7Co	-0.625	I7Co	0.647	0.175	0.240	0.289	0.200	0.290	0.292

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
G4Ci	-0.738	R9Co	0.839	0.347	0.340	0.279	0.229	0.342	0.300

11 - JSC:

- Data de nascimento: 02/06/1981

- Sexo: Feminino

- Cor: Branca

- Procedência: Palhoça

- Profissão: Recepcionista

- Diabético (a): NÃO

Apresenta outras enfermidades?: Arritmia cardíaca (taquicardia).

- Tratamentos que realiza:

- Seloken 100 mg 1 cpr de 12/12 horas

- Exame oftalmológico: A.O.= emetropia (20/20 A.O.) / Biomicroscopia normal A.O. /

Fundo de olho normal A.O. / Tonometria normal A.O.

-Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
10/06/2003	78	-	
17/06/2003	133	-	
01/07/2003	127	NÃO	
08/07/2003	87	SIM	
15/07/2003	86	SIM	
22/07/2003	86	-	
29/07/2003	78	SIM	
05/08/2003	85	-	
19/08/2003	85	SIM	94
26/08/2003	124	NÃO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
R5Pu	-0.918	G10Pu	0.762	0.371	0.453	0.315	0.324	0.308	0.337

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H11Co	-0.754	H9Co	0.725	0.296	0.218	0.186	0.270	0.189	0.172

12 - LBG:

- Data de nascimento: 03/02/1952

- Sexo: Masculino

- Cor: Branca

- Procedência: Florianópolis

- Profissão: Médico

- Diabético (a): NÃO

- Apresenta outras enfermidades?: Enxaqueca

- Tratamentos que realiza:

- Enxaqueca: Depakote 250 1 x pela manhã e Pamelor 25 mg 1 cpr ao deitar.

- Exame oftalmológico: A.O.= miopia e presbiopia (20/20 e J1 A.O.) / Biomicroscopia

O.D.= normal / O.E.= pinguícula. / Fundo de olho normal A.O. / Tonometria normal

A.O.

-Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
10/06/2003	107	NÃO	
17/06/2003	113	NÃO	
01/07/2003	104	NÃO	
08/07/2003	107	NÃO	
15/07/2003	115	NÃO	
29/07/2003	91	NÃO	
05/08/2003	93	NÃO	
12/08/2003	88	NÃO	
19/08/2003	87	NÃO	82
26/08/2003	85	NÃO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
G7Ci	-0.880	G6Pu	0.886	0.443	0.536	0.156	0.248	0.321	0.180

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H10Pu	-0.880	B10Pu	0.829	0.387	0.325	0.444	0.471	0.393	0.444

13 - MTC:

- Data de nascimento: 24/03/1968

- Sexo: Feminino

- Cor: Branca

- Procedência: Florianópolis

- Profissão: Instrumentadora cirúrgica

- Diabético (a): NÃO

- Apresenta outras enfermidades?: Não

- Exame oftalmológico: A.O.= emetropia (20/20 A.O.) / Biomicroscopia normal A.O. / Fundo de olho normal A.O. / Tonometria normal A.O.

-Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
10/06/2003	104	-	
17/06/2003	103	-	
01/07/2003	113	NÃO	
08/07/2003	130	NÃO	
15/07/2003	89	SIM	
22/07/2003	121	-	
29/07/2003	97	NÃO	
05/08/2003	85	-	
12/08/2003	89	SIM	
19/08/2003	145	-	151

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
I5Pu	-0.689	S11Ci	0.744	0.376	0.342	0.416	0.305	0.301	0.420

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
I9Pu	-0.710	S7Pu	0.694	0.313	0.285	0.379	0.322	0.263	0.391

14- - MGS:

- Data de nascimento: 12/07/1952

- Sexo: Feminino

- Cor: Preta

- Procedência: Florianópolis

- Profissão: Telefonista

- Diabético (a): SIM

- Diabético (a) há quanto tempo?: Há quase 2 anos

- Apresenta outras enfermidades?: Não

- Tratamentos que realiza:

- Diabetes: Insulina N / Glifage 500 1 cpr após café, após almoço e após jantar.

- Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia, astigmatismo e presbiopia (20/20 e J1 A.O.) / Biomicroscopia normal A.O. / Fundo de olho normal A.O. / Tonometria normal A.O.

-Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
10/06/2003	270	-	
17/06/2003	295	-	
01/07/2003	102	SIM	
29/07/2003	87	NÃO	
02/09/2003	146	NÃO	
23/09/2003	94	NÃO	
26/09/2003	81	NÃO	
30/09/2003	123	NÃO	
10/10/2003			
14/10/2003	127	NÃO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H9Co	-0.970	H8Pu	0.956	0.607	0.565	0.558	0.659	0.450	0.570

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
R9Co	-0.958	I3Pu	0.978	0.623	0.731	0.565	0.533	0.368	0.677

15- MSC:

- Data de nascimento: 23/05/1952
- Sexo: Feminino
- Cor: Branca
- Procedência: Florianópolis
- Profissão: Aposentada (costureira)
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto?: Há 10 anos
- Apresenta outras enfermidades?: Hipercolesterolemia
- Tratamentos que realiza:
 - Diabetes: Glifabe 500 antes café e antes jantar
 - Hipercolesterolemia: Sinvalip 20 1 cpr após jantar.
- Exame oftalmológico: A.O.= astigmatismo e presbiopia (20/20 e J1 A.O.) /
 Biomicroscopia normal A.O. / Fundo de olho normal A.O. / Tonometria normal A.O.
- Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
19/08/2003	151	NÃO	162
26/08/2003	195	NÃO	
02/09/2003	119	NÃO	
09/09/2003	126	NÃO	
23/09/2003	117	NÃO	
30/09/2003	158	NÃO	
07/10//2003	190	NÃO	
14/10/2003	123	NÃO	
21/10//2003	133	NÃO	
04/11/2003	104	NÃO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H3Ci	-0.640	S5Co	0.712	0.207	0.205	0.233	0.220	0.274	0.218

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H12Co	-0.864	G10Co	0.919	0.509	0.524	0.354	0.357	0.374	0.453

16- MF:

- Data de nascimento: 27/10/1942
- Sexo: Feminino
- Cor: Branca
- Procedência: São José
- Profissão: Aposentada
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto tempo?: Há 17 anos
- Apresenta outras enfermidades?: HAS, Hipercolesterolemia e osteoporose
- Tratamentos que realiza:
 - Diabetes: Insulina NPH e R / Glicoformin 500 mg 1 cpr antes café e 1 cpr antes jantar
 - HAS: Zestril 5 mg 1 cpr antes café.
 - Hipercolesterolemia: Prevastatina 1 cpr após jantar
 - Osteoporose: Kaozac
- Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia e presbiopia (A.O.= 20/20 e J1) / Biomicroscopia A.O.= sp / Fundo de olho A.O.= sp / Tonometria normal A.O.
- Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
10/06/2003	190	-	
17/06/2003	298	-	
01/07/2003	114	-	
08/07/2003	122	SIM	
15/07/2003	146	SIM	
29/07/2003	169	-	
05/08/2003	139	-	
12/08/2003	125	-	
19/08/2003	193	NÃO	193
26/08/2003	112	SIM	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H5Co	-0.743	S6Ci	0.678	0.249	0.204	0.296	0.245	0.313	0.263

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H10Co	-0.876	R3Ci	0.924	0.622	0.341	0.647	0.526	0.573	0.532

17- MJS:

- Data de nascimento: 13/02/1940
- Sexo: Feminino
- Cor: Branca
- Procedência: Flolrianópolis
- Profissão: Auxiliar de lavanderia
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto?: Há 15 anos
- Apresenta outras enfermidades?: HAS
 - Tratamentos que realiza:
 - Diabetes: Gluformin 850 1 cpr após café e após jantar / Daonil 1 x à noite
 - HAS: Analapril 10 mg 1 cpr pela manhã
 - Catarata: Clarvisol para ambos os olhos
 - Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia, astigmatismo e presbiopia (A.O.= 20/20p e J1) / Biomicroscopia A.O.= catarata incipiente / Fundo de olho A.O.= sp / Tonometria normal A.O.

Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
10/06/2003	170	-	
17/06/2003	130	-	
01/07/2003	162	SIM	
08/07/2003	154	NÃO	
15/07/2003	187	NAO	
22/07/2003	235	-	
29/07/2003	152	SIM	
05/08/2003	197	SIM	
19/08/2003	146	SIM	150
26/08/2003	100	SIM	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
S7Ci	-0.746	H9Pu	0.690	0.262	0.177	0.338	0.278	0.358	0.288

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
R11Co	-0.738	B2Ci	0.747	0.395	0.328	0.209	0.274	0.223	0.191

18 - NELIR REGINA GONZAGA:

- Data de nascimento: 30/03/1969
- Sexo: Feminino
- Cor: Preta
- Procedência: Florianópolis
- Profissão: Atendente de Enfermagem
- Diabético (a): NÃO

Apresenta outras enfermidades?: Não

- Exame oftalmológico: A.O.= emetropia (A.O.= 20/20) / Biomicroscopia A.O.=
melanose conjuntival / Fundo de olho A.O.= sp / Tonometria normal A.O.

Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
10/06/2003	88	-	
17/06/2003	75	-	
08/07/2003	101	NÃO	
15/07/2003	81	SIM	
22/07/2003	103	-	
29/07/2003	105	NÃO	
05/08/2003	93	NÃO	
19/08/2003	107	NÃO	93
26/08/2003	78	NÃO	
02/09/2003	76	SIM	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H4Ci	-0.860	R4Ci	0.755	0.271	0.292	0.195	0.293	0.248	0.262

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
S8Ci	-0.901	B9Pu	0.654	0.322	0.278	0.357	0.263	0.290	0.305

19 - NMCV:

- Data de nascimento: 28/09/1943
- Sexo: Feminino
- Cor: Branca
- Procedência: Florianópolis
- Profissão: Não informada
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto tempo?: Há 5 anos
- Apresenta outras enfermidades?: HAS
- Tratamentos que realiza:
 - Diabetes: Insulina R e NPH / Glicoformin 500 mg 1 cpr pela manhã e à noite
 - HAS: Metil Dopa 500 mg 1 cpr pela manhã e 1 cpr à tarde / Natrilix 1 cpr pela manhã / Presotec 1 cpr pela manhã e 1 cpr à noite / AAS infantil 1 cpr após almoço.
- Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia, astigmatismo e presbiopia (O.D.= 20/40p / O.E.= 20/20p e J1 O.E.) / Biomicroscopia A.O.= catarata (D>E) / Fundo de olho A.O.= RDNP severa / Tonometria normal A.O.

Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
19/08/2003	272	NÃO	273
26/08/2003	180	NÃO	
02/09/2003	129	NÃO	
09/09/2003	247	NAO	
23/09/2003	211	SIM	
30/09/2003	218	NÃO	
07/10/2003	283	NÃO	
14/10/2003	197	NÃO	
21/10/2003	188	NÃO	
04/11/2003	172	NAO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
R12Co	-0.692	I7Ci	0.688	0.210	0.213	0.158	0.164	0.172	0.169

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
R9Pu	-0.664	G6Pu	0.635	0.267	0.259	0.189	0.238	0.215	0.189

20 - RMM:

- Data de nascimento: 02/10/1935
- Sexo: Feminino
- Cor: Branca
- Procedência: Florianópolis
- Profissão: do lar
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto tempo?: Não informado
- Apresenta outras enfermidades?: HAS
- Tratamentos que realiza:
 - Diabetes: Clamiben 5 mg 1 cpr às 11 hs
 - HAS: Hidroclorotiazida 50 mg 1 cpr após café
 - Catarata: Clarvisol em ambos os olhos
- Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia, astigmatismo e presbiopia (O.D. = 20/40P / O.E.= PL e J3) / Biomicroscopia O.D.= pterígio nasal II + catarata / O.E.= pterígio nasal III + catarata / Fundo de olho O.D.= venodilatação, tortuosidades vasculares / O.E.= inviable / Tonometria normal A.O.

Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
22/07/2003	60	-	
05/08/2003	87	NAO	
12/08/2003	77	NAO	
19/08/2003	77	NAO	86
26/08/2003	65	-	
02/09/2003	67	NÃO	
09/09/2003	104	NÃO	
23/09/2003	121	NÃO	
07/10/2003	119	NÃO	
14/10/2003	109	NÃO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
I4Co	-0.669	H10Pu	0.838	0.267	0.254	0.187	0.261	0.208	0.187

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
I9Pu	-0.710	S7Pu	0.694	0.313	0.285	0.379	0.322	0.263	0.391

21 - SJT:

- Data de nascimento: 27/03/1948

- Sexo: Masculino

- Cor: reta

- Procedência: Florianópolis

- Profissão: Funcionário público

- Diabético (a): SIM

- Diabético (a) há quanto?: Há 22 anos

- Apresenta outras enfermidades?: HAS

- Tratamentos que realiza:

- Diabetes: Glifage 1 mg 1 cpr antes café / Diamicron 1 cpr antes café

- HAS: Analapril 10 mg 1 cpr após café

- Exame oftalmológico: A.O.= emetropia e presbiopia (A.O.= 20/20 e J1) /

Biomicroscopia A.O.= sp / Fundo de olho A.O.= RDNP inicial / Tonometria normal A.O.

Taxas de glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
17/06/2003	242	-	
01/07/2003	186	SIM	
08/07/2003	154	SIM	
15/07/2003	171	SIM	
22/07/2003	93	-	
29/07/2003	163	SIM	
12/08/2003	201	SIM	
19/08/2003	173	SIM	189
26/08/2003	227	SIM	
09/09/2003	201	NAO	
07/10/2003	155	NAO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
I5Pu	-0.689	S11Ci	0.744	0.376	0.342	0.416	0.305	0.301	0.420

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
H7Co	-0.727	R12Ci	0.886	0.394	0.277	0.271	0.396	0.262	0.277

22 - SRSM:

- Data de nascimento: 06/01/1965
- Sexo: Feminino
- Cor: Branca
- Procedência: Florianópolis
- Profissão: Não informada
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto tempo?: Há 11 anos
- Apresenta outras enfermidades?: HAS
- Tratamentos que realiza:
 - Diabetes: Metformina 850 1 cpr café, almoço e jantar
 - HAS: Diovan 80 mg 2 cpr após café / Hidroclorotiazida 50 mg 1 cpr após café / Aspirina 100 mg 2 cpr após almoço
 - Hipercolesterolemia: Sinvastatina 20 mg 1 cpr após jantar
- Exame oftalmológico: A.O.= emetropia (A.O.= 20/20 e J1) / Biomicroscopia A.O.= sp / Fundo de olho A.O.= sp / Tonometria normal A.O.

Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
12/08/2003	147	NAO	
19/08/2003	151	NÃO	137
02/09/2003	125	NÃO	
09/09/2003	138	NÃO	
30/09/2003	159	NÃO	
07/10/2003	125	SIM	
14/10/2003	131	SIM	
21/10/2003	118	SIM	
04/11/2003	83	SIM	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
S7Pu	-0.763	I5Pu	0.820	0.268	0.323	0.406	0.242	0.387	0.379

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
R3Co	-0.892	S2Co	0.951	0.363	0.270	0.232	0.240	0.247	0.191

23 - VMBL:

- Data de nascimento:
- Sexo: Feminino
- Cor: Branca
- Procedência: Florianópolis
- Profissão: Escriturária (HIJG)
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto tempo?:
- Apresenta outras enfermidades?: HAS, catarata
- Tratamentos que realiza:
 - Diabetes: Insulina NPH e R
 - HAS: Captopril 0.25 mg 1 cpr pela manhã e à noite / Furosemida 1 cpr pela manhã / AAS infantil 1 cpr após almoço
 - Catarata: Clarvisol em ambos os olhos.
- Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia, astigmatismo e presbiopia (A.O.= 20/20p e J1) / Biomicroscopia A.O.= catarata / Fundo de olho A.O.= RDNP inicial / Tonometria normal A.O.
- Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
12/08/2003	220	NÃO	
19/08/2003	286	NÃO	305
26/08/2003	66	NÃO	
02/09/2003	147	NÃO	
09/09/2003	200	NÃO	
23/09/2003	98	NÃO	
30/09/2003	52	NÃO	
07/10/2003	57	NÃO	
14/10/2003	125	NÃO	
21/10/2003	276	NAO	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
S8Ci	-0.773	S11Co	0.806	0.299	0.289	0.258	0.179	0.341	0.252

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
B4Ci	-0.802	S4Ci	0.835	0.215	0.164	0.224	0.170	0.246	0.205

24 - VIPG:

- Data de nascimento: 04/07/1952
- Sexo: Feminino
- Cor: Branca
- Procedência:
- Profissão: Serviços gerais (aposentada)
- Diabético (a): SIM
- Diabético (a) há quanto?: Há 6 anos

Apresenta outras enfermidades?: Não

Tratamentos que realiza:

Diabetes: Glibenclamida 1 cpr café, almoço e jantar / metformina 850 1 cpr antes café e 1 cpr antes jantar / AAS 100 mg 1 cpr após almoço.

- Exame oftalmológico: A.O.= hipermetropia, astigmatismo e presbiopia (O.D.= 20/20 / O.E.= 30P e J1) / Biomicroscopia O.D.= pterígio nasal II / O.E.= cicatriz limbar às 9 horas com desvio pupilar na mesma direção / Fundo de olho A.O.= sp / Tonometria normal A.O.

OBS.: Operou olho esquerdo aos 10 anos de idade, por traumatismo perforante.

- Taxas glicemia capilar:

DATA COLETA	GLICEMIA CAPILAR	JEJUM	GLICEMIA VENOSA
22/07/2003	351	-	
29/07/2003	361	NÃO	
05/08/2003	325	NÃO	
12/08/2003	289	NÃO	
19/08/2003	212	NÃO	248
26/08/2003	345	NÃO	
02/09/2003	121	SIM	
09/09/2003	326	NÃO	
23/09/2003	176	NÃO	
30/09/2003	150	SIM	

Íris Direita

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
G1Ci	-0.755	R12Ci	0.606	0.268	0.266	0.291	0.250	0.286	0.279

Íris Esquerda

Pos mín	mín	Pos máx	máx	R med	G med	B med	H med	S med	I med
B9Pu	-0.629	B4Ci	0.652	0.152	0.166	0.228	0.223	0.218	0.189