



DEPARTAMENTO DE CIÊNCIAS DA VIDA

FACULDADE DE CIÊNCIAS E TECNOLOGIA
UNIVERSIDADE DE COIMBRA

Reconstruindo a morte na infância:

**Resultados preliminares da microscopia de varrimento como
ferramenta diagnóstica da porosidade em vestígios osteológicos dos
séculos XIX-XX.**

Dissertação apresentada à Universidade de Coimbra para cumprimento dos requisitos necessários à obtenção do grau de Mestre em Evolução e Biologia Humana, realizada sob a orientação científica da Professora Doutora Ana Luísa Santos (Universidade de Coimbra) e do Doutor António Pedro Alves de Matos (Cooperativa de Ensino Superior CRL Egas Moniz).

Álvaro Monge Calleja

2015

SUMÁRIO:

| | |
|--|-----------|
| Índice de Imagens, Figuras e Gráficos | ii |
| Índice de Tabelas | vii |
| Resumo | viii |
| Abstract | x |
| Agradecimentos | xii |
| | |
| 1. INTRODUÇÃO | 1 |
| 1.1. <i>Fisiología Óssea Infantil: Porosidade metafisária e Periostite Fisiológica</i> | 5 |
| 1.2. <i>Contributo da Microscopía</i> | 8 |
| 1.3. <i>Objetivos</i> | 10 |
| | |
| 2. MATERIAL E MÉTODOS | 11 |
| 2.1. <i>AMOSTRA</i> | 11 |
| 2.2. <i>MÉTODOS</i> | 12 |
| | |
| 3. RESULTADOS | 16 |
| 3.1. <i>ANÁLISE MACROSCÓPICA</i> | 16 |
| 3.2. <i>ANÁLISE MICROSCÓPICA</i> | 26 |
| | |
| 4. DISCUSSÃO | 37 |
| | |
| 5. COMENTÁRIOS FINAIS | 48 |
| | |
| 6. BIBLIOGRAFIA | 51 |

APÊNDICES:

APÊNDICE 1: Ficha de registo dos esqueletos articulados da amostra de Amieira do Tejo.

APÊNDICE 2: Inventário das peças ósseas isoladas pertencentes às Sondagens 1, 3, 4, 7, 8, 10, 11, 13 e Vala de Drenagem do Castelo de Amieira do Tejo.

APÊNDICE 3: Esquema da metodologia para o desenvolvimento do Número Mínimo de Indivíduos (NMI) dos ossos longos isolados da amostra de Amieira do Tejo.

ÍNDICE DE FIGURAS:

| | | |
|--------------------|---|-----------|
| Figura 1.1. | A) Corte histológico das diferentes camadas de células transversalmente orientadas, constitutivas do prato de crescimento infantil. B) Estrutura em bicamada do Periósteo onde, (F) é a camada fibrosa externa, (C) é o <i>Cambium</i> interno, e (Co) faz referência ao Côrtex ósseo | 6 |
| Figura 1.2. | A) Esquema sobre as relações entre os fenómenos porosos da abóbada craniana; modificado de González Martín (1999b). B) Significado da presença de diferentes fenómenos porosos ao longo do desenvolvimento dos indivíduos | 7 |
| Figura 2.1. | Localização geográfica de Amieira do Tejo no Alto Alentejo (A), distrito de Portalegre (B), concelho de Nisa | 11 |
| Figura 2.2. | A) Microscópio Electrónico de Varrimento JEOL JSM-5400; B) Microscópio Binocular LEICA MD6; C) Evaporador de Vácuo JEOL JEE-4X | 14 |
| Figura 3.1. | A) Fragmentos do rádio esquerdo do indivíduo [CA.05.1031], onde se mostra: à esquerda, a aparência enrugada da diáfise do osso (seta vermelha), com evidências de levantamento da camada externa da cortical; à direita, extremo proximal do mesmo rádio, onde aparece assinalada a porosidade metafisária (seta branca). B) Visão medial do úmero direito do indivíduo [CA.05. 1021], onde, a vermelho, salienta-se uma lesão destrutiva com margens biseladas e coloração clara | 18 |
| Figura 3.2. | A) Parietais [CA.05.1034.7], observa-se porosidade ao redor da sutura sagital (quadro vermelho). B) Formação de osso novo periosteal na superfície medial da tíbia esquerda [CA.97.2005.4] | 20 |
| Figura 3.3. | Fragmento occipital, norma interna, do indivíduo [CA.05.1021]. A vermelho, lesão cortical e exposição do diploe craniano | I (21) |
| Figura 3.4. | Temporal esquerdo do indivíduo [CA.05.1031I] onde, a vermelho, salienta-se a existência de porosidade profusa por volta do canal auditivo e parte da porção escamosa | I (21) |
| Figura 3.5. | Em A) Face interna da grande asa do esfenóide esquerda do indivíduo [CA.05.1052]; a vermelho salienta-se porosidade. Em B) Corpo do esfenóide do mesmo indivíduo, extremamente poroso..... | I (21) |

| | | |
|---------------------|---|-------------|
| Figura 3.6. | Em A) Lesão porosa encontrada na margem supraciliar da órbita direita do indivíduo [CA.05.1052]. Em B) organização óssea por camadas do teto orbital do mesmo indivíduo | I (21) |
| Figura 3.7. | Figura 3.7. Ramo mandibular esquerdo do indivíduo [CA.05.1022] com porosidade (seta vermelha) na face lingual junto ao forámen mandibular | I (21) |
| Figura 3.8. | A) Norma posterior do úmero direito do indivíduo [CA.05.1022], onde, a vermelho, se indica porosidade e, a branco, uma grande lesão destrutiva localizada na face medial, de margens biseladas e coloração branca. B) Norma posterior do rádio direito do indivíduo [CA.05.1052]; os círculos vermelhos enfatizam a porosidade metafísaria, enquanto que a seta branca da metáfise inferior aponta para uma destruição de origem tafonómica. C) Ulna esquerda, em norma lateral, do indivíduo [CA.05.1030 I] com porosidae na metáfise distal; à direita, <i>close-up</i> onde pode observar-se quer porosidade (seta vermelha), quer uma lesão cortical, <i>a priori</i> , tafonómica, que expõe a trabécula interna | II (22) |
| Figura 3.9. | Norma posterior das metáfises distais dos fémures do indivíduo [CA.05.1037]. Os círculos vermelhos salientam a grande porosidade localizada nesta região | III (23) |
| Figura 3.10. | Metáfise proximal da Tibia esquerda do indivíduo [CA.05.1040]. Na porção superior pode observar-se porosidade (Círculo vermelho) | III (23) |
| Figura 3.11. | Fíbula esquerda e <i>Close-up</i> das duas metáfises do indivíduo [CA.05.1031], onde se mostra: a vermelho, porosidade metafísaria; a branco, eventos <i>post mortem</i> de natureza tafonómica | III (23) |
| Figura 3.12. | Clavícula esquerda, em norma inferior, do indivíduo [CA.05.1030 I]. A vermelho, porosidade associada ao extremo acromial (esquerda) e esternal (direita) | IV (24) |
| Figura 3.13. | Norma lateral do osso ilíaco do indivíduo [CA.05.1052]. Pode apreciar-se porosidade associada à cristal ilíaca (linha vermelha), assim como por volta da porção acetabular (Círculo vermelho) | IV (24) |
| Figura 3.14. | Porosidade do extremo esternal de costelas esquerdas e direitas, norma anterior, do indivíduo [CA.05.1022] | IV (24) |
| Figura 3.15. | Porosidade na escápula esquerda do indivíduo [CA.05.1052]. Na imagem A, observa-se a porosidade espalhada ao longo do ângulo lateral e inferior, assim como pequenos orifícios na zona perto da cavidade glenóide (a vermelho); na imagem B a porosidade atinge à porção supra- | IV (24) |

| | | |
|---------------------|--|-----------|
| | espinhosa e parte do processo Acromial (a vermelho)..... | |
| Figura 3.16. | Em A) <i>Cribra orbitalia</i> visível num fragmento do teto orbital esquerdo [CA.97.1006 14]. Em B) Norma orbital do zigomática [CA.05.1015.8] onde, a vermelho, salienta-se porosidade | V (25) |
| Figura 3.17. | Porosidade de origem patológica na face externa da grande asa direita do esfenóide; peça [CA.05.1015.18] | V (25) |
| Figura 3.18. | Em A) Norma inferior do rádio esquerdo [CA.05.1015.14] no que os círculos a vermelho salientam porosidade metafisária e a seta branca, denota uma possível lesão contusa. Em B) Porosidade associada à infecção periosteal detetada na face inferior do Rádio direito [CA.97.1006.64]; no <i>close up</i> à esquerda, mostra-se o engrossamento da cortical do osso, derivada da infecção diagnosticada na análise macroscópica | V (25) |
| Figura 3.19. | <i>Hiperostose porótica</i> na tábuia externa dum fragmento craniano indeterminado [CA.05.1010.5] | V (25) |
| Figura 3.20. | Norma superior da clavícula esquerda [CA.05.1015.15] que apresenta um aplastamento (círculo vermelho) do extremo acromial | V (25) |
| Figura 3.21. | Exemplos das superfícies corticais encontradas na amostra estudada. Da esquerda para a direita: A) Parede do poro do osso temporal do indivíduo [CA.05.1022], onde as fibras de colagénio estão mascaradas pela presença de elementos globulares (aumento 750x; escala 4,5µm.); B) <i>Close up</i> dos rebordos dos poros encontrados na cortical da órbita do indivíduo [CA.05.1052] onde, ao contrário que no resto, as paredes estão completamente contaminadas com algum tipo de elemento dissolvido sobre a superfície, conferindo um aspeto mais grosso aos elementos ósseos (aumento 1000x; escala 2,5µm.); e C) Superfície da órbita [CA.05.1019.8] mostrando a presença da componente orgânica fibrilar (aumento 750x; escala 3µm.) | 26 |
| Figura 3.22. | Comparação dos tipos de porosidade craniana encontrados em: A) Fragmento craniano indeterminado [CA.05.1010.5] onde a porosidade, microscopicamente, apresenta-se com um aspeto isolado e perfurante (aumento 100x; escala <i>Close up</i> 3µm.). B) Fragmento craniano indeterminado [CA.97.1006.17] onde a porosidade, tipo <i>pitting</i> , apresenta umas margens mais irregulares e o diploe craniano não está igualmente exposto (aumento 35x; escala <i>Close up</i> 1µ) | 27 |
| Figura 3.23. | Da esquerda para a direita, aspeto macroscópico (acima) e microscópico (embaixo) das <i>Pars basilaris</i> dos indivíduos: A) CA.05.1052 (38-40 semanas fetais [\pm 2 meses]) (aumentado 350 vezes); B) CA.05.1022 (2-3 anos [\pm 12 meses]) (aumentado 500 vezes); e C) CA.05.1021(4 anos [\pm 12 | 28 |

meses]) (aumentado 500 vezes)

- Figura 3.24.** A) Lesão porosa na face externa da grande asa do esfenóide do indivíduo [CA.05.1052], acompanhado, à direita, por um aumento da textura escadeada criada pela presença de Lacunas de Reabsorção (aumento de 50x e 750x respetivamente). B) Topografia da cortical porosa patológica observada na face externa da grande asa do esfenóide número [CA.05.1015.3] e *Close up* (à esquerda) da morfologia de um poro isolado, onde se percebe a distribuição circunferencial das fibras de colagénio (aumento 50x e 1000x respetivamente) 29

- Figura 3.25.** A) Micrografia da porosidade encontrada na superfície do teto orbital da peça óssea [CA.97.1006.14] (aumentado 350 vezes); B) Disposição das camadas de tecido ósseo do teto orbital do indivíduo articulado [CA.05.1052] (aumentado 500 vezes); C) Aumento da porção porosa encontrada na margem supraciliar da órbita direita do indivíduo [CA.05.1052] (aumentado 350 vezes); e D) Topografia cortical da superfície orbital do zigomático do mesmo indivíduo (aumentado 350 vezes) 30

- Figura 3.26.** À esquerda, morfologia dos poros encontrados perto do forâmen do Ramo mandibular do indivíduo [CA.05.1031] (aumento 75x) e evidências da sua natureza perfurante, como apresentado à direita (micrografia do mesmo indivíduo). Neste caso, o orifício deixa ver a disposição das fibras de colagénio, dispostas circunferencialmente (aumento 750x) 31

- Figura 3.27.** Disposição geral do extremo de um osso longo (à esquerda), exemplificado a partir da metáfise proximal da tíbia do esqueleto individualizado [CA.05.1031 I] (à direita; aumentado 350 vezes). Começando de acima para baixo, (*, à vermelho), representa a cartilagem calcificada do prato de crescimento (ou fise); posteriormente evidencia-se uma zona horizontal (#, à verde) e, finalmente, a distribuição columnar da metáfise (T, à amarelo) 32

- Figura 3.28.** Micrografias da topografia cortical de: A) Diáfise do fêmur [CA.05.1015.1] onde o osso lamelar dispõe-se em camadas (aumento 50x); B) Disposição das fibras de colagénio nas camadas do osso lamelar do rádio do indivíduo [CA.05.1031] (aumento 35x); *Close-up* do poro fisiológico encontrado ao longo da diáfise do fêmur [CA.05.1015.1] onde é impossível observar a disposição das fibras de colagénio pela presença de componentes estranhas ao osso (aumento 500x); D) Trama óssea (a 35x) pertencente à diáfise da face medial da tíbia do indivíduo [CA.05.1052] com uma textura e uma morfologia, em princípio, diferente à encontrada na imagem E (crescimento ósseo periosteal da

fíbula [CA.97.2005.5] a 500x) e aumento da organização das fibras orgânicas da cortical do osso original [5000x]). Na imagem F, apresenta-se o engrossamento cortical gerado pela presença de uma condição infeciosa no rádio [CA.97.1006.64] (aumento 50x), que não atingiu a totalidade do osso (Setas brancas); a existência de osso lamelar nesta imagem como na imagem D pode indicar um período maior de sobrevivência quando comparado com a apariência imatura do osso periosteal formado na imagem E

Figura 3.29.

A) Superfície cortical externa do extremo esternal de uma costela do indivíduo articulado [CA.05.1030] (aumento 35x). No círculo vermelho salienta-se a presença de superfícies osteocíticas típicas dos processos de remodelação óssea durante o crescimento do indivíduo. A seta branca mostra a natureza perfurativa da porosidade encontrada, vista a maior aumento no quadro acima à direita (aumentado 5000 vezes, escala 1 μ m.).
B) Evidências tafonómicas em forma de quebras ou microfracturas *post mortem* (a amarelo) na costela do indivíduo [CA.05.1052] (200x, escala 2 μ m.)

35

Figura 4.1.

Comparação entre a porosidade produzida pela Anemia (A), e a provocada por um processo inflamatório hemorrágico escorbútico (C). (B) representa uma das grandes asas do esfenóide em estudo ([CA.05.1015.18]), com uma aparência muito semelhante à imagem da direita

42

ÍNDICE DE TABELAS:

| | | |
|------------------|--|-----------|
| Tabela 1. | Resumo das metodologias utilizadas para o estudo da estimativa da idade à morte dos esqueletos articulados da amostra infantil de Amieira do Tejo | 13 |
| Tabela 2. | Idade à morte dos <u>indivíduos articulados</u> obtida a partir das medições obtidas (Tabela 3) com base na porção óssea e método utilizado | 16 |
| Tabela 3. | Resumo das medidas médias (em milímetros) realizadas nos indivíduos não adultos da amostra de Amieira do Tejo | 17 |
| Tabela 4. | Resumo da contagem por lateralidade, número de osso e número de indivíduos para a obtenção do NMI das <u>peças ósseas isoladas</u> procedentes do Castelo de Amieira do Tejo | 19 |
| Tabela 5. | Relação entre a peça óssea e o(s) músculo(s) e a(s) artéria(s) envolvidas no desenvolvimento da hemorragia causada pelo escorbuto | 39 |
| Tabela 6. | Relação das características macroscópicas e microscópicas das doenças que podem induzir porosidade no tecido ósseo | 46 |

RESUMO

O diagnóstico paleopatológico continua a lidar com o dilema que conecta, paradoxalmente, um alto número de casos de mortalidade infantil e a reduzida variedade de doenças referenciadas como “possíveis” causas da morte: infecções, doenças metabólicas e traumatismos. A presença de porosidade óssea, como única evidência macroscópica frequente em muitos casos arqueológicos infantis, é extremamente alta nas porções cranianas e pós-cranianas e pode atribuir-se à patologia, ao desenvolvimento biológico, e/ou à diagénese. No entanto, a distinção macroscópica da sua origem não é fácil, e a junção intrínseca entre este tipo de doenças, fornece evidências conflituosas que dificultam o diagnóstico diferencial.

Com o propósito de desenvolver outras metodologias mais precisas do que a simples observação a olho nu, o objectivo deste estudo é realizar um exame topográfico (cortical) da superfície óssea, para testar a fiabilidade do Microscópio Electrónico de Varrimento (MEV) como ferramenta diagnóstica não destrutiva. A base desta investigação radica na determinação de diferenças entre as manifestações ósseas mencionadas anteriormente, e as possíveis diferenças entre indivíduos de idades diferentes.

A amostra compõe-se por 9 esqueletos articulados e um conjunto de fragmentos ósseos, que podem atribuir-se à existência de um total de 29 indivíduos segundo o NMI obtido a partir dos ossos temporais. Estes restos, não adultos, foram exumados da Praça de Armas do castelo da vila Alentejana de *Amieira do Tejo* (Portugal), e datam dos séculos XIX e XX. Depois da realização da estimativa macroscópica da idade à morte, 70 amostras foram estudadas e fotografadas com um microscópio binocular Leica MD6, e observadas num Microscópio Electrónico de Varimento JEOL JSM-5400 a 20KV no modo de electrões secundários. Para este fim, os restos foram cobertos com uma camada de Carbono num Evaporador de Vácuo JEOL JEE-4X.

Apesar de que a idade à morte estimada oscilara entre os 0-6 anos de idade - através das características dentais macroscópicas - foi observado um desfasamento entre o grau de desenvolvimento ósseo, com idades muito mais precoces, e o dentário, com idades mais avançadas. Isto pode estar associado com eventos stressantes durante a vida (*p.ex. Malnutrição, condições do meio ambiente, doenças...*), sobretudo, naquelas estruturas porosas encontradas para além dos 5-10mm. do extremo do osso.

A bibliografia sobre o contexto socioeconómico da região mostra precariedade, insalubridade e uma alta taxa de mortalidade infantil. Este estudo exploratório mostra

que é essencial desenvolver novas metodologias que esclareçam a etiologia multifatorial que envolve este tipo de alterações, dado que permite combinar um excelente detalhe, uma boa resolução, simplicidade no emprego, e o pré-requisito de ser não destrutiva.

Até a data o controverso estudo que envolve os sinais porosos só tem tido sucesso com evidências patognomónicas. São precisos mais estudos que potenciem a funcionalidade da microscopia de varrimento, sobretudo, se tencionamos encontrar características microscópicas patológicas que permitam depurar o diagnóstico macroscópico. Ao mesmo tempo esta dissertação salienta as consequências do estudo da infância, já que esta fração demográfica supõe o reflexo mais próximo dos parâmetros do meio ambiente e da economia, e permite também inferir sobre restrições culturais, práticas de aleitamento e certos tabus alimentares, características extremamente importantes para a pesquisa populacional antropológica.

Palavras Chave: mortalidade, porosidade, desenvolvimento biológico, tafonomia, SEM.

ABSTRACT

Paleopathological diagnosis continues to struggle with the quandary that connect, paradoxically, a high number of infancy mortality cases, and the reduced variety of disease referenced as “possible” causes of death: infections, metabolic diseases and trauma. Bone porosity presence, as a single common macroscopic evidence found in many archaeological infant cases, is extremely high in their cranial and post cranial skeleton and may be attributed to pathology, biological development, and/or diagenesis. However, to distinguish those origins macroscopically is not easy, and the intrinsic junction between this kinds of sickness, provide conflicting evidences that makes difficult the differential diagnosis.

With the purpose of developing other more precise methodologies than the simple observation with the naked eye, the aim of this study is to perform a topographic (cortical) surface exam, to test the reliability of the Scanning Electronic Microscopy (SEM) as a non-invasive diagnostic tool. The base of this investigation lie in determining differences between the bone manifestations mentioned above and possible differences between different age individuals.

The sample consists of 9 single non-adult skeletons and an ossuary settlement of non-adult bone fragments (compound by a total of 29 individuals according to the MNI obtained by temporal bones), recovered inside the castle of *Amieira do Tejo* villa (Alentejo, Portugal), and dating from the 19th and 20th centuries. After performing the macroscopic age at death estimation, 70 samples were studied and photographed with a Leica MD6 binocular microscope, and selected porous areas were further observed in a JEOL JSM-5400 Scanning Electron Microscopy (SEM) at 20KV in secondary electron mode. For this end, the remains were carbon coated in a JEOL JEE-4X Vacumm Evaporator.

Despite the age at death was between 0-6 years old as estimated by the macroscopic study of dental characteristics, a mismatch between bone and teeth development degree was observed, being the first younger than the second. This, is possibly associate to stressful events during life (*e.g. malnutrition, environmental conditions, diseases...*), above all, that porosity structure found beyond 5-10mm from the bone end. The bibliography about the socioeconomic context of the region shows precariousness, unhealthiness, and a high infant mortality rate. This exploratory study shows it is essential to develop news methodologies to shed light on the multifactorial aetiology

this type of alterations entailed, as they allows to combine an excellent detail, a good resolution, simplicity of operation, and the prerequisite of being nondestructive.

At the present moment, the controversial study involving porous signals only have had success with pathognomonic evidences. Further studies that enhance the functionality of the scanning electron microscope are needed, especially if we intend to find pathological microscope features that enable to polish macroscopical diagnosis. At the same time, this dissertation points out the consequences of childhood studies, as this demographic fraction supposes the most closely reflection of environmental and economic parameters, as well as allow to infer about cultural restrictions, breastfeeding practices and certain food taboos, a very remarkable characteristics for anthropological populational research.

Key Words: mortality, porosity, biological development, taphonomy, SEM.

AGRADECIMENTOS:

Para alguém que escreve uma tese pela primeira vez, este trabalho apresenta-se *a priori*, como uma tarefa árdua. No entanto, neste ponto, e depois de tantos dias de leituras, comparações, resumos e, sobretudo, aqueles momentos em que é impossível enlaçar as letras para formar uma frase coerente, as palavras de agradecimento para aquelas pessoas que me ajudaram, apoiaram, ou que se preocuparam pelo meu trabalho, escrevem-se praticamente sozinhas.

Primeiramente gostaria dedicar este trabalho aos meus pais. Porque eles são o exemplo perfeito de dedicação, afimco e trabalho bem feito. Porque estão ali nos bons e nos maus momentos; e porque se cheguei até onde estou agora, é fundamentalmente e exclusivamente por tê-los sempre ali. Porque desde sempre têm-me oferecido tudo o que eles têm, e porque sei que continuarão oferendendo-me, este trabalho é tanto vosso como meu. E prometo que não será o último, e que vossa abnegação terá o fim último que se merece, para seguir orgulhando-vos como eu me sinto orgulhoso de vocês. Junto com estas frases, também gostaria agradecer ao resto da minha família, porque sempre estão preocupados com as minhas idas e vindas, com o meu trabalho em geral; e porque embora neste caso vivamos em países diferentes, a vossa mente sempre tem um pensamento em mim.

Da mesma forma agradeço o apoio fornecido pela Doutora Ana Luísa Santos, pela sua disponibilidade constante, e pela maneira em que incentiva os alunos a darem forma e sentido aos seus trabalhos, reflexionando e pormenorizando cada frase, para que sejam reflexos deles próprios. Porque tanto ela como o resto dos professores do Mestrado em Evolução e Biologia Humana têm sabido transmitir-me os seus conhecimentos e saberes procedentes da mais trabalhada das experiências, e dar-me a oportunidade de poder fazer desta disciplina, a minha profissão.

À Cooperativa de Ensino Superior Egas Moniz, e muito especialmente ao Doutor Antonio Pedro Alves de Matos, pela oportunidade magnífica que me forneceu para o desenvolvimento desta dissertação, assim como pelo seu acercamento, explicações e disponibilidade.

À Ângela Araújo, ao Bruno Magalhães e à empresa Archeo'Estudos, Lda., por fornecerem-me sem nenhum tipo de inconvenientes qualquer informação útil para a realização desta tese.

À Chryssi Bourbou pela ajuda e dedicação prestadas, ao fornece-me material fotográfico necessário para focar o diagnóstico de algumas das amostras em estudo.

E finalmentente, e não por isso menos importante, aos meus amigos. São muitos os nomes, procedências e momentos vivídos, e embora gostaria de dedicar-vos esta tese individualmente, tudo se resume a um “obrigado” com letras maiúsculas. Obrigado a todos por oferecerem-me esses momentos de entretenimento tão merecidos, essas situações que só permitem diversão e risos, e que tendem a resultar mais eficazes do que o melhor dos artigos bibliográficos para realizar este trabalho. Obrigado a Portugueses, Brasileiros e Espanhóis por todo isto e muito mais, porque a melhor parte desses momentos vividos, é que podem voltar-se a viver as vezes que nós queramos.

Não obstante, os dois últimos anos da minha vida estive rodiado por pessoas magníficas, que souberam fazer-me sentir à vontade nesta terra, e que fizeram dela a minha segunda casa. Porque ao vosso lado, as saudades sempre foram menores, e por me mostrarem a qualidade humana da população portuguesa. Obrigado às Anas, à Catarina, à Cláudia, ao Ed, ao Jimmy, à Marta, à Patricia, à Sílvia, à Vicky... e ao resto de gente especial que conheci quer nas aulas, quer no percurso da tese. Em especial à Inês e à Lucy, por estarem sempre dispostas a resolver-nos qualquer dúvida que nos surjia, e por explicar-nos as dicas que elas utilizam para facilitar-nos o trabalho, com um grande sorriso e a humildade própria do melhor dos investigadores.

À Carina, porque não há ninguém no mundo mais trabalhadora, prestável e eficiente. Pela tua ajuda nos momentos de maior stresse, e pela tua companhia constante tanto nestos dois anos de mestrado como nos que ainda faltam por chegar.

E não, não estou a esquecer-me de mais ninguem, porque durante a realização deste escrito, esteve constantemente a pensar como agradecer a tua companhia diária, Maria. Porque parece que vinte e quatro horas ao dia não são suficientes para ficarmos fartos um do outro. Pela tua disponibilidade sem limites, para ajudar-me com qualquer coisa que eu te pedisse, independentemente da hora, do cansaço, ou da quantidade de trabalho que tivesseses. Mas sobre tudo, por seres o meu apoio, uma pessoa incrível que sei que sempre estará para mim, sem importar nem a distância, nem o tempo.

<<How many infants, daily how many children, how many flowering youths, how many robust young men are borne with weeping and great grief to the tomb>>.

John Longland, Bispo de Lincoln, Canterbury (1520).

1. INTRODUÇÃO

Para a Antropologia Biológica, o “Estado de Saúde” deve supor uma ferramenta útil para se perceber a interligação existente entre a biologia, a cultura e o meio ambiente das populações arqueológicas (Ribot, 1996). As crianças, consideradas o ser mais vulnerável dentro da sociedade (Lewis, 2007), podem fornecer informação importante para a compreensão dos padrões de atividade, dieta e distribuição de alimentos, demografia, patologia e/ou stresse¹ da população de origem (Reitsema e Mcilvaine, 2014). Após a década de 1980, com o aparecimento de metodologias de diagnóstico mais precisas, o número de publicações sobre indivíduos não adultos aumentou exponencialmente (Schultz *et al.*, 2007). No entanto ainda existem questões em aberto, sobretudo, relativamente ao “*Universo funerário Infantil*” (Isidro *et al.*, 1996). A mortalidade na infância é um processo complexo que conjuga componentes tais como os níveis de urbanização, a sanidade, a higiene, os cuidados médicos e a nutrição (Mosley e Chen, 1984). Apesar de existirem diferenças em termos de frequências entre o passado e o presente, atualmente a mortalidade infantil continua a ser alta, existindo uma maior proporção de mortes nos indivíduos em idade pós-neonatal (1-59 meses) do que nos neonatais (0-27 dias) (ver Black *et al.*, 2010).

Como salientaram Reitsema e Mcilvaine (2014: 181): “[...] a relação entre o stresse e a saúde é difícil de precisar [...]”, questão que tem sido motivo de debates durante as últimas décadas (Suby, 2012). Saúde entende-se como a relação entre a qualidade de vida e a doença, a qualidade nutricional e/ou os fatores fisiológicos (Reitsema e Mcilvaine, 2014). Mas, por outro lado, a OMS (1999) destaca que não só implica a ausência de doenças, mas também o bem-estar físico, mental e social. Esta última acepção continua a ser utilizada por muitos autores, mas o seu conteúdo não é muito claro (Bircher, 2005), razão que motivou outras definições mais abrangentes. Assim pode-se referir a “*Abordagem bioestatística*” de Boorse (1997), cujo ditame coloca a doença como a deterioração ou a limitação da eficiência funcional do indivíduo, incluindo requerimentos determinados biológica, cultural e socialmente, e que ao mesmo tempo contradiz o critério da OMS (Suby, 2012). Mais tarde esta visão adicionou outra dimensão baixo a denominada “*Abordagem holística*” de Nordenfelt (2007), que combina no mesmo discurso a sobrevivência biológica e a qualidade de

¹**Stresse:** Mudança fisiológica causada pela tensão num organismo provocada por pressões ambientais, nutricionais ou de outra índole (Huss-Ashmore *et al.*, 1982).

vida dos indivíduos ao referir que o estado de completa saúde só se concebe quando o indivíduo é capaz de atingir as suas metas de maneira satisfatória. Isto tem levado a um certo acordo na conceção da saúde como “[...] a habilidade de lidar com as demandas da vida” (Law e Widdows, 2008:308). Portanto, a saúde e a doença têm de ser consideradas como uma entidade complexa carente de significância separadamente, fruto de um equilíbrio de fatores que confluem no sistema dinâmico ser humano (Topolski, 2009), e que variam no tempo e no espaço (Suby, 2012).

O intervalo demográfico referente aos indivíduos infantis induz certas dificuldades que dificultam o seu estudo. A representação dos restos humanos pretéritos costuma ser escassa e dispersa (Mays, 2014), e muitas vezes os ossos não estão bem representados em amostras pré-históricas (Castilla *et al.*, 2014). Normalmente, o número de esqueletos de recém-nascidos e crianças muito jovens não se corresponde com os valores demográficos esperados (Guy *et al.*, 1997). Isto pode explicar-se mediante o modelo de quatro filtros proposto por Hoppa (1996), relacionados com questões culturais, tafonómicas e metodológicas (ver Cardoso, 2003/2004). Por outro lado a dificuldade na formação de definições precisas sobre a *saúde* e o *estilo de vida* em populações vivas, agrava-se em populações do passado, ao mostrarem sintomas e etiologias menos evidentes e mais difíceis de interpretar (Wood *et al.*, 1992), sobretudo em crianças. Para além de que as mortes podem ter tido lugar antes que a patologia provocasse dano ósseo (Djuric *et al.*, 2008), ou que os indivíduos experimentarem uma associação (comorbilidade) entre diferentes condições mórbidas que mascare os seus sinais individuais pela interação sinergística criada no organismo.

A disponibilidade nutricional e o contexto ambiental no qual cresceram estes indivíduos é um fator importante para o seu desenvolvimento, em que normalmente tende-se a associar as carências nutricionais a um problema exclusivo das regiões menos desenvolvidas (Hawkes e Bingham, 2013). Se considerarmos a *Nutrição* como a disponibilidade dos componentes essenciais da dieta para um correto funcionamento do indivíduo (Beaumont *et al.*, 2015), a desnutrição não está necessariamente ligada a uma carência alimentar, e não é questão exclusiva de populações menos desenvolvidas (Katona e Katona-Apte, 2008). De facto, alguns estudos antropológicos reforçam esta ideia ao correlacionarem a presença de certos indicadores de stresse em populações com uma boa disponibilidade de matérias primas alimentares (Bourbou, 2014; Buckley *et al.*, 2014; Halcrow *et al.*, 2014). Como mencionado no journal “*The Telegraph*”: “[...] em alguns grupos populacionais atuais, a dieta e a nutrição estão a voltar a ser tão pobres

quanto as de há 100 anos (Sanghani, 2013) [...] e certas doenças pretéritas, designadamente o Escorbuto e o Raquitismo, estão a regressar (Hawkes e Bingham, 2013) [...].” Portanto, para um correto estudo nutricional em populações do passado é preciso contar sempre com a existência doutras sintomatologias, como a doença diarreica infantil e a má absorção, casos congénitos derivados de uma maior incidência de anemia na mulher (menstruação, gravidez e parto), a escassa quantidade de ferro no leite materno e o aleitamento prolongado, as infecções parasitárias e um alto consumo de fitatos vegetais (*p.ex.* consumo de milho) (Walker, 1986; Polo-Cerdá *et al.*, 1999a; Roberts e Cox, 2003).

Amoroso *et al.* (2014: 465) afirmaram que “[...] no estudo sobre populações arqueológicas, as doenças infeciosas e a malnutrição costumam ser as causas principais da mortalidade infantil [...]”. A desnutrição e a malnutrição são fatores que predispõem as crianças ao desenvolvimento de **Doenças Metabólicas Ósseas** (*p.ex* Escorbuto, Raquitismo e Anemia [Ortner e Mays, 1998; Brickley e Ives, 2008]). Estas podem induzir um crescimento abaixo do considerado como padrão normal dos indivíduos, aumentando a incidência e o risco de morte por **Infeções** (*p.ex.* Osteomielite), mediante o que Scrimshaw *et al.* (1968) e Keusch (2003) denominaram de interações sinergísticas, antagónicas e cíclicas. Ao mesmo tempo, esta alteração do metabolismo ósseo pode predispor a diminuição das qualidades biomecânicas do osso (Carter e Beuapré, 2001), provocando deformações e quebras (**Traumatismos**) que complicam o diagnóstico diferencial, sendo que a ligação intrínseca das doenças metabólicas, por si só, já é uma dificuldade na realização do dito diagnóstico.

Durante muitos anos o Escorbuto foi dissimulado pela presença de Raquitismo (Weinstein *et al.*, 2001; Pimentel, 2003), ao mesmo tempo que, e segundo diversos autores, a anemia ferropénica se pode deduzir como um sintoma secundário que tem origem na presença do Escorbuto (Ortner *et al.*, 2001; Burk e Molodow, 2007). Isto deve-se à dificuldade em estabelecer critérios que determinem a gravidade de determinadas patologias e às características inerentes dos ossos dos indivíduos não adultos (Guy *et al.* 1997; Ortner *et al.*, 2001; Ortner, 2003). Daí que seja necessário o apoio na documentação clínica (Ortner *et al.* 2001) e histórica (Tiesler *et al.*, 2014), na distribuição e localização das lesões (Ortner *et al.*, 1999; Brown e Ortner, 2011; Bourbou, 2014), nos traços microscópicos observados (Lóvasz *et al.*, 2013) e nos dados ecológicos e culturais recolhidos (White *et al.*, 2006).

Paradoxalmente, na maioria dos restos ósseos não adultos, a alta taxa de mortalidade não se correlaciona com o número de evidências macroscopicamente visíveis (Djuric *et al.*, 2008). Nestes casos, os ossos limitam-se a expor pequenas aberturas superficiais, localizadas no crânio e nas metáfises dos ossos longos, atingindo, em ocasiões, quase a totalidade das regiões anatómicas do esqueleto (González Martín *et al.*, 2003). A análise destas alterações, é uma questão com longa discussão paleopatológica (Polo-Cerdá e Villalán Blanco, 2001; González Martín *et al.*, 2003). Historicamente tem-se recorrido ao termo “*Porosidade*” para nomear este tipo de manifestações, como termo unitário entre diferentes campos da ciência (Rothschild, 2013). Em antropologia, paleontologia e paleopatologia este qualificativo faz referência a “*qualquer tipo de descontinuidade da superfície cortical*” (Rotchschild, 2013: 581), atribuindo-o à presença de orifícios, poros, cavidades, canais vasculares, união das fibras de Sharpey periosteais, ou à trabécula visualizada pela erosão do osso subcondral, entre outros (Agnew e Stout, 2012). Junto com estas dificuldades na nomenclatura, é de salientar os estudos que normalmente abordam uma análise superficial da porosidade cortical, que tipicamente fazem referência às superfícies internas vistas em secções, e não sobre o osso intacto (Bell *et al.*, 2001; Goldstein *et al.*, 2010).

O problema surge no momento de determinar se essas manifestações são normais, devidas ao próprio processo de crescimento, ou anómalas pela existência de patologias ou indícios da interação entre o osso e o contexto de enterramento (Ortner *et al.*, 2001; Mansilla *et al.*, 2014). Por vezes, dentro deste conceito é de salientar a manifestação de osso novo periosteal, o qual também não está isento de crítica (Weston, 2008). Para alguns especialistas, nomeadamente Weston (2009), este tipo de crescimento ósseo não se deve considerar um indicador de stresse, mas continua a dar visões importantes sobre a saúde e a mortalidade (DeWitte, 2014). Daí que sejam necessários desenvolver mais estudos para entender como os fatores de formação/reabsorção óssea são estimulados pelo stresse, e como esta alteração varia com a idade, o sexo, e/ou o estado nutricional do indivíduo (Klaus, 2014b: 299).

Até a data não existe bibliografia, nem antropológica nem clínica, que permita qualquer diferenciação da natureza deste tipo de alterações na cortical externa (Bisseret *et al.*, 2015). Esta afirmação vê-se ratificada pela baixa resolução dos métodos radiológicos que impedem uma correta visualização do relevo cortical (Rotchschild, 2013). Devido tanto à carência de descrições microscópicas como à complexidade inerente do traço poroso, em alguns estudos, nomeadamente de Ribot (1996), estas

evidências servem de pretexto para excluir os indivíduos infantis mais jovens, por serem extremamente controversas. Apesar de que nestes indivíduos, a porosidade metafísaria e em volta dos alvéolos dentários (Bourbou *et al.*, 2014), assim como a formação de osso novo periosteal, ou Periostite Fisiológica (De Silva *et al.*, 2003; Rana *et al.*, 2009) é um traço próprio do seu desenvolvimento, só foi encontrada a seguinte sugestão: “[...] a distinção da porosidade, resultado da redução do diâmetro metafísário e o grau de lesão porosa relativo ao comprimento do eixo ósseo [...] raramente se espalha mais do que 5-10mm. do extremo em crescimento [...]” (Ortner, 2003: 15).

1.1. Fisiología Óssea Infantil: Porosidade metafísaria e Periostite Fisiológica

As crianças são indivíduos em desenvolvimento, cujo tecido ósseo requer um fluxo contínuo de nutrientes para manter a sua estrutura celular (Keith, 1981). A “*Primeira Infância*”, que vai do nascimento até aos 6 anos de idade (Cunha *et al.*, 2009), abrange dois momentos cruciais na vida destes indivíduos – o nascimento e o desmame (Allen, 1984) – acompanhado do aumento da massa corporal por volta dos 2-3 anos (González Martín *et al.*, 2003). Epidemiologicamente este intervalo etário está altamente correlacionado com a manifestação de patologias (Katzenberg *et al.*, 1996; Herring *et al.*, 1998) que, em diferentes momentos da história da humanidade, poderiam ser desencadeadas por fatores externos de índole ambiental, social e/ou cultural (*p.ex.* desastres naturais, guerras, desmame prematuro, cultura e disponibilidade alimentar, e/ou preconceitos religiosos [ver Hess e Fish, 1914; Hess, 1917; Grewar, 1958; Wing e Brown, 1979; Tienboon *et al.*, 1983; Estienne *et al.*, 2011]). Se a nutrição é inadequada, as pobres defesas infantis serão afetadas (Goodman e Armelagos, 1989), e se este tipo de condição ocorre de forma reiterada, podem-se especular variações em termos de crescimento, reprodução, padrões de actividade, cognição, comportamento e desempenho social, que podem provocar quer a morte em idades muito precoces, quer induzir outras anomalias que se refletam na sua vida adulta (Allen, 1984).

No percurso entre a infância e a adolescência existe uma substituição progressiva da medula vermelha por amarela, começando no esqueleto apendicular, da parte distal para a proximal, e das diáfises para as metáfises (Andrews, 2000). Portanto, os extremos ósseos devem-se ver como os locais onde a medula vermelha se armazena mais tempo, principalmente no fêmur e no úmero (Loevnera *et al.*, 2002). Isto poderia ter relação com os casos de *cribra femoralis* e *cribra humeralis* comentados pelos grupos de estudo

portugueses e espanhóis, mas é difícil comparar resultados com outros trabalhos por falta de dados (Miquel-Feucht *et al.*, 1999a).

Nas regiões acima da zona metafísaria é onde tem lugar o processo de crescimento longitudinal dos ossos longos, denominada placa epifisária ou fise (Piszczatowski, 2011). Aqui existem quatro camadas de condrócitos, avasculares (Bush *et al.*, 2008), em diferente estadio de calcificação (Wang *et al.*, 2015) e que recebem o aporte sanguíneo, fundamentalmente, dos vasos epifisários e metafisários (Figura 1.1A). Desta forma Hunter e Arsenault (1990) associaram as cavidades destes vasos com as perfurações encontradas no córtex. Por outro lado, a membrana periosteal que recobre as superfícies ósseas externas, à excepção daquelas revestidas por cartilagem (Chen *et al.*, 2012), pode-se ver estimulada por fatores relativos à presença de patologias, hormonas e outras moléculas de sinalização (Dimitriou *et al.*, 2005; Weston, 2012; De Witte, 2014). O seu potencial para gerar osso é extremamente elevado em crianças, sobretudo no que diz respeito à camada interna, o *cambium* (Figura 1.1B) (Bisseret *et al.*, 2015).

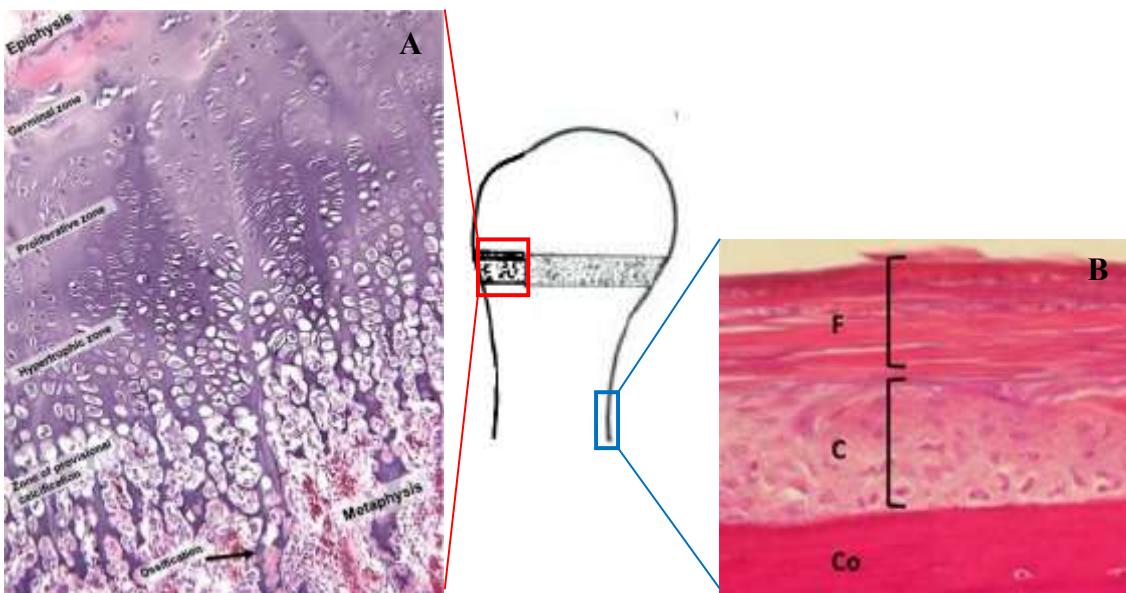


Figura 1.1. A) Corte histológico que representa as diferentes camadas de células transversalmente orientadas, constitutivas do prato de crescimento infantil. B) Estrutura em bicamada do Periósteo onde, (F) é a camada fibrosa externa, (C) é o *Cambium* interno, e (Co) faz referência ao CórTEX óSSEO. Adaptado de Bisseret *et al.*, 2014: 322 e Wang *et al.*, 2015: 2, respetivamente.

De maneira geral, os estudos antropológicos que relacionam as questões nutricionais com a presença de manifestações porosas, tendem a focar-se nos denominados *Indicadores de Stress Fisiológico*. Esta temática tem sido imensamente abordada, mas, como comentado por González Martín e colaboradores (2003), parece que o elevado

número de estudos realizados não responde ao escasso conhecimento que se tem a seu respeito, devido ao grande leque de etiologias potencialmente atribuíveis. Segundo o trabalho destes investigadores, têm-se encontrado vários fenómenos porosos cranianos aparentemente distintos. Desta forma a Figura 1.2A descreve a evolução que estes sinais em simultâneo com o crescimento dos indivíduos, enquanto que a Tabela 1.2B apresenta de maneira sucinta o possível significado do aparecimento de distintos fenómenos porosos em cada idade.

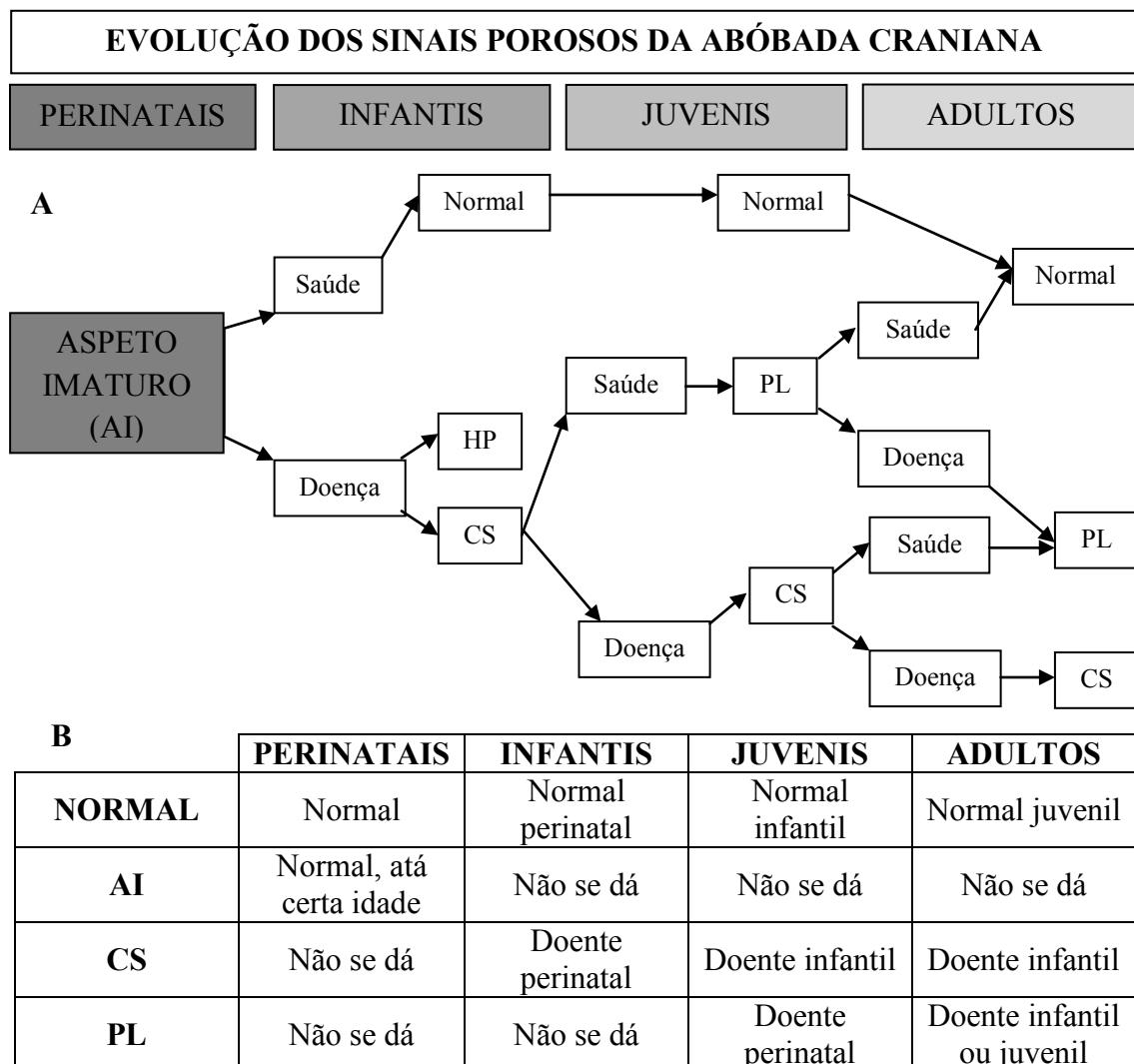


Figura 1.2. A) Esquema das relações entre os fenómenos porosos da abóbada craniana; modificado de González Martín (1999b: 195). B) Significado da presença de diferentes fenómenos porosos ao longo do desenvolvimento dos indivíduos. Modificado de González Martín *et al.*, (2003: 243).

Abreviaturas: AI (*Aspetto imaturo*) representa a porosidade generalizada nas várias regiões do esqueleto; CS (*cribra symmetrica*) é uma lesão ao redor da sutura lambdoide, semelhante à *cribra orbitalia*; HP (*hiperostose porótica*) é um fenómeno semelhante aos anteriores, mas com engrossamento da parede craniana; e, finalmente PL (*pele de laranja*), é uma manifestação porosa fina que acontece nos adultos, mas que carece de engrossamento ósseo.

Sobre a porosidade do colo femoral, que costuma estar representada em peças hiperplatinémicas (muito achatadas) de indivíduos não adultos no intervalo etário 3-18 anos (Miquel-Feucht *et al.*, 1999a), as conclusões histológicas obtidas apontam para uma substituição da estrutura cortical compacta para osso esponjoso, observando-se lesões intensas, dispersas, coalescentes e de rebordo afiado. Em adultos, as características topográficas mudam radicalmente, atingindo uma afetação leve da dita região anatómica, com poros de distribuição localizada e discreta, e rebordos arredondados (González Martín *et al.*, 2003).

Portanto, isto parece apontar para que a prevalência do *Sindrome* (ou *Fenómeno Osteoarqueológico Poroso* (ou *Criboso*) (Polo-Cerdá e Villalain Blanco, 1999a; González Martín, 1999a), esteja diretamente relacionada com a idade do indivíduo, sempre com uma maior proporção de poros a idades mais precoces, salvo que exista patologia.

1.2. Contributo da Microscopia

Neste contexto a abordagem microscópica tem muito que oferecer, mas o seu desenvolvimento tem sido lento (Weston, 2009; Peddie e Colinson, 2014). Aplicado já a diferentes áreas da paleontologia, da tafonomia e da antropologia, são poucos os diagnósticos paleopatológicos que se beneficiam deste tipo de recursos (*p.ex.* Stout e Teitelbaum, 1976; Marcsik *et al.*, 1984; Bell e Jones, 1991; Maat, 1991; Aaron *et al.*, 1992; Roberts e Wakely, 1992; Maat e Baig, 1997; Brickley e Ives, 2007; Mays *et al.*, 2007). Como comentado por Bourbou (2014), a sua aplicação tem permitido desvendar as diferenças existentes entre o Escorbuto, a Inflamação e a Anemia (Carli-Thiele, 1995; Schultz, 2001; Ortner *et al.*, 2001; Brickley e Ives, 2008). Apesar de fornecer informação exclusivamente superficial (Schultz, 2001), destaca-se como uma ferramenta formidável por unir a simplicidade da preparação com uma capacidade de rendimento semelhante ao complexo microscópio de transmissão (Joy, 2008). A combinação desta metodologia com outras aproximações pode fornecer informação importante e evitar possíveis enviesamentos relativos à sub/sobreestimação da prevalência de determinadas patologias, mas é preciso mais investigação ao respeito. Além disso, permite determinar a composição dos constituintes sem preparação prévia do exemplar, através da espectroscopia de raios X por dispersão em energia (EDX ou EDS) (Olsen, 1988) e possui o pré-requisito, ao contrário do que acontece com a histologia, de ser não destrutiva.

O estudo microscópico em geral tem sido objetivo de inúmeras discrepâncias ao longo dos anos, sendo a paleohistologia um bom exemplo desta afirmação. Como comentado por De Boer *et al.* (2013), a ausência de partes moles e a limitada capacidade para reagir perante o estímulo mórbido do tecido ósseo, somente permitem ligar um pequeno subconjunto de patologias com alterações histológicas patognomónicas. O resto de patologias compartilham características microscópicas semelhantes, levando a certos especialistas, nomeadamente Waldron (2009), a minimizar esta disciplina como ferramenta diagnóstica (De Boer *et al.*, 2013). Além disso, é possível adicionar outra limitação mais a este tipo de estudos, também aplicável ao campo da microscopía electrónica: o nível de experiência requerido por parte dos investigadores para interpretar a morfologia óssea a nível microscópico (Schultz, 2012). No entanto, este ceticismo nas últimas décadas parece haver experimentado uma redução, sendo que muitos manuais paleopatológicos já incluem um apartado dedicado à paleohistología (Assis, 2013) e referências importantes sobre outras metodologias de índole microscópica (*p.ex.* Grauer, 2012). Como um dos mais acérrimos especialistas nesta área, Schultz sugere que esta abordagem é crucial para o diagnóstico de restos arqueológicos, já que tem a potencialidade de produzir diagnósticos fiáveis para a reconstrução etiológica e epidemiológica da doença (Schultz, 2001). Como se tem observado, as condições patológicas e tafonómicas alteram a composição química e microestrutural do osso (Stout, 1978; Van der Merwe *et al.*, 2010), podendo enviesar, por exemplo, o grau de preservação dos restos considerados no estudo paleobiológico. Desta maneira Assis (2013) conclui que os paleopatologistas precisam “voltar ao básico” para perceber os segredos escondidos nas lesões óseas para além da simples observação macroscópica, combinando novos descobrimentos com análises mais sistemáticas dos dados microestruturais e biomoleculares.

O tecido ósseo é um sistema poroso de grande hierarquia e complexidade (Wang e Ni, 2003; Mansilla *et al.*, 2014), que mostra três cavidades micrométricas principais – os canais Haversianos (50 μ m), os orifícios osteocíticos (1-50 μ m), e os canalículos entre as lacunas (de diâmetro menor de 1 μ m) – assim como outras ainda mais pequenas, nomeadamente osteões, baías de reabsorção e canais vasculares (Bosch *et al.*, 2014). Desde este ponto de vista, também é possível diferenciar dois tipos de osso: **primário, imaturo ou woven**, e **secundário ou lamelar**, encontrando diferenças na distribuição das fibras colagénicas. No primeiro caso, estas dispõem-se de maneira entrelaçada, sem ordem, enquanto que no segundo estão mais organizadas, passando paralelas entre si

dentro de cada lamela, seguindo o modelo “*twisted-plywood*” estabelecido por Giraud-Guille (1988). Este modelo foi alvo de muitas críticas até se perceber que as fibras de colagénio, paralelas, orientam-se ortogonalmente em camadas alternadas, através da sucessão de um par de camadas de espessura heterogénea, com um desfasamento de 30° entre ditas unidades (Weiner *et al.*, 1997).

O osso imaturo é próprio do desenvolvimento fetal e dos processos patológicos (*p.ex.* superfícies de fraturas, crescimento periosteal, etc.) (Weiner e Wagner, 1998). Durante o desenvolvimento infantil, a dita estrutura é própria dos ossos longos antes que os indivíduos atinjam os 4 anos de idade, momento em que o número e a espessura das camadas ósseas aumentam (Su *et al.*, 2003). Segundo Boyde e Hobdell (1969a) este tipo de osso é facilmente identificável através da microscopia de varrimento, porque é extremamente vascularizado, possui uma grande quantidade de cristais de hidroxiapatite e está ligado aos processos de modelação e remodelação, observando-se um grande número de lacunas osteocíticas (Boyde, 1972). Não obstante, a desorganização que caracteriza o osso primário, não se mantém quando se observam as zonas perto dos canais vasculares, onde os feixes de fibras estão orientados circunferencialmente (Boyde e Hobdell, 1969b).

1.3. Objetivos

Este trabalho pretende realizar uma análise topográfica da cortical de restos ósseos infantis, procedentes do alto Alentejo português. Esta amostra contemporânea será avaliada mediante a aplicação de microscopía electrónica de varrimento (MEV) sem modificação dos exemplares estudados, evidenciando as regiões ósseas mais comumente afetadas, o crânio e as metáfises dos ossos longos. Com o intuito de estabelecer diferenças dentro da própria porosidade superficial, os dados serão tratados de maneira a comparar evidências entre indivíduos de diferentes idades, assim como entre fragmentos ósseos macroscopicamente afetados e aqueles que com a simples observação grosseira não permitem estabelecer a existência de qualquer início de processo patológico.

2. MATERIAL E MÉTODOS

2.1. AMOSTRA

Os vestígios ósseos humanos estudados no presente trabalho provêm da vila Alentejana de Amieira do Tejo (Figura 2.1). Os indivíduos, todos **não adultos**, foram exumados em diferentes localizações da praça de armas do castelo da vila, fruto das atividades arqueológicas dirigidas pela equipa Archeo'Estudos nos anos 1997, 2005 e 2006 (Araújo, 2013).

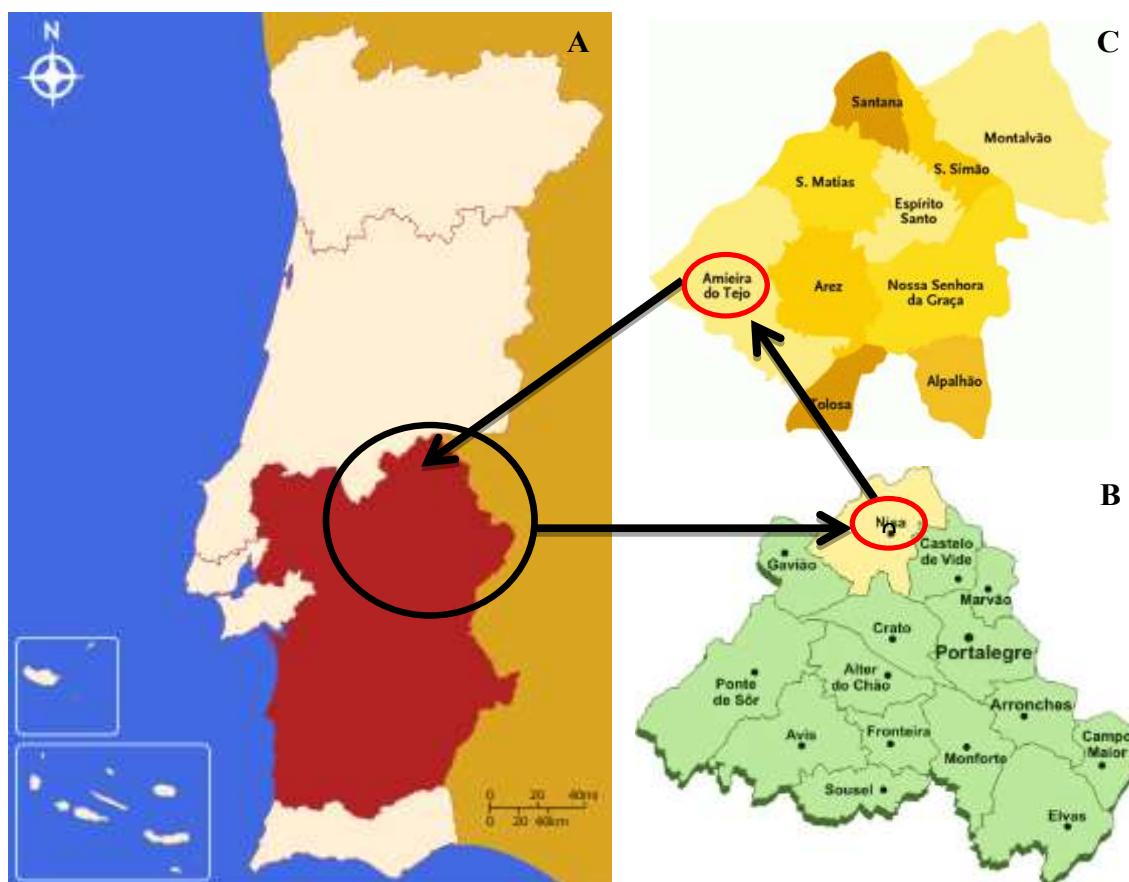


Figura 2.1. Localização geográfica de Amieira do Tejo no Alto Alentejo (A), distrito de Portalegre (B), concelho de Nisa (C). Modificado de <http://www.portalegredigital.biz/pt>; <http://www.wikienergia.pt> e <http://www.wikipedia.pt>.

Esta fortaleza, construída como meio de defesa contra os infieis na época da Reconquista (Costa, 1998), experimentou mudanças ao longo do tempo e da mentalidade dos seus habitantes, até servir como cemitério dos falecidos da vila durante 97 anos, entre os séculos XIX e XX (Araújo, 2013). Convém aclarar que o cessamento da utilização do castelo para este fim deve-se à elevação desta edificação a monumento

nacional, assim como à escassez de espaço mortuário, à localização do edifício no ponto mais concorrido da vila, à higiene pública e à importância turística (DG, 1922; ACMN, 1934:s/p). Devido à trascendência da nova designação do castelo, nos anos 40, foram efetuadas uma série de obras de restauro com o intuito de devolver ao monumento a “dignidade” arrebatada pelo passar do tempo (DGEMN, 1950; Botto, 2007). Segundo Botto (2007: 128), as obras foram altamente demolidoras e “[...] sem quaisquer preocupações de natureza arqueológica [...]”. No mesmo sentido segue o Boletim de Direcção Geral dos Edifícios e Monumentos Nacionais (DGEMN, 1950) ao referir “[...] foram demolidos jazigos particulares junto à fachada lateral da capela [...]”. Portanto, embora tenham sido preservados no local restos ósseos humanos (Santos e Falcão, 2007), as análises realizadas devem ter em consideração essa anterior remoção.

Deste modo, a amostra existente no Departamento de Ciências da Vida da Universidade de Coimbra – disposta em sacos de plástico e devidamente marcada por ano de exumação, número de saco, número de sondagem e Unidade Estatigráfica – pode ser dividida em duas partes. Por um lado apresentam-se 9 esqueletos articulados, procedentes da escavação realizada no ano 2005 e recolhidos da Sondagem 10. Estes indivíduos infantis formaram parte da Tese de Mestrado em Evolução e Biologia Humanas realizada por Ângela Araújo em 2013. Não entanto, e dado que não se aprofundou na análise paleopatológica infantil, serão de novo considerados sob uma nova perspetiva.

Por outro lado, salienta-se a existência doutro conjunto de restos, chegados em 2015, derivados das diferentes campanhas arqueológicas, e pertencentes às sondagens 1, 3, 4, 7, 8, 10, 11, 13 e à Vala de Drenagem (Apêndice 2). Neste caso, uma vez que ainda não tinha decorrido limpeza e estudo em laboratório, os ossos humanos e de fauna encontraram-se misturados, assim como com fragmentos de cerâmica, pregos e material funerário (*p.ex.* botões de roupa).

2.2. MÉTODOS

O diferente estado da amostra condicionou a forma de abordar o estudo do perfil biológico dos indivíduos. A diagnose sexual não foi realizada por ser extremamente controversa em indivíduos com idades tão precoces (Cardoso, 2000; Scheuer e Black, 2000; Klaus, 2014a).

Os esqueletos individualizados foram divididos, segundo as adaptações realizadas no trabalho de Araújo (2013) com base no artigo de Cunha *et al.* (2009), em duas faixas

etárias: "até 1 mês" e "1 mês até 6 anos", onde se recorreram aos métodos apresentados na Tabela 1.

Tabela 1. Resumo das metodologias utilizadas para o estudo da estimativa da idade à morte dos esqueletos articulados da amostra infantil de Amieira do Tejo.

| | MÉTODO | DESCRIÇÃO |
|-------------------------|--|--|
| <i>Até 1 mês</i> | Fazekas e Kósa (1978) Redfield (1970) | Comprimento e largura ossos Fetais Comprimento máximo <i>P. basilaris</i> |
| <i>1 mês até 6 anos</i> | Black e Scheuer (1996b) | Comprimento Clavícula |
| | Saunders <i>et al.</i> (1993a) | Comprimento e largura Escápulas |
| | Molleson e Cox (1993) | Comprimento e largura Ilion |
| | Maresh, 1970 | Comprimento diáfises ossos longos |

No que respeita às peças ósseas isoladas, primeiramente foi calculado o Número Mínimo de Indivíduos (NMI) segundo o método de Herrmann *et al.* (1990), tendo em consideração o estadio de maturação para evitar enviesamentos na contagem (Humphrey e Scheuer, 2006). Desta maneira, todos os ossos que forneceram medições fiáveis e traduzíveis num valor etário (ossos inteiros), foram considerados como padrão para criar intervalos de idade aproximados onde se pudessem incluir as restantes peças fragmentadas da amostra em estudo.

Sempre que se trabalha com crianças, convém desenvolver algum tipo de metodologia relativa ao estudo dentário, por serem os dentes os mais fiáveis para a estimativa da idade à morte. Neste sentido, recorreu-se ao método de Ubelaker (1978) para dentes *in situ*, e ao método de AlQahtani *et al.* (2010) para dentes separados dos alvéolos. Para a aplicação de todas estas metodologias, foram utilizadas uma lupa de mesa (com um aumento de três dioptrias), uma craveira digital *Stainless Hardened* (com um erro de 0,01mm) e uma tábua osteométrica.

Uma vez finalizada a observação macroscópica, foram selecionadas 70 peças ósseas (de um NMI de 38 indivíduos) para uma abordagem microscópica, mediante o emprego de microscopia de varrimento (MEV), que pode fornecer um excelente pormenor no que respeita ao estudo da superfície das manifestações porosas dos restos ósseos. Este modelo microscópico também permite a combinação de uma boa resolução, com a simplicidade do seu uso e o pré-requisito de ser uma abordagem não destrutiva. Neste caso, o estudo teve lugar na Cooperativa de Ensino Superior Egas Moniz (Monte de Caparica, Lisboa), utilizando um microscópio JEOL JSM-5400 (Figura 2.2A). A realização desta aproximação baseia-se no modo de electrões secundários a 20-30KV e

para facilitar a localização das áreas de interesse, todas as amostras foram fotografadas com um microscópio binocular LEICA MD6 (Figura 2.2B).

A escolha dos fragmentos baseou-se no tamanho da câmara para colocação de amostras do microscópio, que só permite a introdução de peças e/ou fragmentos menores de 8 cm. Posteriormente, foram selecionados os espécimes com manifestações patológicas macroscopicamente evidentes, até se conseguir uma boa representação de indivíduos com idades dentro do intervalo etário primeira infância (0-6 anos). Por vezes o estado de conservação diferencial e representatividade dos restos, assim como o tamanho dos mesmos, não permitiu a escolha das peças ósseas mais afetadas, pelo que, em linhas gerais, houve uma tendência a escolher fragmentos do crânio – como sejam abóbada, órbitas, zigomáticos e ramos mandibulares – enquanto do pós-crânio foram fundamentalmente examinados fragmentos de ossos longos dos membros superiores e inferiores.



Figura 2.2. A) Microscópio Electrónico de Varrimento JEOL JSM-5400; B) Microscópio Binocular LEICA MD6; C) Evaporador de Vácuo JEOL JEE-4X.

A análise microscópica precisa de um recobrimento prévio com uma camada de Carbono, com o fim de tornar a superfície da amostra condutora de electrões, sem

perturbar posteriores análises no osso. Este último procedimento efetuou-se com um evaporador de vácuo JEOL JEE-4X (Figura 2.2C), que permite a aplicação da dita camada rotativamente. Posteriormente, as micrografias, tomadas com uma câmara analógica *Pentax SF7*, tiveram que ser reveladas e fixadas numa câmara escura. Para tal, recorreu-se ao agente de revelação em branco e preto *Rodinal Agfa®* em diluição de 1:50 durante 15-18 minutos (em função do tipo de rolo de fotografia utilizado). Mas também um agente fixador (Glutaraldeido 3% em tampão cacodilato sódico 0,1M, pH 7,3) para estabilizar a imagem e solubilizar os compostos em água, para serem eliminados por lavagem.

Finalmente os filmes foram digitalizados num scanner *Epson Perfection 4990 Photo*, e tratados digitalmente em termos de brilho e contraste tanto com os ajustes fornecidos pelo scanner, como com o programa de manipulação de imagens *GIMP 2.8*.

3. RESULTADOS

3.1. ANÁLISE MACROSCÓPICA

O estudo paleobiológico da amostra iniciou-se com a estimativa da idade à morte dos esqueletos articulados, uma vez que, devido ao seu melhor estado de conservação, facilitava a criação dos intervalos etários onde pudéssemos incluir as peças ósseas isoladas analisadas posteriormente. Ao mesmo tempo, esta forma de abordar o estudo possibilitava a diminuição do erro associado ao cálculo do número mínimo em indivíduos infantis, visto que fornece uma diferenciação mais eficiente em termos de maturação óssea dos fragmentos isolados. Os resultados das idades destes indivíduos encontram-se descritos na Tabela 2, com base nas medições incluídas na Tabela 3.

Tabela 2. Idade à morte dos indivíduos articulados obtida a partir das medições obtidas (Tabela 3) com base na porção óssea e método utilizado.

| | Omoplata (Saunders et al., 1993a) | Clavícula (Black e Scheuer, 1996b) | Ossos Longos Superiores (Maresh, 1970) | Coxal (Molleson e Cox, 1993) | Ossos Longos Inferiores (Maresh, 1970) | Dentes (Ubelaker, 1978) |
|---------------|---|--|--|--|--|-----------------------------------|
| CA.05 1021 | - | 2-3 anos | 1-1,5 anos (úmero D) | 2-3 anos | 1,5 anos | 4 anos (\pm 12 meses) |
| CA.05 1022 | 1-2 anos | 2-3 anos | 1-1,5 anos | 2-3 anos | 1 anos (Fibula D) | 2-3 anos (\pm 12 meses) |
| CA.05 1026 | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | 2 anos (\pm 8 meses) |
| CA.05 1030 I | 2 anos | 1,5-2 anos | 1-1,5 anos | 2-3 anos | N.O | 3 anos (\pm 12 meses) |
| CA.05 1030 II | N.O | N.O | N.O | - | N.O | N.O |
| CA.05 1031 | - | 8-9 anos | - | - | 4-4,5 anos (Fibula E) | 5-6 anos (\pm 24 meses) |
| CA.05 1037 | 1-3 anos | 2-3 anos | 1-1,5 anos | ~3 anos | 1-1,5 anos | N.O |
| CA.05 1040 | N.O | - | N.O | N.O | 5-5,5 anos | N.O |
| CA.05 1052 | N.O | Nascimento | 38-40 semanas | 38-40 semanas | 38-40 semanas | Nascimento (\pm 2 meses) |

Em negrito [CA.05 1031], salienta-se a discrepância entre as idades partir da medição dos ossos longos e pela observação dentária. Os parênteses indicam que a medição da porção óssea só foi possível pelo tipo de osso mostrado, sendo D (direito) e E (Esquerdo). (-) impossibilidade de obter medidas por alteração nos ossos, e N.O (Não Observável) quando o osso está ausente. A cinzento, indivíduo em estadio fetal, cujos dados são obtidos a partir dos métodos de Fazekas e Kósa (1978) e não a partir dos referenciados na Tabela.

Sendo que os dentes fornecem uma informação mais precisa da idade à morte nos indivíduos não adultos, serão consideradas essas como as idades mais aproximadas. No entanto nos indivíduos que não contêm dentes, serão consideradas as idades ósseas maiores, apesar do erro que isso possa trazer. Assim, obteve-se 1 indivíduo para o intervalo “até 1 mês” e 8 indivíduos para o intervalo “1 mês até 6 anos”. Em todos os casos existe um ligeiro desfasamento entre a idade óssea e a idade dentária.

Tabela 3. Resumo das medidas médias (em milímetros) realizadas nos indivíduos não adultos da amostra de Amieira do Tejo.

| IND. | MEDIÇÕES (mm.) | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
|------------------|-----------------------|----------|-----------------------|-------------------------------------|----------|----------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|----------|----------|-----------------|---------------|-----------------|-----------------|---------------|---------------|---------------|--|
| | CRÂNIO | | | | | | OMOPLATA | | CLAVÍCULA | COXAL | | | | | | OSSOS LONGOS | | | | | |
| | Occipital | | | Temporal (<i>Pars Petrosa</i>) | | | C | L | | Ilion | | Isquion | | Pubis | EXTR. SUP. | | | EXTR. INF. | | | |
| | <i>Pars Basilaris</i> | | <i>Pars Lateralis</i> | <i>Pars Petrosa</i> | | | C | L | | C | L | C | L | C | Úmero | Rádio | Ulna | Fémur | Tibia | Fíbula | |
| | C | L | LT | L | C | L | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.05 1021 | - | - | - | N.O | - (f) | - (f) | - | - | 66,49mm. (E) | 60,47mm. | 55,17mm. | 33,91mm. | 22,04m. | 28,85mm. | 110mm. (D) | - | - | 139,5mm. | 111mm. | 110mm. (D) | |
| CA.05. 1022 | 17,62mm. (F&K) | 22,38mm. | 23,92mm. (R) | - | - (f) | - (f) | 62,24mm. (E) | - | 65,60mm. | 63,62mm. | 58,82mm. | 37,34mm. | 26,91mm. | 33,25mm. (E) | 115mm. | 81,50mm. | 80mm. (D) | - | N.O | 106mm. (D) | |
| CA.05 1026 | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | | |
| CA.05 1030 I | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | 60,01mm. (E) | 44,84mm. (E) | 64,22mm. (E) | 61,38mm. (E) | N.O | N.O | N.O | N.O | - | 84,29mm. (E) | 95,05mm. (E) | N.O | N.O | N.O | |
| CA.05 1030 II | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | - | - | - | - | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | | |
| CA.05 1031 | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | - | - | 93,34mm. (E) | - | - | - | - | - | - | - | - | - | 189mm. (E) | | |
| CA.05 1037 | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | 69,83mm. (D) | 47,07mm. | 67,20mm. | 69,63mm. (E) | 63,05mm. (E) | 37,24mm. | 23,07mm. | N.O | 118mm. (E) | 85,51mm. (E) | 95,04mm. (E) | 149,50mm. | 125mm. | 120mm. | |
| CA.05 1040 | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | N.O | 212mm. (D) | 210mm. | | |
| CA.05 1052 | 11,06mm. | 12,25mm. | 14,90mm. | - | 35,35mm. | 15,08mm. | N.O | N.O | 40,30mm. (D) | 34,11mm. | 30,09mm. | 17,44mm. | 11,16mm. | 14,41m. | 60,90mm. | 49,83mm. | 57,23mm. | 70,52mm. | 61,89mm. | 58,75mm. | |

Onde: C é o comprimento, e L, a largura do osso. Enquanto à valoração das medidas, traços (-) equivalem à impossibilidade da toma de medidas por alteração nos ossos, e N.O (não Observável), quando o osso está completamente ausente. Naqueles espaços onde aparece D (direito) ou E (esquerdo), a toma de medidas só pudo ser realizada no osso dessa lateralidade. Nas medições da *Pars basilaris*, (F&K) refere-se ao comprimento da peça óssea estabelecido por Fazekas e Kósa (1978), enquanto que (R), faz referencia ao comprimento máximo segundo o método de Redfield (1970).

A avaliação macroscópica das manifestações ósseas de origem patológica dos esqueletos individualizados foi mais limitada do que se esperava. Dos cinco grupos de alterações consideradas inicialmente na ficha de registo (Apêndice 1), só se observou porosidade e ação tafonómica. Em termos diagenéticos, é de salientar o levantamento da camada mais externa da porção cortical, que poderia ter predisposto o osso às condições do local de enterramento, adquirindo uma aparência enrugada (Figura 3.1A). Em algumas ocasiões a afetação sedimentar tinha provocado quebras nos ossos, deixando a trabécula interna à vista, com margens irregulares de coloração clara indicativos da existência de processos *post mortem*. Contudo, é importante salientar também as alterações destrutivas encontradas nos úmeros direitos dos indivíduos [CA.05.1021] (Figura 3.1B) e [CA.05.1022] (Figura 3.8A Estampa II) e na tábuia interna do fragmento craniano do indivíduo [CA.05.1021] (Figura 3.3 Estampa I).

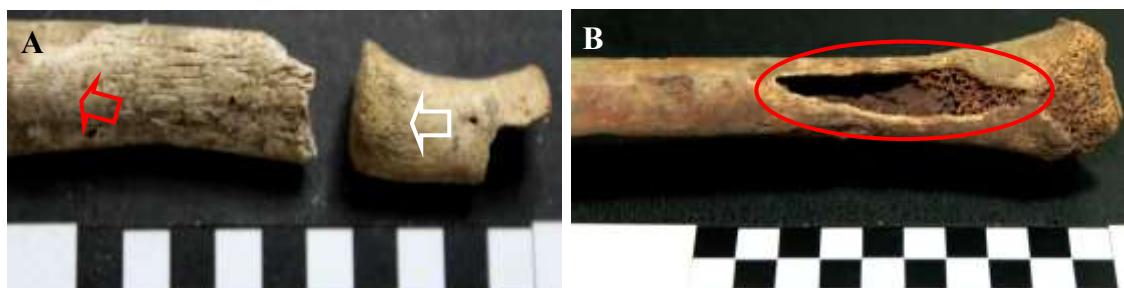


Figura 3.1. A) Fragmentos do rádio esquerdo do indivíduo [CA.05.1031], onde se mostra: à esquerda, a aparência enrugada da diáfise do osso (seta vermelha), com evidências de levantamento da camada externa da cortical; à direita, extremo proximal do mesmo rádio, onde aparece assinalada a porosidade metafisária (seta branca). B) Visão medial do úmero direito do indivíduo [CA.05.1021], onde, a vermelho, se evidencia uma lesão destrutiva com margens biseladas e coloração clara.

O traço poroso encontrou-se quase pela totalidade do esqueleto. Embora os ossos da calote craniana estejam escassamente representados – limitando o estudo da porosidade comumente conhecida como *hiperostose porótica* – este tipo de manifestação adquire uma alta densidade em regiões tais como os ossos faciais, fundamentalmente nos tetos orbitais (*cribra orbitalia*), nos zigomáticos, e na face lingual dos ramos mandibulares (Figuras 3.3-3.7 Estampa I). Relativamente ao esqueleto pós-craniano, este carácter encontrou-se presente nas metáfises dos membros superiores (Figuras 3.8 Estampa II) e inferiores (Figura 3.9-3.11 Estampa III), sendo que a metáfise proximal do úmero, e a distal do fémur e da tíbia, foram os mais afetados. Outros locais importantes da presença de porosidade foram os ângulos laterais e inferiores das escápulas, as zonas

perto da crista ilíaca e da margem acetabular deste osso, assim como as porções esternais das costelas (Figuras 3.12-3.15 Estampa IV).

Quando analisadas as peças ósseas isoladas, foi preciso modificar ligeiramente a maneira de abordar o seu estudo relativamente aos esqueletos articulados. Neste caso, após a marcação individual das peças, realizou-se um inventário (Apêndice 2) onde se registou cada fragmento ósseo por número de peça, descrição, existência ou não de associação com o par de lateralidade contrária, características patológicas e, sempre que possível, medições de comprimento e largura.

Tabela 4. Resumo da contagem por lateralidade, número de osso e número de indivíduos para a obtenção do NMI das peças ósseas isoladas procedentes do Castelo de Amieira do Tejo.

| | DIREITO | ESQUERDO | TOTAL | |
|---------------------|---------|----------|----------|----------------|
| | | | Nº Ossos | Nº Indivíduos* |
| Temporal | 17 | - | 16 | 33 |
| P. Basilaris | - | 1 | - | 1 |
| P. Lateralis | 9 | - | 2 | 11 |
| Mandíbula | - | 10 | - | 10 |
| Clavícula | 8 | - | 8 | 16 |
| Escápula | 6 | - | 5 | 11 |
| Úmero | 13 | - | 10 | 23 |
| Rádio | 10 | - | 8 | 18 |
| Ulna | 8 | - | 9 | 17 |
| Ílion | 13 | - | 12 | 25 |
| Ísquion | 8 | - | 5 | 13 |
| Púbis | 6 | - | 4 | 10 |
| Fémur | 14 | - | 11 | 25 |
| Tíbia | 15 | - | 14 | 29 |
| Fíbula | 10 | - | 5 | 15 |
| Calcâneo | 2 | - | 3 | 5 |
| Astrágalo | 1 | - | 1 | 2 |

(*) Refere-se ao cálculo dos indivíduos após retiradas as associações entre ossos de diferente lateralidade mas que, por semelhança morfológica, foram atribuídos ao mesmo indivíduo. A negrito salienta-se o número mínimo de indivíduos representado pelo conjunto de vestígios ósseos analisados, que coincide com o número de ossos temporais estudados.

Posteriormente, aplicou-se a metodologia para a determinação do NMI, considerando primeiro o número de ossos longos (Apêndice 3), e, mais tarde, os restantes ossos em estudo. Como apresentado na Tabela 4, o NMI para esta parte da amostra foi obtido a partir do número de ossos temporais, apontando para 29 indivíduos. Tendo isto em linha de conta, adverte-se da existência de 9 fragmentos de ossos longos impossíveis de identificar ([CA.97.002.33], [CA.97.1001.88], [CA.97.1001.92], [CA.97.1006.63],

[CA.97.1006.67], [CA.05.1011.3], [CA.05.1051.11], [CA.05.1051.12], [CA.05.4013.2]) – e por isso denominados indeterminados – mas que não modificam os cálculos realizados.

Desta forma, se unirmos a informação relativa à quantidade de esqueletos articulados (9), com o número de indivíduos inferenciados a partir dos fragmentos ósseos segregados (29), o número total de indivíduos não adultos que compõe a amostra em estudo aumenta para os **38**.

Em termos paleopatológicos, esta porção amostral apresenta uma maior variação quando comparada com os esqueletos articulados antes mencionados. Embora o traço poroso e o efeito da tafonomia continuem a ser fatores importantes na avaliação grosseira destas peças, podem-se citar quatro fragmentos com formação de osso novo ([CA.97.2005.1-4]), e porosidade em volta da sutura sagital da abóbada craniana (Figura 3.2), porosidade e engrossamento cortical atribuídos à infecção (Figura 3.18B), assim como porosidade de origem patológica em duas grandes asas do esfenóide (Figura 3.17). De maneira a exemplificar melhor os achados encontrados neste subconjunto ósseo, dispõe-se das Figuras 3.16-3.20 que compõem a Estampa V.

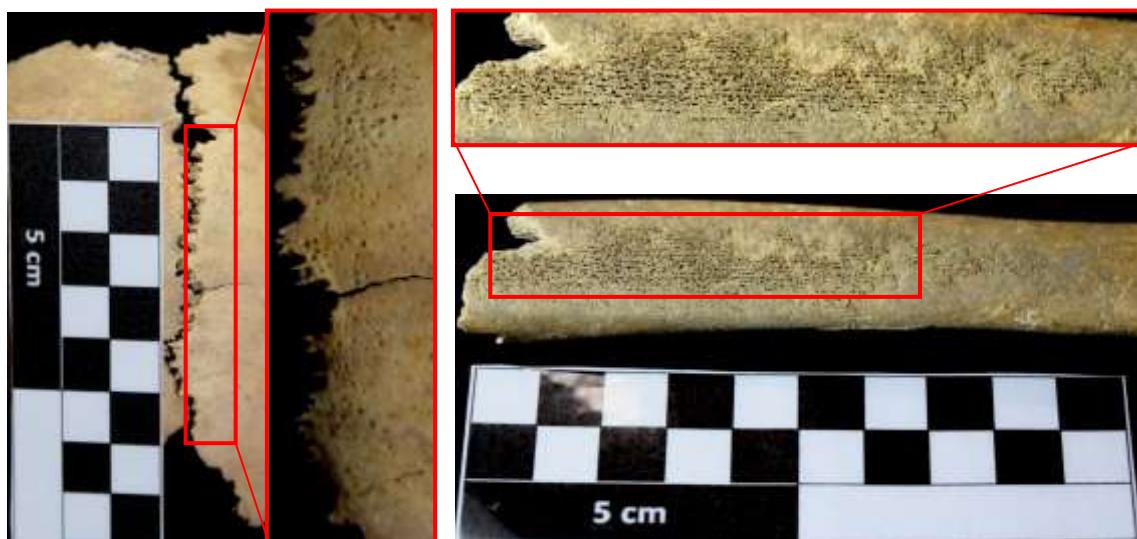


Figura 3.2. A) Parietais [CA.05.1034.7], observa-se porosidade ao redor da sutura sagital (quadro vermelho). B) Formação de osso novo periosteal na superfície medial da tíbia esquerda [CA.97.2005.4].

Estampa I: Ossos do Crânio



Figura 3.3. Fragmento Occipital, norma interna, do indivíduo [CA.05.1021]. A vermelho, lesão cortical e exposição do díploe craniano.



Figura 3.4. Temporal esquerdo do indivíduo [CA.05.1031I] onde, a vermelho, salienta-se a existência de porosidade profusa por volta do canal auditivo e parte da porção escamosa.

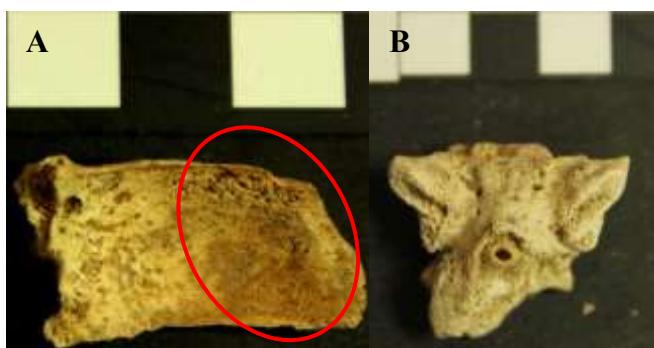


Figura 3.5 Em A) Face interna da grande asa do esfenoide esquerda do indivíduo [CA.05.1052]; a vermelho salienta-se porosidade. Em B) Corpo do esfenoide do mesmo indivíduo, extremamente poroso.



Figura 3.6 Em A) Lesão porosa encontrada na margem supraciliar da órbita direita do indivíduo [CA.05.1052]. Em B) organização óssea por camadas do teto orbital do mesmo indivíduo.



Figura 3.7. Ramo mandibular esquerdo do indivíduo [CA.05.1022] com porosidade (seta vermelha) na face lingual junto ao forame mandibular.

Estampa II: Ossos Longos Superiores

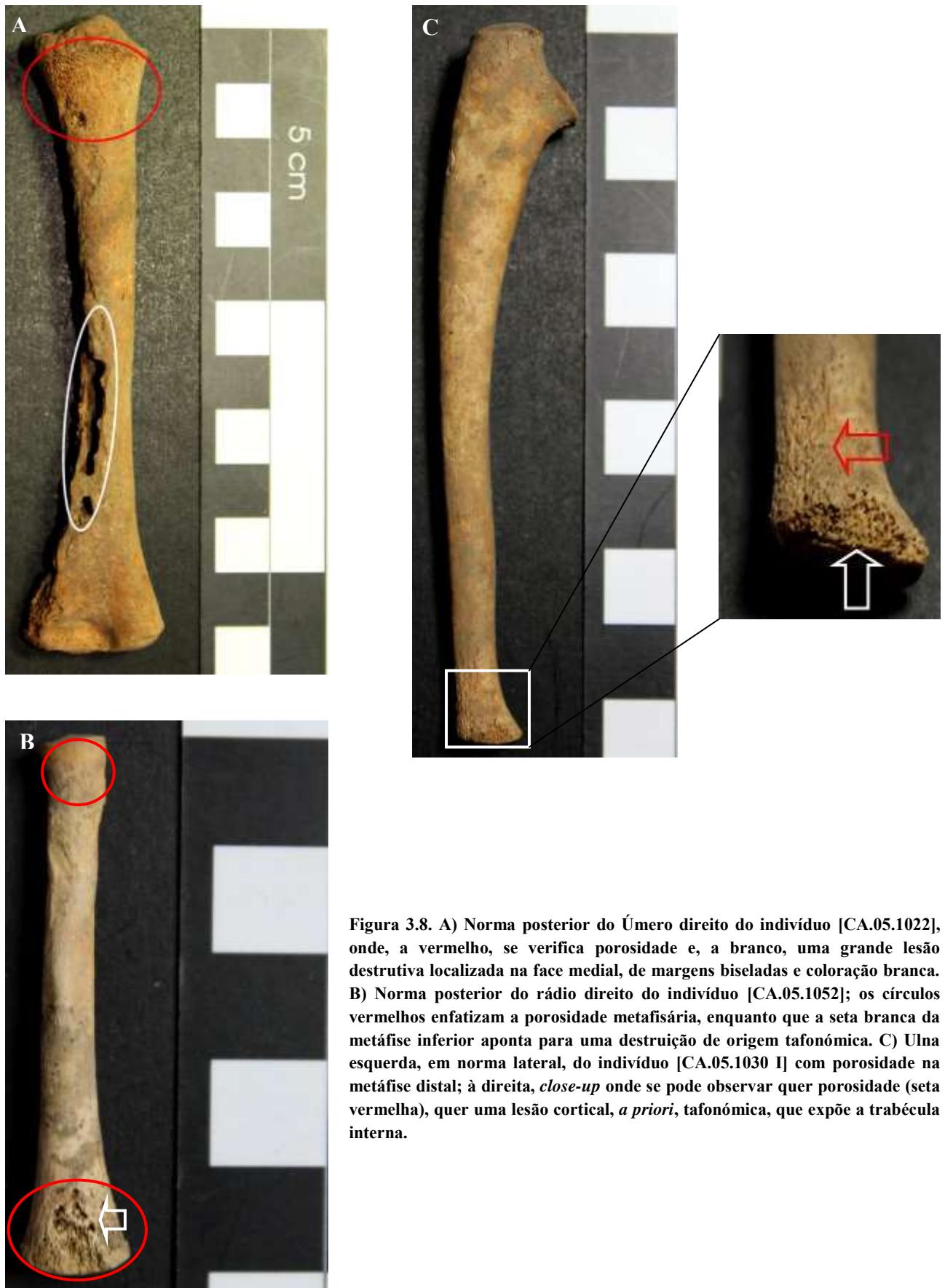


Figura 3.8. A) Norma posterior do Úmero direito do indivíduo [CA.05.1022], onde, a vermelho, se verifica porosidade e, a branco, uma grande lesão destrutiva localizada na face medial, de margens biseladas e coloração branca. B) Norma posterior do rádio direito do indivíduo [CA.05.1052]; os círculos vermelhos enfatizam a porosidade metafisária, enquanto que a seta branca da metáfise inferior aponta para uma destruição de origem tafonómica. C) Ulna esquerda, em norma lateral, do indivíduo [CA.05.1030 I] com porosidade na metáfise distal; à direita, *close-up* onde se pode observar quer porosidade (seta vermelha), quer uma lesão cortical, *a priori*, tafonómica, que expõe a trabécula interna.

Estampa III: Ossos Longos Inferiores



Figura 3.9. Norma posterior das metáfises distais dos fêmures do indivíduo [CA.05.1037]. Os círculos vermelhos salientam a grande porosidade localizada nesta região.



Figura 3.11. Fíbula esquerda e Close-up das duas metáfises do indivíduo [CA.05 1031], onde se mostra: a vermelho, porosidade metafisária; a branco, eventos *postmortem* de natureza tafonómica.



Figura 3.10. Metáfise proximal da tíbia esquerda do indivíduo [CA.05 1040]. Na porção superior pode observar-se porosidade (Círculo vermelho).

Estampa IV:Outros Ossos



Figura 3.12. Clavícula esquerda, em norma inferior, do indivíduo [CA.05. 1030 I]. A vermelho, porosidade associada ao extremo acromial (esquerda) e esternal (direita).



Figura 3.14. Porosidade do extremo esternal de costelas esquerdas e direitas, em norma anterior, do indivíduo [CA.05.1022].



Figura 3.13. Norma lateral do osso ilíaco do indivíduo [CA.05.1052]. Pode se avaliar porosidade associada à cristal ilíaca (linha vermelha), assim como em redor da porção acetabular (Círculo vermelho).



Figura 3.15. Porosidade na escápula esquerda do indivíduo [CA.05.1052]. Na imagem A, observa-se a porosidade espalhada ao longo do ângulo lateral e inferior, assim como pequenos orifícios na zona perto da cavidade glenoide (a vermelho); na imagem B a porosidade atinge a porção supra-espinhosa e parte do processo Acromial (a vermelho).

Estampa V: Evidências patológicas das peças ósseas isoladas



Figura 3.16. Em A) *Criba orbitalia* visível num fragmento da órbita esquerda [CA.97.1006.14]. Em B) Norma orbital do zigmático [CA.05.1015.8] onde, a vermelho, salienta-se porosidade.



Figura 3.17. Porosidade de origem patológica na face externa da grande asa direita do esfenóide; peça ICA.05.1015.18.



Figura 3.18. A) Norma inferior do rádio esquerdo [CA.05.1015.14] no que os círculos a vermelho salientam porosidade metafisária e, a seta branca, denota uma possível lesão contusa. Note-se a ligeira deformação diafisária da peça. B) Porosidade associada à reção periosteal detetada na face inferior do Rádio direito [CA.97.1006.64]; no close up à esquerda, mostra-se o espessamento do osso cortical, devido à infecção diagnosticada na análise macroscópica.



Figura 3.19. Hiperostose porótica na tábua externa de um fragmento craniano indeterminado [CA.05.1010.5].



Figura 3.20. Norma superior da clavícula esquerda [CA.05.1015.15] que apresenta uma deformação (círculo vermelho) do extremo acromial.

3.2. ANÁLISE MICROSCÓPICA

Antes de começar com a descrição das micrografias obtidas, é conveniente salientar algumas características interessantes. Em primeiro lugar, as amostras ósseas são altamente higroscópicas, facto que se refletiu na dificuldade em fazer vácuo primário com o evaporador utilizado para recobrir a amostra. Além disso, observou-se que a camada de Carbono que recobre os ossos desaparece após um determinado tempo, evidenciando mais uma vez a inocuidade desta abordagem para o estudo de material arqueológico. Neste caso, quando os ossos permaneciam durante alguns dias cobertos e sob o vácuo do microscópio, começavam a aparecer defeitos no ecrã relacionados com a acumulação de cargas elétricas, indicativo da má condução dos electrões que apresenta este tipo de tecido biológico, impossibilitando a captação de boas imagens microscópicas.

A camada de Carbono, ao contrário do que acontece com os recobrimentos metálicos (ouro, platina ou crómio), não permite obter um sinal suficiente para uma observação tão fina dos exemplares a grandes ampliações. Nas amostras estudadas, a maioria das micrografias fornecem zonas muito brilhantes, que poderiam resultar da contaminação por elementos externos procedentes do contexto sedimentar, com uma melhor emissão de sinal. A observação destas zonas, e doutras ao longo da topografia cortical externa, permitiu identificar a existência de materiais inorgânicos e, portanto, melhores emissores dos electrões, mesmo considerando a existência de efeitos topográficos combinados, desconhecendo-se a sua natureza composicional. Desde o ponto de vista estrutural, tais componentes, junto com aqueles minerais próprios do tecido, mas alheios às fibras colagénicas ósseas (Boyde e Hobdell, 1969a), podem interromper a observação de determinadas estruturas, ao dificultarem a delimitação das superfícies tecidulares.



Figura 3.21. Exemplos das superfícies corticais encontradas na amostra estudada. Da esquerda para a direita: A) Parede do poro do osso temporal do indivíduo [CA.05.1022], onde as fibras de colagénio estão mascaradas pela presença de elementos globulares (aumento 750x; escala 4,5µm.); B) Close up dos rebordos dos poros encontrados na cortical da órbita do indivíduo [CA.05.1052] onde, ao contrário que no resto, as paredes estão completamente contaminadas com algum tipo de elemento dissolvido sobre a superfície, conferindo um aspeto mais grosso aos elementos ósseos (aumento 1000x; escala 2,5µm.); e C) Superfície da órbita [CA.05.1019.8] mostrando a presença da componente orgânica fibrilar (aumento 750x; escala 3µm.).

A maioria das peças estudadas mostraram a disposição das fibras de colagénio por dissolução da matriz óssea. Noutros casos, a sua presença não é tão evidente, observando-se elementos de dimensões variáveis, aderidos às paredes do osso, que podem resultar de uma eventual deposição de sais, dada a íntima relação osso-sedimento, dos vestígios ósseos arqueológicos (Figura 3.21).

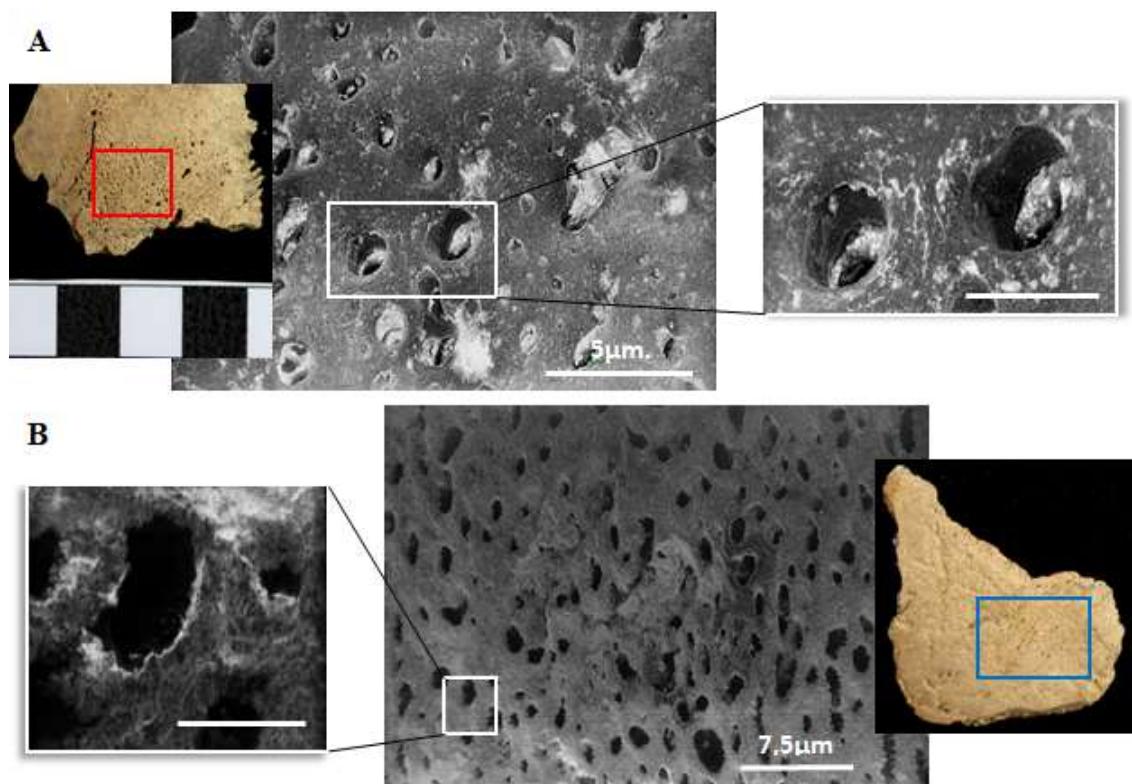


Figura 3.22. Comparação dos tipos de porosidade craniana encontrados em: A) Fragmento craniano indeterminado [CA.05.1010.5] onde a porosidade, microscopicamente, apresenta-se com um aspecto isolado e perfurante (aumento 100x; escala Close up 3μm.). B) Fragmento craniano indeterminado [CA.97.1006.17] onde a porosidade, tipo *pitting*, apresenta umas margens mais irregulares e o diploe craniano não está igualmente exposto (aumento 35x; escala Close up 1μ).

Uma vez interpretada a diversidade superficial encontrada nos ossos estudados, podemos tratar dos caracteres diferenciais descobertos nas descontinuidades corticais dos mesmos. Começando pelo neurocrâneo, e analisando a amostra em conjunto, existem duas porções da abóbada craniana, interessantes em termos de aparência microscópica (Figura 3.22). No caso da peça [CA.05.1010.5], a porosidade fica localizada no extremo do fragmento, sendo que a maioria dos poros apresentam-se isolados, em sintonia com outro conjunto deles acompanhados por fendas da cortical externa. Microscopicamente, os poros têm um contorno regular e arredondado, avaliando-se a perfuração do córtex. Mas, por outro lado, na peça [CA.97.1006.17],

observamos uma maior dispersão da porosidade, sendo muito mais fina, tipo *pitting* e abrange o fragmento na sua totalidade. As margens são muito mais irregulares e é difícil determinar se realmente tem uma natureza mais profunda. Quando comparamos ambos os fragmentos, as micrografias mostram uma diferença no aspetto superficial da tábuas externas, sendo que é mais evidente a natureza mais fibrosa no segundo caso, possivelmente relacionado com um processo de mineralização deficiente, quer pela idade, quer por algum fator externo como podem ser os processos degradativos diagenéticos.

A *Pars basilaris* e a *Pars lateralis* são das peças mais representadas nesta amostra, permitindo fazer o estudo ao nível da porosidade cortical externa. Quando comparamos estes ossos entre indivíduos de diferentes idades, a porosidade tende a diminuir, sendo que são sempre mais afetadas as faces exocranianas. Nos indivíduos mais novos (Figura 3.23A), a cortical externa expõe uma grande densidade de fenestrações, tendo um aspetto quase coralino. Microscopicamente, estes orifícios encontram-se isolados e possuem uma morfologia arredondada, abrangendo a dimensão total da parte inferior deste elemento ósseo. À medida que o indivíduo cresce, o próprio aspetto da peça começa a ganhar robustez, apresentando uma estrutura cortical externa contínua, simplesmente perfurada em pequenos grupos e em diferentes localizações do osso (Figura 3.23B e C). Ultraestruturalmente este facto é reforçado, dado que se observa um maior número de fibras de colagénio, indicativo de um alicerce mais rijo para a construção da dita peça óssea.

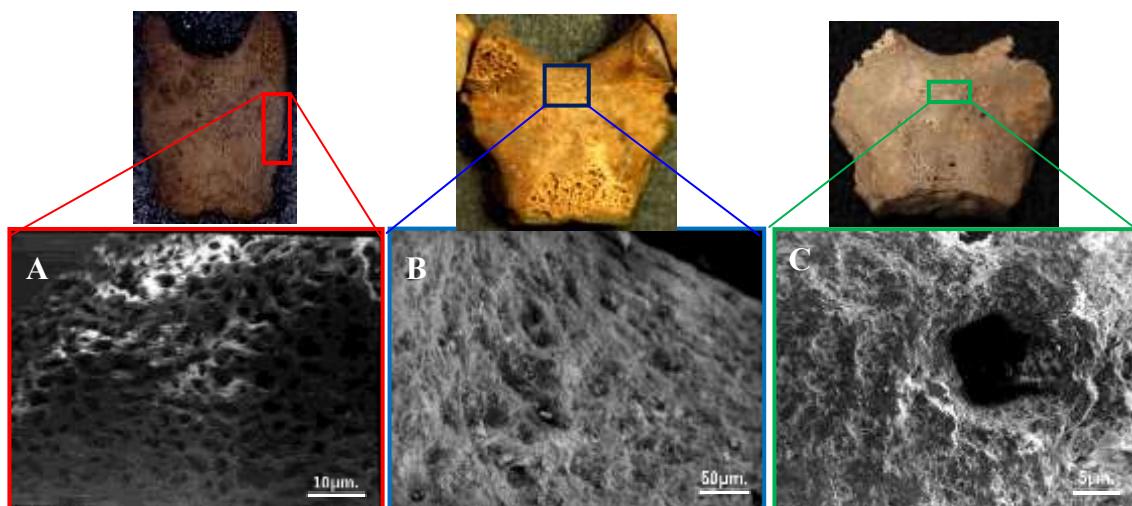


Figura 3.23. Da esquerda para a direita, aspeto macroscópico (acima) e microscópico (embaixo) das *Pars basilaris* dos indivíduos: A) CA.05.1052 (38-40 semanas fetais [± 2 meses]) (aumentado 350 vezes); B) CA.05.1022 (2-3 anos [± 12 meses]) (aumentado 500 vezes); e C) CA.05.1021 (4 anos [± 12 meses]) (aumentado 500 vezes).

Também é de realçar a forma como os temporais e as grandes asas do esfenoide são afetadas. No primeiro caso, chama à atenção a porosidade encontrada ao redor do canal auditivo, espalhada por diferentes zonas da *Pars escamosa*, até atingir a porção mastóide. Já nos indivíduos mais novos, a *Pars petrosa* também parece estar envolvida neste tipo de manifestações, mas não é um carácter que se mantenha constante no resto dos indivíduos, podendo-se atribuir tal aparição ao próprio processo de desenvolvimento ósseo nos primeiros anos de vida.

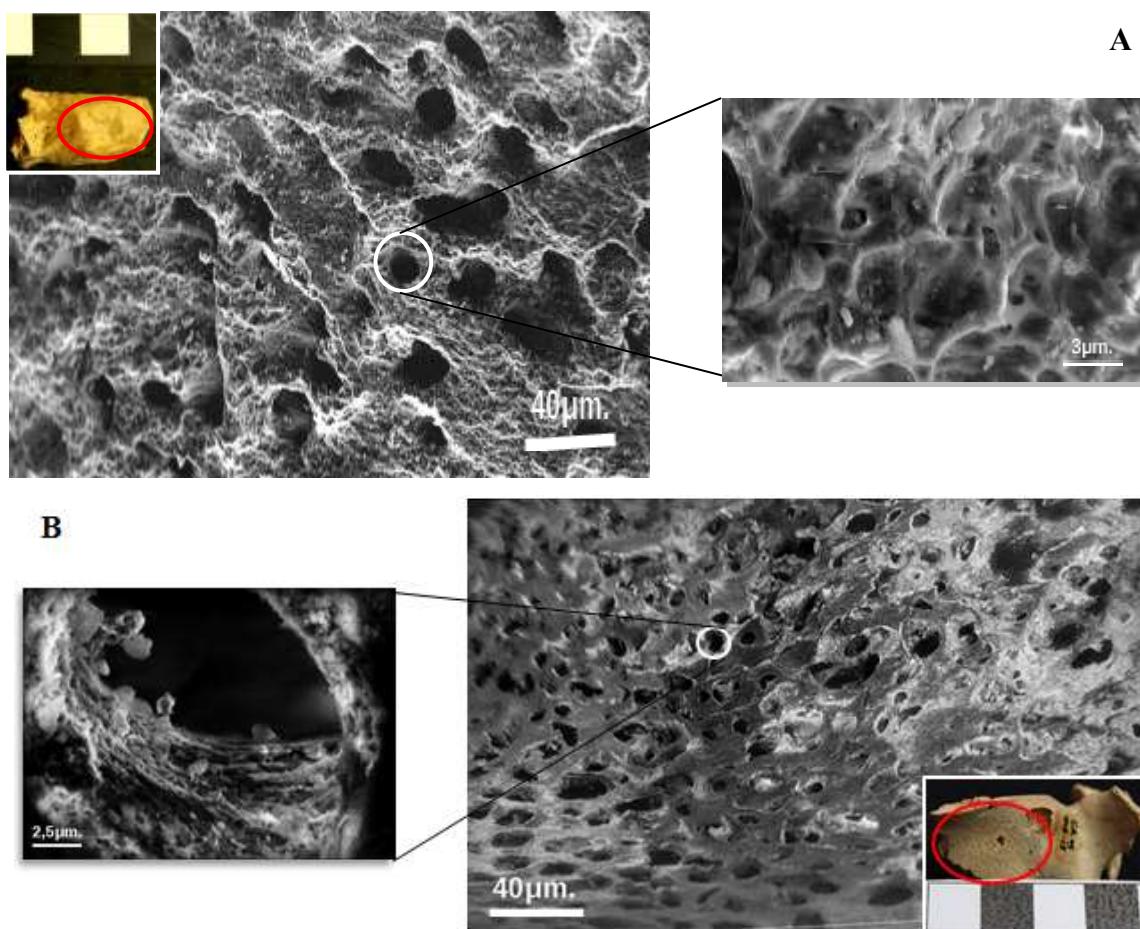


Figura 3.24. A) Lesão porosa na face externa da grande asa do esfenoide do indivíduo [CA.05.1052], acompanhado, à direita, por um aumento da textura escadeada criada pela presença de Lacunas de Reabsorção (aumento de 50x e 750x respectivamente). B) Topografia da cortical porosa patológica observada na face externa da grande asa do esfenoide [CA.05.1015.3] e Close up (à esquerda) da morfologia de um poro isolado, onde se percebe a distribuição circunferencial das fibras de colagénio (aumento 50x e 1000x respectivamente).

Por outro lado, o esfenoide, embora pouco representado, forneceu várias peças de grande importância para o desenvolvimento do presente trabalho. No esqueleto completo mais novo [CA.05.1052], de 38 a 40 semanas fetais, foram recuperadas as duas grandes asas, assim como o corpo do esfenoide. As primeiras apresentam

porosidade simétrica na face interna e externa, enquanto o corpo tem um carácter frágil e extremamente poroso que impossibilitou o seu estudo macroscópico com o fim de evitar quebras derivadas da sua manipulação. Comparativamente, esta porosidade é semelhante à encontrada nas peças [CA.05.1015.3] e [CA.05.1015.18], mas em termos de morfologia das margens existe uma diferença importante (Figura 3.24). O primeiro conjunto de poros é mais irregular do que o segundo, e estes últimos têm um tamanho superior. Contudo a própria textura das superfícies é completamente diferente, sendo que no primeiro caso é possível observar a existência de lacunas osteocíticas, carácter muito expressivo no osso imaturo, concordando com a estrutura macroscópica mais nova do primeiro exemplar quando comparado com as outras peças ósseas de estádios etários mais avançados.

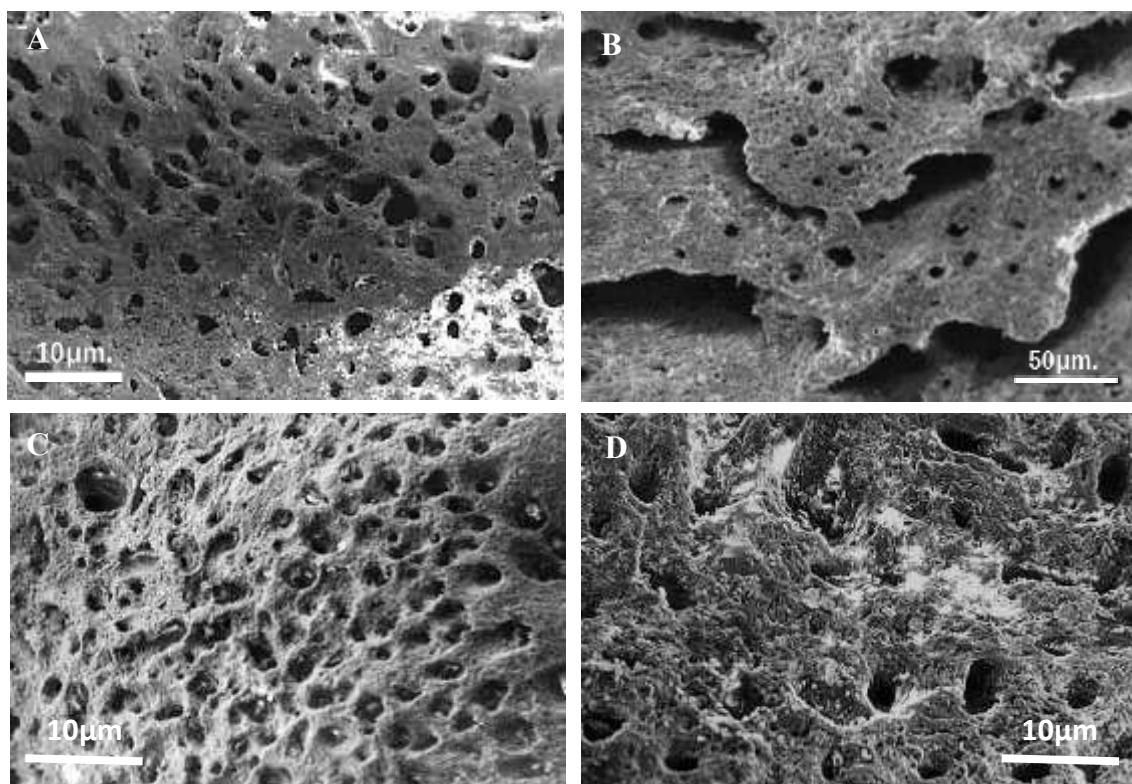


Figura 3.25. A) Micrografia da porosidade encontrada na superfície do teto orbital da peça óssea [CA.97.1006.14] (aumentado 350 vezes); B) Disposição das camadas de tecido ósseo do teto orbital do indivíduo articulado [CA.05.1052] (aumentado 500 vezes); C) Aumento da porção porosa encontrada na margem supraciliar da órbita direita do indivíduo [CA.05.1052] (aumentado 350 vezes); e D) Topografia cortical da superfície orbital do zigmático do mesmo indivíduo (aumentado 350 vezes).

Entrando já no esplancnocrânio, encontrou-se porosidade em mais três peças ósseas, as órbitas, os zigmáticos e os ramos mandibulares. O traço poroso também é comum na maxila e no palato, mas só foi encontrado um maxilar (peça óssea [CA.05.1014])

com porosidade perto dos alvéolos, possivelmente devida ao próprio processo de erupção dentária. Segundo Ortner *et al.*, (1999: 327), a ponderação deste traço como uma entidade fisiológica ou patológica é uma tarefa complicada. Mas, por consenso, somente se considera patológica quando existe envolvimento de áreas do osso para além das zonas perto dos alvéolos dentários (Brickley e Ives, 2006). Por esta razão não será considerada nesta epígrafe.

Nas órbitas desta amostra, a porosidade é pequena, pouco espalhada e na maioria dos casos limitada às zonas marginais do teto orbital. No caso da peça [CA.97.1006.14] esta manifestação reparte-se por toda a superfície, incluindo os rebordos, identificando-se poros de várias dimensões (Figura 3.25A). Repare-se também que no indivíduo [CA.05.1052], de 38 a 40 semanas fetais, o teto da órbita direita apresenta uma disposição óssea em camadas, microperfurada, e possivelmente relacionada com o próprio processo de desenvolvimento (Figura 3.25B); mas, por outro lado, manifesta uma porosidade macroscopicamente evidente na margem supraorbital (Figura 3.25C), com umas dimensões de 10,50mm de comprimento e 5,50mm de altura.

Os zigomáticos parecem ser peças ósseas mais predispostas a porosidade, ao exibirem uma alta densidade de poros quando comparados com outras estruturas ósseas. Estas descontinuidades encontram-se em todas as faces da peça, independentemente das idades consideradas. É interessante a afetação da face externa e a porção orbital (Figura 3.25D), dado que não é típico referenciar ditas zonas na bibliografia relativa à *cribra orbitalia*.

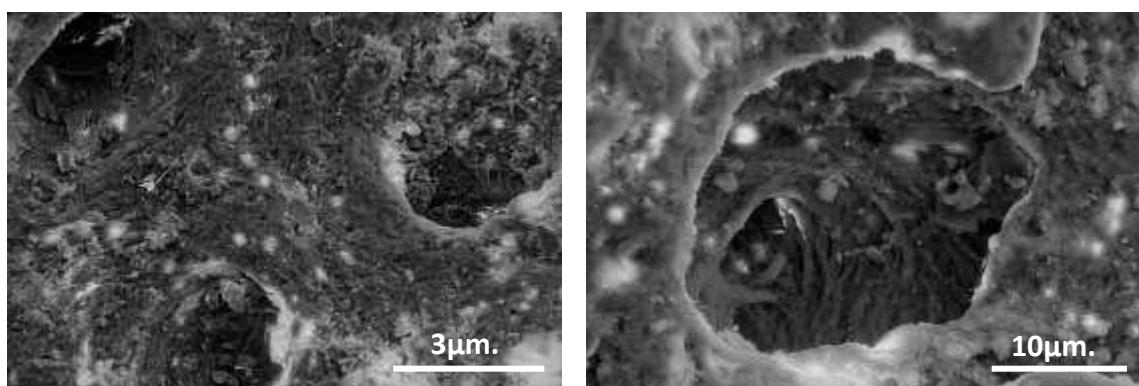


Figura 3.26. À esquerda, morfologia dos poros encontrados perto do forámen do Ramo mandibular do indivíduo [CA.05.1031] (aumento 75x) e evidências da sua natureza perfurante, como apresentado à direita (micrografia do mesmo indivíduo). Neste caso, o orifício deixa ver a disposição das fibras de colagénio, dispostas circumferencialmente (aumento 750x).

Finalmente, os ramos mandibulares tendem a ser mais afetados na porção interna, na face lingual e no foramen mandibular, exibindo uma ligeira porosidade visível macroscopicamente. Por vezes esses poros podem espalhar-se pelas regiões adjacentes, até atingirem inclusivamente o côndilo mandibular. Nas micrografias obtidas dos indivíduos [CA.05.1030] e [CA.05.1031] (Figura 3.26), os poros apresentam-se em pequenos conjuntos, mas existindo cada poro como uma entidade isolada, sem coalescência, com a capacidade individual de trespassar o córtex externo e expondo em algumas vezes a disposição das fibras orgânicas colagénicas.

Já no esqueleto apendicular a análise da porosidade focou-se, preferencialmente, na revisão das metáfises dos fêmures, úmeros, tibias, fibulas e clavículas. As ulnas são as peças que menos apresentam porosidade de forma tão desenvolvida como a dos ossos anteriormente referidos. Macroscopicamente o fenômeno poroso atinge níveis mais evidentes na porção proximal do úmero e na norma inferior da extremidade acromial da clavícula. Os fêmures, tibias e fibulas, em ambas as metáfises (proximal e distal), apresentam uma grande densidade de poros, independentemente da norma (anterior, posterior, medial ou lateral) (Figura 3.27). Não foram encontrados indícios de *cribra femoralis* ou *cribra humeralis*.

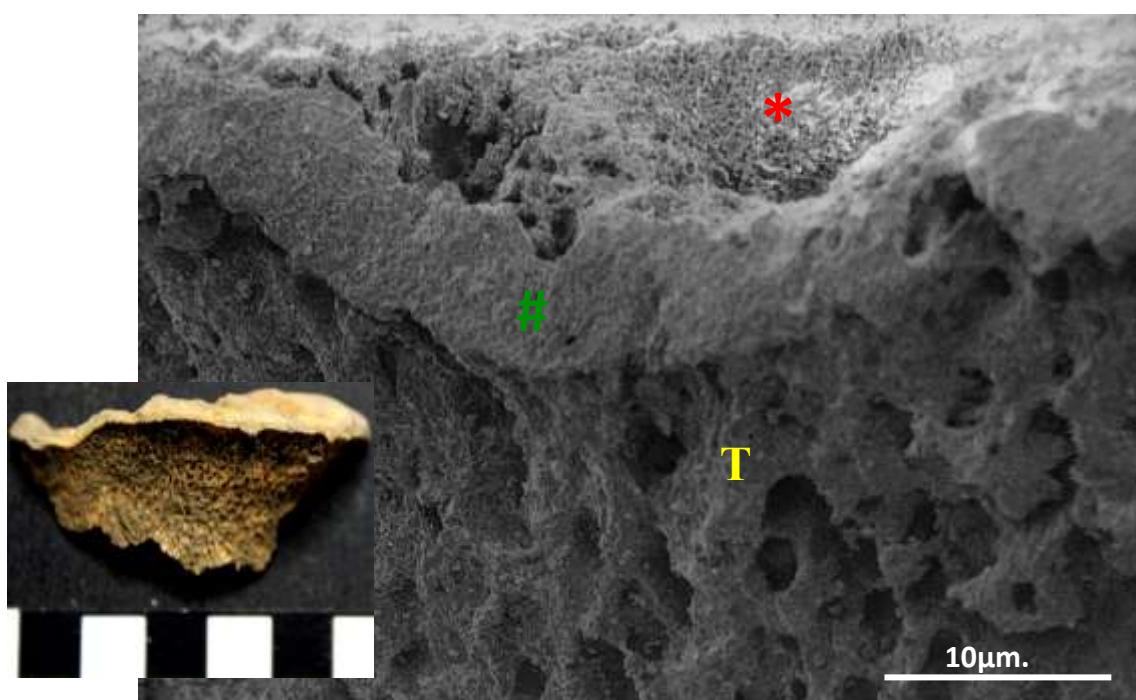


Figura 3.27. Disposição geral do extremo de um osso longo (à esquerda), exemplificado a partir da metáfise proximal da tíbia do esqueleto individualizado [CA.05.1031 I] (à direita; aumentado 350 vezes). Começando de cima para baixo, (*, a vermelho), representa a cartilagem calcificada do prato de crescimento (ou fise); posteriormente evidencia-se uma zona horizontal (#, a verde) e, finalmente, a distribuição colunar da metáfise (T, a amarelo).

A comparação das metáfises de peças ósseas de diferentes indivíduos nos intervalos etários estipulados não revelou diferenças. Não obstante, é possível comparar a existência de fatores patológicos quando consideradas as porções diafisárias de algumas dessas peças. Fisiologicamente as diáfises dos ossos longos deveriam estar de acordo com a estrutura mostrada na Figura 3.28A, onde se observa a disposição do osso lamelar por camadas e, dentro destas, a disposição das fibras de colagénio (Figura 3.28B) como referidas no artigo de Weiner e Wagner (1998). Não é estranho encontrar, repartidos pela superfície da diáfise, algum orifício de carácter perfurante, mas, como mostrado na Figura 3.28C, é quase impossível descrever qualquer tipo de morfologia fibrilar, devido à aposição de elementos adsorvidos ao tecido ósseo. Pelo contrário, as Figuras 3.28D, E e F mostram o que acontece quando a patologia atinge o osso. No primeiro caso encontramos a porção medial da tíbia direita do indivíduo [CA.05.1052], a qual exibia uma série de descontinuidades individualizadas, de margens irregulares, numa quantidade decrescente à medida que nos aproximávamos das porções metafisárias.

Nem o resto dos ossos longos inferiores, nem os membros superiores desse indivíduo exibem tipos de porosidade semelhante. Em oposição a esta imagem, apresenta-se também a disposição do crescimento ósseo periosteal encontrado na fibula [CA.97.2005.5] (Figura 3.28E). Apesar de pertencer a um conjunto de restos ósseos fora do intervalo etário considerado para esta dissertação (também afetados pelo dito crescimento periosteal), é importante notar as diferenças que se podem estabelecer quando comparado com outros tipos de porosidade existente na amostra em estudo. O osso formado nesta fibula, de natureza imatura, cresce por cima da cortical externa da diáfise, sendo possível observar a disposição normal das fibras de colagénio do tecido original (ver *Close up* Figura 3.28E). A textura óssea é completamente diferente à encontrada no indivíduo [CA.05.1052], dado que os orifícios têm um diâmetro maior e a lesão não cobre a totalidade da diáfise da peça. Para expressar melhor esta última observação, é preferível olhar para a Figura 3.28F. Neste caso podemos observar a distribuição do crescimento ósseo provocado por algum tipo de patologia infeciosa na diáfise do rádio esquerdo [CA.97.1006.64]. A textura dos ossos parece completamente diferente, sendo que tanto no caso da tíbia como no rádio observamos osso lamelar e, no caso da fibula, osso *woven*.

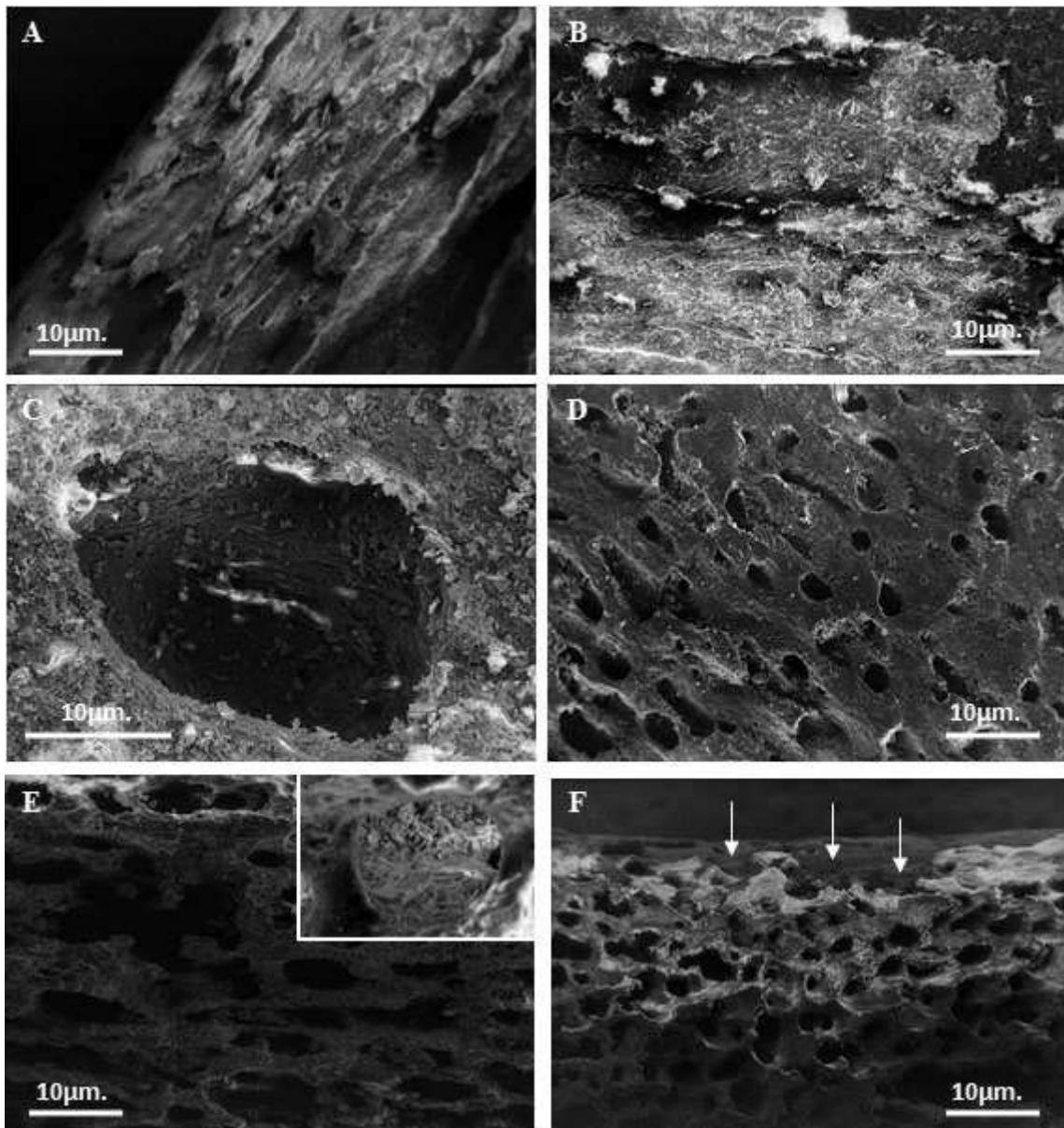


Figura 3.28. Micrografias da topografia cortical de: A) Diáfise do fêmur [CA.05.1015.1] onde o osso lamelar dispõe-se em camadas (aumento 50x); B) Disposição das fibras de colagénio nas camadas do osso lamelar do rádio do indivíduo [CA.05.1031] (aumento 35x); Close-up do poro fisiológico encontrado ao longo da diáfise do fêmur [CA.05.1015.1] onde é impossível observar a disposição das fibras de colagénio pela presença de componentes estranhas ao osso (aumento 500x); D) Trama óssea (a 35x) pertencente à diáfise da face medial da tibia do indivíduo [CA.05.1052] com uma textura e uma morfologia, em princípio, diferente à encontrada na imagem E (crescimento ósseo periosteal da fibula [CA.97.2005.5] a 500x) e aumento da organização das fibras orgânicas da cortical do osso original [5000x]). Na imagem F, apresenta-se o engrossamento cortical gerado pela presença de uma condição infeciosa no rádio [CA.97.1006.64] (aumento 50x), que não atingiu a totalidade do osso (Setas brancas); a existência de osso lamelar nesta imagem como na imagem D pode indicar um período maior de sobrevivência quando comparado com a apariência imatura do osso periosteal formado na imagem E.

Quando estudadas as clavículas e as costelas, os eventos porosos encontram-se confinados nos extremos das peças ósseas. Em ambos os casos as ditas zonas estão relacionadas com regiões de ancoragem muscular e/ou ligamentar, que podem dificultar o diagnóstico diferencial no caso destes ossos estarem afetados por patologia.

As alterações encontradas no extremo esternal das costelas têm a morfologia exemplificada na Figura 3.29A. Geralmente a presença destas depressões encontram-se nos primeiros dez milímetros dos extremos esternais, tanto na faceta externa como na faceta visceral. Estas descontinuidades corticais, como aconteceu em outras situações anteriores, também atravessam a camada óssea mais externa. No entanto, os extremos esternais das costelas, durante o crescimento, estão recobertos por tecido cartilaginoso, pelo que as manifestações encontradas podem tratar-se simplesmente dos orifícios deixados pelos condrócitos após a morte do indivíduo. Esta hipótese vê-se reforçada quando temos em conta a visualização das **lacunas** ou **superfícies de reabsorção**, superfícies escadeadas onde tiveram lugar processos de eliminação do osso cortical, que reforçam a ideia do dinamismo intrínseco de tecido imaturo.

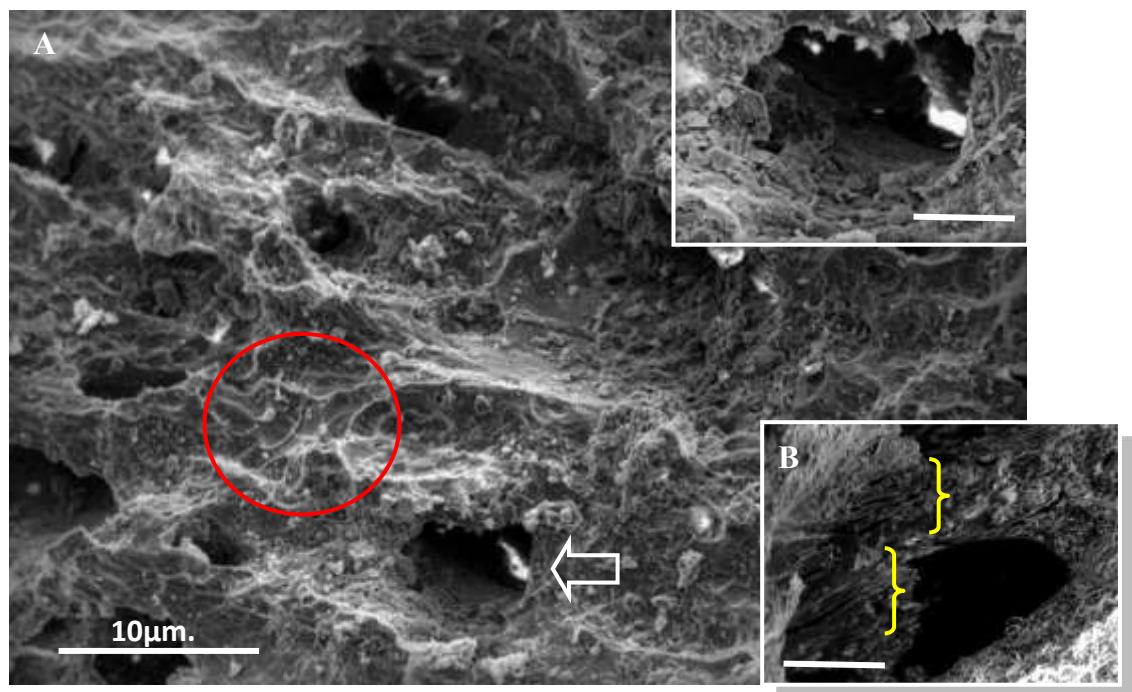


Figura 3.29. A) Superfície cortical externa do extremo esternal de uma costela do indivíduo articulado [CA.05.1030] (aumento 35x). No círculo vermelho salienta-se a presença de superfícies osteocíticas típicas dos processos de remodelação óssea durante o crescimento do indivíduo. A seta branca mostra a natureza perfurativa da porosidade encontrada, vista a maior aumento no quadro acima à direita (aumentado 5000 vezes, escala 1µm.). B) Evidências tafonómicas em forma de quebras ou microfracturas *post mortem* (a amarelo) na costela do indivíduo [CA.05.1052] (200x, escala 2µm.).

Finalmente é de referir que não foram encontradas estruturas relacionadas com os processos diagenéticos para além da destruição ou quebra parcial da cortical dos extremos das peças óseas com a exposição consecutiva da trama trabecular interna, e microfracturas *postmortem* como referidas na Figura 3.29B.

4. DISCUSSÃO

O presente trabalho mostra um conjunto de dados **exploratórios** sobre o estudo microscópico da superfície óssea cortical em vestígios ósseos infantis contemporâneos, com idades à morte estimadas entre o nascimento e os 6 anos de idade (1^a Infância). Apesar do dilema na distinção entre a natureza fisiológica, patológica e/ou diagenética da porosidade óssea infantil ter sido pouco estudado até a data, é possível extrair informação importante das micrografias obtidas.

Os resultados microscópicos reforçam a ideia de que os indivíduos mais novos possuem uma densidade porosa maior por unidade de superfície, diminuindo progressivamente nos anos subsequentes. Se tomarmos como exemplo as *Pars basilaris* da Figura 3.23, podemos perceber melhor esta afirmação. Apesar de ser um osso pouco estudado, e não estar frequentemente envolvido em patologias, esta não é a primeira vez que se referencia a existência de descontinuidades corticais nesta porção occipital. González-Martín *et al.* (1997) já expuseram que existe significância estatística quando se cruzam os dados relativos à presença de porosidade nesta peça, com a idade e com o tamanho do osso (maior em indivíduos mais novos [0-1 anos]), assim como com a existência de *hiperostose porótica*, mas não com *cribra orbitalia*. No entanto, esta possível relação patológica perde-se quando comparada dentro de cada grupo etário, refletindo que o fenômeno poroso é causado simplesmente pelo desenvolvimento ósseo normal associado à idade. Estes autores também frisaram que apesar desta observação, continua a ser possível compatibilizar duas situações para além do efeito etário. As ditas manifestações podem dever-se a um processo ósseo normal, só patológico em idades superiores nas que o crescimento não é tão acentuado; ou pode ser uma manifestação patológica “própria da infância”, de natureza infeciosa e/ou metabólica (González-Martín *et al.*, 1997: 396).

No caso das clavículas, fundamentalmente na porção acromial, é de salientar a existência das inserções dos músculos Deltóide e Trapézio. Da mesma forma, os ligamentos coracoclavicular, e costoclavicular para a porção esternal, frequentemente menos afetada, podem ser responsáveis por estas descontinuidades de margens regulares (Agur e Dalley, 2013).

Alguns estudos histomorfológicos e tomográficos computorizados têm sugerido que as influências do meio ambiente durante a vida intrauterina interagem com o genoma, estabelecendo o nível funcional de processos metabólicos que envolvem o crescimento esquelético (Gosman, 2012). Para além que o reduzido *stock* imunitário dos primeiros

anos de vida e as mudanças alimentares induzidas por práticas culturais temporárias condicionam não só o estado de saúde dos recém-nascidos, mas também a possibilidade de padecerem de doenças em idades mais avançadas (Allen, 1984). Exemplo deste tipo de práticas é a negação do colostro materno nos primeiros meses de vida na Inglaterra dos séculos XI-XV (Lewis, 2007), e o consumo de leite esterilizado por aquecimento (Mays, 2014) ou de produtos contaminados (Bourbou, 2014).

Em termos socioeconómicos, a região de procedência da amostra forneceu uma base epidemiológica bastante sólida para a ponderação de certas patologias, sobretudo metabólicas e infeciosas. O alto Alentejo dos séculos XVII-XIX é descrito como assimétrico em pobreza e escasso em população e recursos (Drain, 1980a, b). Baseado fundamentalmente na cultura agrícola (Santos, 2004), a maior parte dos habitantes da vila trabalhavam no campo (Araújo, 2013), independentemente do sexo e da idade, sendo preciso salientar a conjugação, no caso da mulher, da gravidez, do cuidado dos filhos e do seu trabalho rotineiro. Neste aspeto Pereira (1969: 99) reflete que “*[...] a sobrevivência das crianças torna-se especialmente difícil nas famílias operárias de baixos recursos económicos [...] pois constituem um fator de agravamento da situação económica da unidade familiar [...]*”.

Segundo as transcrições das entrevistas incluídas no trabalho de Saavedra (2013: 63), nestas sociedades alentejanas “*[...] dominavam o pão, base da alimentação, o toucinho, as couves e as azeitonas... muitas vezes aludindo a diminutivos, indicativos de insuficiência [...]*”. Este contexto de insalubridade e injustiça social, associado à precariedade dos cuidados médicos rurais (Saavedra, 2010), conduziu a um aumento das taxas de mortalidade infantil. Na vila de Amieira do Tejo, do total de enterramentos registados durante o tempo que o cemitério permaneceu no interior do castelo ($N=2235$), praticamente metade (48%, $n=1073$) são indivíduos falecidos na 1ª Infância, dos quais 22,1% ($n=494$) são recém-nascidos e 25,9% ($n=579$) indivíduos infantis (Araújo, 2013).

Certamente, desde o começo da avaliação macroscópica inicial, foi possível observar um desfasamento entre a idade óssea e a dentária nos indivíduos articulados, fenómeno que poderia utilizar-se como um primeiro indício na ponderação de algum tipo de situação de stresse que possa ter reduzido o seu crescimento (*p.ex. malnutrição, condições do meio ambiente, patologias...*), sem esquecer que o processo fisiológico também apresenta a sua variação individual e populacional (Cardoso, 2005; Rissech, 2008).

O modo de vida e a escassez de meios materiais da população amieirense permitem-nos pensar na possibilidade da existência de escorbuto, anemia e/ou raquitismo. As três doenças têm o potencial de provocarem porosidade no tecido ósseo, sendo que, às vezes, a sua diferenciação não é fácil, e ainda hoje provocam discussões no relativo aos seus sinais patológicos. Como frisaram Boyde e Hobdell (1969a), a topografia cortical é fiel ao metabolismo ósseo subjacente, facto comprovado também no trabalho de Marks *et al.*, (1996).

Tabela 5. Relação entre a peça óssea e o(s) músculo(s) e a(s) artéria(s) envolvidas no desenvolvimento da hemorragia causada pelo escorbuto (modificado de Bourbou, 2014: 88).

| | OSSO | LOCALIZAÇÃO DA LESÃO | MÚSCULO(S) ASSOCIADO(S) | ARTERIA(S) ASSOCIADA(S) |
|-------------|------------------|---|---|--|
| NEUROCRÂNIO | Temporal | Porção esquamosal | <i>Temporalis</i> | Temporalis profundas |
| | Frontal | Superfície ectocraniana | - | - |
| | | Superfície endocraniana | - | * |
| | | Teto orbital | <i>Orbicularis oculi</i> | Oftálmica/Lacrimal |
| | Parietal | Superfície ectocraniana | - | - |
| | | Superfície endocraniana | - | * |
| ESPIACRÂNIO | Occipital | Superfície ectocraniana | - | - |
| | | Superfície endocraniana | - | * |
| | Esfenoide | Grande asa e pratos pterigóideos | <i>Temporalis</i> e <i>Pterigóide</i> | Temporais Profundas |
| | Maxilar e Palato | Superficie externa | <i>Levator labii superioris</i> | Infraorbital (ramo Arteria maxilar) |
| | | Superficie orbital | <i>Levator labii superioris</i> | Infraorbital (ramo Artéria maxilar) |
| | | Superficie palatal | | Alveolar e Palatina (ramos Artéria maxilar) |
| CRÂNIO | Zigomático | Superficie temporal | <i>Temporalis</i> | |
| | | Superficie orbital | <i>Levator labii superioris</i> | Lacrimal |
| | | Forâmen zigomático | | |
| | Mandíbula | Eminencia mentoniana | <i>Quadrates labii inferiores</i> | Alveolar inferior e Submentoniana |
| | | Superficie externa ramo | <i>Masséter</i> | Massetérica |
| | | S. medial coronóide-incisura mandibular | <i>Pterigóide medial</i> | Maxilar interna e ramos, bucal e massetérica |
| | | S. medial coronóide-rebordo ramo | <i>Pterigóide medial</i> | Alveolar Inferior |
| PÓS-CRÂNIO | Escápula | Superficie dorsal infra-espinhosa | <i>Infraespinatus</i> | Supra-escapular |
| | | Superficie dorsal supra-espinhosa | <i>Supraespinatus</i> | |
| | Ílion | Superficie interna | <i>Iliacus</i> | Iliolumbar (ramo Artéria Iliaca interna) |
| | | Superficie externa | <i>Gluteus medius</i> <i>Gluteus minimus</i> | Ramo profundo Artéria Glútea superior |

Onde (-), inexistência de impressões vasculares associadas; (*), hemorragias dos vasos das meninges (Brown e Ortner, 2011), dos seios cavernosos e/ou do couro cabeludo (Sinnott, 2013).

Sobre o escorbuto, os diferentes trabalhos de Ortner e colaboradores descreveram as alterações porosas na grande asa do esfenoide como “virtualmente” patognomónica da doença (Ortner e Erickson, 1997; Ortner e Mays, 1998; Ortner *et al.*, 1999; Ortner *et al.*, 2001; Ortner, 2003; Brown e Ortner, 2011). Estas manifestações fundamentam-se na junção de uma inflamação crónica hemorrágica derivada dos desarranjos provocados pela deficiência em Vitamina C (Kuo, 2013), um trauma mecânico muscular menor e as relações anatómicas arteriais das peças ósseas resumidas na Tabela 5. Isto explicaria

muitos dos achados encontrados nas micrografias, sobretudo atendendo à morfologia regular arredondada dos poros.

A deficiência em Vitamina C, entre outros processos, inicia a síntese nuclear da molécula imatura de colagénio (Bánhegyi *et al.*, 2014), mantendo uma correta estrutura física da molécula matura ulterior (Kuo, 2013). Portanto, se os alicerces das paredes vasculares dos vasos que penetram o córtex ósseo estão danificados, os simples movimentos de sucção ou mastigação podem provocar a extravasação do sangue e a conseguinte ativação da série celular imunitária (Weston, 2008). Mas, para existir um forte apoio imunitário que provoque uma correta eliminação do edema formado, o organismo deve fomentar a criação de novos vasos sanguíneos, explicando os resultados anteriormente expostos (Roberts e Manchester, 1997; Gilroy e Laurence, 2008 *In* Rossi e Sawatzky, 2008).

O escorbuto costuma acompanhar-se de engrossamento ósseo através da aparição de hematomas subperiosteais ossificados (Maat, 2004; Van der Merwe *et al.*, 2010), ou de formação de osso novo periosteal (Weston, 2008, 2009). No entanto, estas manifestações só acontecem quando se experimenta uma reincidência intermitente da condição (Brickley e Ives, 2006; Geber e Murphy, 2012), o que eleva o sangramento até uma forma de expressão mais severa do que a porosidade anormal isolada (Ortner *et al.*, 2001). Este tipo de crescimento ósseo periosteal só foi encontrado nos membros inferiores de um indivíduo com idade superior ao intervalo estudado nesta dissertação (Figura 3.28E). Devido à impossibilidade de associar estes ossos com outras peças mais propensas à afetação por escorbuto, desconhece-se se realmente esta aposição de osso novo foi causada por uma carência vitamínica ou por outra circunstância. Seja como for, na literatura paleopatológica, as lesões periosteais são consideradas marcadores de uma saúde deficiente ou de fragilidade em termos de risco individual de morte, relativamente a outros membros da população (Vaupel *et al.*, 1979). Neste sentido Mays *et al.*, (2002) consideram as lesões periostiais remodeladas (escleróticas, lamelares) como indicativo de indivíduos que sobreviveram certo tempo à doença, comparado com aquelas de natureza imatura. Esta afirmação é ratificada por outros especialistas, nomeadamente Wood *et al.* (1992) ou Novak e Šlaus (2010), entre outros. No entanto, esta discussão mantém-se em aberto, sendo que atualmente tem sido apresentada uma relação entre o crescimento ósseo periosteal e a doença periodontal (DeWitte e Bekvalac, 2011), independente do efeito da idade (DeWitte, 2014).

A anemia é normalmente diagnosticada em material osteológico a partir da porosidade provocada pela hiperplasia medular dos ossos do neurocrânio: *cribra orbitalia* quando se trata do teto orbital, e *hiperostose porótica* quando a afetação implica perfuração da tábuia externa da calote craniana (Stuart-Macadam, 1992). No entanto a amostra em estudo não possui uma boa representação desta porção anatómica, complicando o estudo. Atualmente as publicações referentes a esta questão estão a aumentar grandemente, devido à falta de consenso entre os diferentes tipos de anemias existentes. Parafraseando Walker *et al.* (2009:112) no que respeita à anemia ferropénica: “[...] *O deficit de ferro diminui a produção de eritrócitos, impossibilitando a expansão hematopoiética [...]*”, apontando que este tipo de manifestações são muito mais prováveis nos casos de anemia falciforme e megaloblástica, nas infecções e no escorbuto. Embora o ponto de vista etiológico seja respaldado por outros investigadores, Oxenham e Cavill (2010) não concordam por inteiro com as perspetivas anteriormente estabelecidas. Acreditam que perante baixas concentrações de ferro na medula óssea, haverá um aumento do número de eritrócitos à procura do elemento e, portanto, um aumento da eritropoiese intramedular, embora provocado por células ineficazes. Para além disso, as anemias tais como a talassemia, apresentam o pré-requisito de envolver os ossos faciais, podendo provocar deformações (Hershkovitz *et al.*, 1997). Contudo, a sua ponderação, como acontece também nos casos de anemia falciforme, aumentaria enormemente as suas proporções de prevalência quando comparadas com as existentes atualmente (Hershkovitz *et al.*, 1997).

A comparação dos diagnósticos diferenciais estabelecidos em artigos paleopatológicos atuais infere a presença de raquitismo como uma variável a ter em conta no estudo dos fenómenos porosos. Esta doença ensombreceu a presença do escorbuto durante muitos anos (Pimentel, 2003) e somente em finais do século XIX se moldou como uma entidade própria a deficiência em vitamina C, afastada da deficiência em vitamina D. Apesar das suas semelhanças patológicas ósseas, Ortner e Mays (1998) expõem que o raquitismo ativo em crianças, independentemente da idade, tem o potencial de produzir deformações tanto dos membros superiores como dos inferiores. A literatura patológica detalha que nos casos de raquitismo, os pratos de crescimento e as metáfises experimentam um aumento da sua largura, mostrando uma aparência desgastada (Bourbou, 2014). Embora exista um caso de deformação diafisária, tratado mais a frente, as descrições bibliográficas não concordam com a morfologia do osso afetado, descartando esta condição da causa da morte dos indivíduos estudados.

Seja como for, as doenças metabólicas ósseas acarretam a propriedade de aparecerem conjuntamente (comorbilidade), facto que não pode ser esquecido no diagnóstico diferencial. Nalguns casos refere-se que a anemia por deficiência de ferro deveria ser considerada como um sintoma e não como uma doença propriamente dita. Ortner *et al.* (2001) descreveram a comorbilidade Anemia-Escorbuto apoiados por estudos clínicos que ligam o papel do Ácido Ascórbico na absorção do ferro (Besbes *et al.*, 2010), assim como pela perda de sangue derivada das ruturas vasculares mencionadas anteriormente. Após uns anos, em 2003, Ortner volta a acentuar que apesar da semelhança de manifestações de ambas as doenças, só o Escorbuto deixa marcas em ossos tais como o esfenóide, a mandíbula e o palato. Os orifícios vasculares são traços normais no desenvolvimento dos indivíduos, mas só quando a densidade é pequena e o tamanho dos poros não é homogéneo, indicativo da ancoragem ligamentar e/ou muscular, ou da perfuração cortical vascular (Ortner *et al.*, 2001). Atualmente a diferenciação entre as ditas doenças faz-se a partir do diâmetro dos poros, sendo que no escorbuto tendem a ser menores ou iguais a 1mm (como acontece nos casos patológicos referidos na Figura 3.24) e, na anemia, superiores ao dito ponto de cisão (Figura 4.1) (Ortner e Erickson, 1997).



Figura 4.1. Comparação entre a porosidade produzida pela Anemia (A), e a provocada por um processo inflamatório hemorrágico escorbútico (C). (B) representa uma das grandes asa do esfenóide em estudo ([CA.05.1015.18]), com uma aparência muito semelhante à imagem da direita. Modificado de Bourbou (2014; comunicação pessoal).

Uma vez salientada a presença provável de doenças metabólicas ósseas nos indivíduos da amostra estudada, existem outros grandes grupos de condições mórbidas candidatas a deixarem este tipo de descontinuidades na cortical externa. Assim, têm sido referenciados processos infeciosos crónicos, bacterianos e, inclusivamente, traumáticos (*p.ex.* Abuso infantil) (Schultz, 2001; Ortner, 2003; Wapler *et al.*, 2004; Klaus, 2013; Buckley *et al.*, 2014; Crist e Sorg, 2014; Halcrow *et al.*, 2014; Tiesler *et al.*, 2014). Nalguns casos também têm sido propostas algumas doenças raras, como a

Osteoartropatia Hipertrófica (OHA), inadequações circulatórias e hematológicas (Weston, 2008; Tiesler *et al.*, 2014) e neoplasias (Noordi *et al.* 2001; Klaus, 2014a). Como é evidente, não pode esquecer-se a afetação óssea derivada do contexto de enterramento, ou seja, pseudopatologia. Os processos diagenéticos, naturais e/ou antrópicos, têm a capacidade de modificar a superfície óssea, a distribuição e o tamanho dos poros constituintes (Mansilla *et al.*, 2014). As características macroscópicas e microscópicas de algumas destas doenças são resumidas na Tabela 6.

No entanto, muitas das opções mencionadas previamente podem ser rejeitadas. Começando pelas infecções específicas, nomeadamente as treponematoses e a sífilis, existe uma tendência à afetação dos ossos cranianos e faciais. Infelizmente, os ossos do neurocrânio estão escassamente representados, o que pode ocultar e enviesar a análise. Mas nesta amostra, o esqueleto apendicular inferior não expõe os sinais típicos de osteoperiostite gomatosa ou não gomatosa (Buckley *et al.*, 2014; Crist e Sorg, 2014; Tiesler *et al.*, 2014). Nesta linha, a tuberculose infantil parece não afetar as porções posteriores dos arcos neurais vertebrais, e não produz poros nos extremos costais esternais, metáfises dos ossos longos, nem na escápula (Klaus, 2014a). Apesar de que as escápulas, estudadas macroscopicamente, não apresentam porosidade para além das margens latero-inferiores, indicativo do próprio crescimento do osso, os extremos esternais das costelas e as metáfises dos ossos longos são os locais mais afetados pela porosidade. Apesar das evidências ósseas não coincidirem com as descrições teóricas da doença, reforçando a ideia de que esta condição não é causativa da alta mortalidade infantil amieirense, é preciso ter presente a possibilidade destes indivíduos terem morrido rapidamente sem apresentar sinais patológicos perceptíveis, facto muito frequente, por exemplo, nos casos de tuberculose (Santos, 2015).

No que diz respeito à procura de referências histórico-epidemiológicas, dentro das infecções específicas é importante salientar a presença da Malária. Esta doença infeciosa, transmitida pelos mosquitos fêmea do género *Anopheles* portadores do parasita *Plasmodium* (Benali *et al.*, 2014), contribui para as altas taxas de anemia (hemolítica) em mulheres mas, sobretudo, em crianças (Walker *et al.*, 2009). As características do meio ambiente em Portugal foram, e ainda são, propícias para o desenvolvimento deste inseto (Almeida *et al.*, 2008), nomeadamente na região do Alentejo (Pires *et al.*, 1982). Nesta zona, onde a doença é conhecida como *sezões* (Saavedra, 2013), existem taxas haplotípicas atuais de Anemia Falciforme superiores às referenciadas para o resto do continente europeu (Pereira *et al.*, 2010), como meio de defesa evolutivo face a esta

doença. Estudos clínicos têm sugerido que a hemólise provocada pelo parasita, pode contribuir para a formação de lesões porosas esqueléticas devido à libertação de fosfato ácido, hemo livre e ao pigmento da malaria “*hemozoim*” no sangue, o que conduz a um desequilíbrio da remodelação óssea por estimulação dos osteoclastos (Moreau *et al.*, 2012). E, como referido no estudo de Smith-Guzmán (2015), tem-se encontrado uma forte associação entre a presença desta doença e as manifestações orbitais conhecidas como *cribra orbitalia*.

Para terminar as possibilidades de diagnóstico no campo das infecções, bastaria relatar as características gerais de afetação por infecções não específicas. Entre as doenças predominantes nas crianças, salienta-se maioritariamente a osteomielite. Apesar desta condição poder afetar qualquer osso do esqueleto (Ortner, 2003), tem preferência pelas diáfises dos ossos longos, especialmente o córtex e o periosteio da parte distal do fêmur e a proximal da tibia (Santos e Suby, 2015) seguidos pelos úmeros e os rádios (Labbé *et al.*, 2006). A indução de inflamação e formação de osso novo periosteal (Klaus, 2013) característico deste tipo de patologia, geralmente atinge um único osso (Labbé *et al.*, 2006), exonerando os ossos cranianos (Halcrow *et al.*, 2014). Um dos traços que leva à sua diferenciação em amostras antropológicas é o facto dos ossos apresentarem cloaca, um orifício que perfura a parede do osso para permitir a saída do pus desde o interior medular até o exterior (Lewis, 2007), e formado durante o desenvolvimento do agente patogénico (bactérias, vírus, fungos e/ou parasitas [Van Schuppen *et al.*, 2012]). No entanto, este traço não ocorre em todos os casos, o que aumenta a dificuldade do seu diagnóstico paleopatológico (Ortner, 2003). Na amostra em estudo, encontramos vários casos que poderiam representar este tipo de condição. Começando pelo úmero do indivíduo [CA.05.1021] mostrado na Figura 3.1B, que possui uma lesão muito semelhante à encontrada noutro úmero do indivíduo [CA.05.1022], as porções afetadas têm uma morfologia que lembra as remoções realizadas por trepanação para evitar que a condição se espalhasse por outras regiões do esqueleto (ver Santos e Suby, 2015: 113). Esta prática implicaria a existência de umas condições médicas superiores às encontradas nas aldeias alentejanas da época, mas é uma ideia que tem de se manter em consideração. Não obstante, o diagnóstico é altamente contraditório e não permite precisá-lo, já que mistura a existência de umas margens perfeitamente biseladas, indicativo algum tipo de prática cirúrgica, com uma coloração clara, indicativa de processos diagenéticos acontecidos após a morte dos indivíduos.

Junto com isto, adicionam-se as lesões porosas estendidas pela face medial da tíbia direita do indivíduo [CA.05.1052], desconhecendo-se a sua etiologia, e o rádio [CA.97.1006.64], onde a infecção está claramente confirmada macroscopicamente.

Continuando com o diagnóstico diferencial, os abusos infantis podem provocar sangramentos generalizados (Schultz, 2001), mas costumam vir acompanhados por calo de fratura (Kempe, 1985). Na amostra só foi reportado um caso - um rádio esquerdo [CA.05.1015.14] (Figura 3.18A Estampa V) -, no qual se duvida que possa ter sido provocado por uma fratura diafísaria bem remodelada, ou uma malformação congénita. A Osteoartropatía Hipertrófica (OHA) normalmente inicia-se na adolescência (Buckley *et al.*, 2014; Crist e Sorg, 2014) e como comentado em Ortner (2003), é mais comum em adultos do que em crianças.

Dentro da faixa etária estudada, existe uma preponderância de certas condições neoplásicas, nomeadamente a Leucemia Aguda (Noordi *et al.*, 2001). Embora esta doença comprometa principalmente as metáfises dos ossos longos, as lesões causadas raramente comprometem o crânio (Ortner, 2003), quando os ossos faciais dos indivíduos da amostra são uns dos locais mais afetados. Pouco se sabe sobre a afetação óssea causada por certos tipos de desordens circulatórias e hematológicas, sendo que alguns autores têm apontado para a cirrose como possível candidata (*p.ex.* Tiesler *et al.*, 2014). Este sintoma parece induzir lesões semelhantes às encontradas nos casos de osteoporose e osteomalacia (Cuthbert *et al.*, 1984) devido à colestase intrahepática induzida a longo prazo; mas, por outro lado, a incidência desta condição é maior em indivíduos adultos (Masaki *et al.*, 1998).

Faltaria nomear alguma doença rara que compartilhe as características mencionadas, como a hiperostose cortical infantil (ou doença de Caffey), ou a melorreostose (ou doença de Leri-Joanny), com preferência por indivíduos de idade precoce (Alpoim *et al.*, 2013; Klaus, 2013; Buckley *et al.*, 2014), não se tem observado, nem inflamação periosteal assimétrica nem modificação textural óssea que mimetize a aparência de cera derretida, respetivamente (Ortner, 2003). No entanto, o facto de muitos dos ossos estudados estarem desarticulados, impede um diagnóstico mais acurado.

Finalmente, em termos de diagénese, sabe-se que o pequeno tamanho dos ossos dos indivíduos não adultos, assim como a sua menor densidade, baixa mineralização, alta taxa de porosidade própria do desenvolvimento e o reduzido tamanho dos cristais de hidroxiapatite, induzem um maior ataque por unidade de volume (Guy *et al.*, 1997; Lewis, 2007). Os estudos focados na afetação tafonómica do material ósseo,

normalmente basearam-se em dois tipos de abordagens para a medição da porosidade cortical externa, a porosimetria por intrusão de Mercúrio (HgIP), e a análise isotérmica de adsorção do azoto (Smith *et al.*, 2008). No entanto, no primeiro caso a medição considera o poro uma entidade cilíndrica, de maneira que se este orifício possui uma forma diferente, a precisão do método vê-se comprometida (Turner-Walker *et al.*, 2002). Para além disso, no segundo caso Bosch *et al.* (2014) e Mansilla *et al.* (2014) propõem que esta metodologia é aceitável, mas sempre em combinação com outras técnicas, como são a dispersão de raios X de baixo ângulo (SAXS) para um correto estudo da heterogeneidade microporosa, a ressonância magnética nuclear (NMR) para a avaliação textural da porosidade aberta, e o Microscópio electrónico de varrimento (MEV) como ferramenta eficiente no intervalo micrométrico.

Assim têm-se estabelecido três tipos de traços porosos microscópicos na superfície óssea: **-s** (porosidade sub-fibrilar, derivada da degradação química do colagénio; <0,1µm.); **-m** (porosidade espongiforme; 0,1-1,0µm.); e **-I** (porosidade fisiológica e da dissolução; >1µm.) (Turner-Walker *et al.*, 2002). De qualquer maneira as referências antropoarqueológicas revelam que os resultados atuais sobre a análise textural óssea são contraditórias, porque depende de inúmeras condições (Bosch *et al.*, 2014). Neste aspeto é importante salientar as micrografias mostradas no trabalho de Bromage (1984), onde se fornecem dicas para diferenciar os distúrbios causados pela própria limpeza dos ossos por diferentes técnicas de abrasão.

Tabela 6. Relação das características macroscópicas e microscópicas das doenças que podem induzir porosidade no tecido ósseo (modificado de Lóvasz *et al.*, 2013, a partir de: Ortner, 2003; Matos e Santos, 2006; Assis *et al.*, 2011; Alpoim *et al.*, 2013; Assis, 2013; Klaus, 2013; Orozco Quintero *et al.*, 2013; Buckley *et al.*, 2014; Boubour *et al.*, 2014; Chirgwin e Roodman, 2014; Crist e Sorg, 2014; Klaus, 2014a; Nistala *et al.*, 2014; Tsai *et al.*, 2014; Wallace *et al.*, 2014).

| POSSÍVEIS ETIOLOGIAS | | CARACTERES MACROSCÓPICOS | | | | | | | | | | | | | | CARACTERES MICROSCÓPICOS | | | |
|--|--|--------------------------|-----------|--------------------------------|-----------|-------------------------|-----|-------------------------|---------------------|---------------------|--------------|------------|-----------|-----------|--------|-------------------------------------|------------------------------|-------------------------------|-----|
| | | Lesões Porosas | | | | | | | | | | | | | | Formação osso novo periosteal | Substância ossea original | | |
| | | Teto orbital | | | | Superfície ectocraniana | | Superficie endocraniana | Costelas | | Ossos Longos | | | Vértebras | | | | | |
| | | Unilateral | Bilateral | Unilateral | Bilateral | | | | Superfície visceral | Superfície esternal | Extremos | Unilateral | Bilateral | Metáfise | Corpos | Arcos | Afetada | Não Afetada | |
| Doenças Metabólicas Ósseas | Escorbuto | - | + | - | + | + | + | +/- | + | + | - | + | + | - | - | + | - | +/- (só lesões endocranianas) | + |
| | Raquítismo | - | + | - | + | + | + | - | + | + | - | + | + | - | - | + | - | + | - |
| | Anemia | + | + | + | + | - | - | - | - | - | - | - | - | - | - | - | + | - | |
| Osteoartropatia Hipertrófica (OHA) | Hipertrófica (OHA) | - | - | / | / | - | - | - | - | - | - | + | - | - | - | + | - | + | |
| | Sinusite Frontalis | +/- | + | - | - | + | - | - | - | - | - | - | - | - | - | - | + | - | |
| Processos Inflamatórios | Osteomielite (osteíte) | + | + | + | + | - | - | - | - | - | + | + | - | - | - | + | - | + | - |
| | Meningite não específica | - | - | - | - | + | - | - | - | - | - | - | - | - | - | - | + | - | |
| | Hiperostose Cortical Infantil (Doença de Caffey) | - | - | + | - | - | +/- | +/- | +/- | - | +/- | - | - | - | - | + | - | | |
| Melorreostose | | - | - | - | - | - | - | - | - | - | + | +/- | + | +/- | +/- | - | - | + | - |
| Treponematoses | | +/- | +/- | Difusa (<i>Caries Sicca</i>) | | - | - | - | - | - | - | + | - | - | - | + | - | + | - |
| Tuberculose | | - | - | - | - | +/- | +/- | - | - | - | - | + | - | - | - | + | - | + | - |
| Infeções Micóticas | | - | - | + | +/- | - | +/- | +/- | +/- | +/- | - | +/- | - | +/- | - | + | - | + | - |
| Desordens circulatórias e/ou hematológicas | Cirrose | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | Mielofibrose | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | Defeitos cardíacos congénitos | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| Abuso infantil (Trauma) | | + | + | + | +/- | + | - | - | - | - | + | +/- | + | +/- | +/- | + | - | +/- (só lesões endocranianas) | + |
| Desordens neoplásicas | Leucemia aguda | - | - | - | - | - | +/- | +/- | + | - | + | + | + | + | + | + | +/- | +/- | |
| | Linfomas | | | | | | | | | | | | | | | | | +/- | +/- |
| | Metástase* | +/- | +/- | +/- | +/- | +/- | + | + | - | +/- | +/- | +/- | +/- | + | +/- | - | +/- | +/- | |
| Pseudopatologias (Tafonomia) | | +/- | +/- | +/- | +/- | +/- | +/- | +/- | +/- | +/- | +/- | +/- | +/- | +/- | +/- | - | + | | |

Onde: (+), característica da condição; (+/-) não típico da condição, mas possível; (-), não característico da condição; (/) contraposição de opiniões. (*) faz referência às metástases de cancros com incidência óssea, nomeadamente o cancro da mama, ou da próstata, o cancro no pulmão, ou renal e os melanomas (Chirgwin e Roodman *In Vassiliou et al.*, 2014).

5. COMENTÁRIOS FINAIS

A abordagem microscópica realizada nos vestígios ósseos dos indivíduos infantis recuperados da vila portuguesa de Amieira do Tejo permitiu um maior pormenor da morfologia topográfica cortical. Este tipo de análise poderia considerar-se um ponto de união entre o estudo macroscópico e o exame histológico, com a vantagem de não ser destrutivo do material ósseo utilizado.

Macroscopicamente, o estudo paleopatológico da amostra não foi suficiente para estabelecer diagnósticos específicos nem nos indivíduos articulados, nem nas peças ósseas isoladas. Daí que se tenha considerado uma ampla variedade de doenças que potencialmente causam porosidade cortical. Alguns dos fragmentos mostram evidências claras de patologia, o que pode ajudar na demarcação de umas condições relativamente a outras. Mas o diagnóstico de uma doença a partir da análise de peças isoladas é uma tarefa extremamente arriscada, na qual se perde a fiabilidade que deve caracterizar o estudo paleopatológico. Mesmo em esqueletos individualizados infantis moderadamente bem representados, a confirmação de um diagnóstico único torna-se complicada. Esta afirmação fundamenta-se nas múltiplas etiologias candidatas a deixarem este tipo de sinais e à avaliação da natureza normal (fisiológica) ou anormal (patológica ou tafonómica) do traço poroso não ter sido um dos tópicos mais estudados em paleopatologia. De igual modo não se descarta que em muitos destes casos possam ter acontecido episódios agudos de uma determinada doença sem produção de claros sinais ósseos antes de uma morte rápida.

A porosidade deve entender-se como uma particularidade própria do tecido ósseo nos primeiros anos de vida, necessária para a adaptação do osso a diferentes variáveis, intrínsecas e extrínsecas, que o indivíduo experimenta ao longo do seu desenvolvimento. Este estudo concorda com outros realizados por grupos de trabalho espanhóis (ver subcapítulo 1.1 da Introdução) tanto no facto da porosidade ser uma característica temporária associada à idade, como na correspondência destas alterações com zonas de aporte sanguíneo e de nutrientes. Contudo, existem certos aspectos do poro que devem ser considerados com atenção. O número (densidade) de fenestracões corticais por unidade óssea, a morfologia das margens, assim como a estrutura da própria superfície são características chave para determinar a presença de perturbações pontuais durante a vida dos indivíduos, alheias ao crescimento.

Permanecendo na mesma linha de ideias, os resultados do presente trabalho reforçam o pensamento de Ortner *et al.* (2001: 344-345) segundo o qual “[...] o microscópio de

varrimento é imprescindível para diferenciar se os orifícios encontrados penetram o córtex ósseo, como nos processos inflamatórios, ou são meramente superficiais, derivados do desenvolvimento ósseo [...]”. No entanto, a diferenciação de diversas patologias é uma questão difícil, devido à carência de micrografias comparativas e de descrições básicas sobre a cortical externa do osso não manipulado ao nível microscópico. Outro grande vazio bibliográfico relacionado com esta afirmação é a dificuldade em estabelecer o grau de severidade numa determinada patologia, induzindo e/ou enviesando a escolha do fragmento ósseo para estudos ulteriores para além da observação a olho nu.

Apesar da escassez de conclusões de âmbito patológico extraídas dos indivíduos infantis (até à idade de 6 anos) estudados no presente trabalho é de salientar a capacidade de magnificação e detalhe deste procedimento para questões relativas à sobrevivência diferencial dos indivíduos perante a doença. O nível de proximidade atingido por este método permite-nos observar a disposição das fibras de colagénio constitutivas do tecido ósseo, assim como a sua orientação, característica imprescindível na determinação diferencial do grau de cura das lesões (ativas ou remodeladas) no momento da morte do indivíduo e, assim, poder inferir questões relativas à sobrevivência dos indivíduos. Por outro lado, e como exemplo da multidisciplinaridade que acompanha o estudo antropológico, a revisão do estilo de vida e do motor socioeconómico da população alentejana contemporânea, pode fornecer uma boa base para estudos epidemiológicos ulteriores. Apesar de, como comentado anteriormente, serem peças isoladas, há ligeiras suspeitas sobre a presença de Escorbuto nesta aldeia. Esta conjectura toma forma se combinarmos as péssimas condições de vida dos indivíduos amieirenses, em termos de cuidados médicos limitados, miséria e serviços laborais precários (ver subcapítulo 3.6.3.3 de Araújo, 2013), com os achados relativos à porosidade encontrada em duas grandes asas do esfenóide. Como comentado, estes fragmentos ósseos mostram a configuração típica de um processo hemorrágico inflamatório (Stark, 2014). Lamentavelmente não é possível ter certeza da existência de outras peças ósseas que pertençam a estes indivíduos, pelo que esta inferência tem que ser vista como uma mera suposição.

A aplicação da microscopia de varrimento deverá ter um maior impacto na paleopatologia. Como patente nesta dissertação, esta abordagem produz imagens de boa qualidade, e permite digitalizar as superfícies amostrais para fornecer informação textural, sendo aplicável a diversos campos de estudo. Neste sentido, é de salientar o seu

emprego noutras áreas da antropologia, como a forense, para a determinação óssea da espécie, nomeadamente em circunstâncias em que o ADN não pode ser extraído, como nos casos de cremações (Cattaneo, 2007: 187); ou na diferenciação do tipo de arma branca utilizada partindo das marcas corticais encontradas (Alunni-Perret *et al.*, 2010). Assim como para as análises compostionais e morfológicas dos resíduos químicos que compõem a munição das armas de fogo (ver Martiny *et al.*, 2008).

É necessário recorrer a novas metodologias para entender o significado que conclui o carácter da porosidade em ossos de indivíduos infantil, sobretudo se tencionarmos encontrar um ponto diferencial entre os diferentes grupos de patologias considerados, e a relação proveniente da alta sensibilidade e do vínculo intrínseco que apresentam os processos metabólicos (ver Zuckerman *et al.*, 2014). Neste âmbito, e tendo em conta o carácter preliminar e exploratório dos dados apresentados, propõe-se continuar futuramente com este estudo através de duas vertentes: 1) realizar uma comparação destes resultados com os encontrados em amostras controlo, cujos indivíduos tenham morrido de algum processo sem envolvimento de tecido ósseo; e 2) recorrer à capacidade do microscópio de varrimento para efetuar estudos compostionais mediante a combinação da análise com raios X de energia dispersiva (EDAX).

Devido ao escasso número de coleções ósseas infantis identificadas, e à dificuldade de diagnóstico que inserem muitos dos vestígios de índole arqueológica, também seria aconselhável impulsionar o trabalho experimental em antropologia, pouco desenvolvido na paleopatológica (Polo-Cerdá *et al.*, 1999a In Sanchez 1999). Se adquirirmos como base o modelo experimental animal realizado por estes autores, seria muito mais simples expor o conjunto de processos ósseos relativos à patologia nesses exemplares induzindo uma doença conhecida, para depois estabelecer os pontos diferenças entre cada uma das doenças consideradas.

Bibliograficamente é notório o esforço atual para ligar o papel das patologias com o conhecimento dos parâmetros do meio ambiente, da economia e das restrições culturais, das práticas de aleitamento e de certos tabus alimentares (Bennike *et al.*, 2005; Brickley e Ives, 2008; Klaus, 2014b) sendo sempre preciso valorizar a posição social dos indivíduos infantis em diferentes momentos desde a pré-história e em diversas sociedades e religiões.

6. BIBLIOGRAFIA

A:

AARON J.E., ROGERS J., KANIS J.A. (1992): “*Paleohistology of Pagets-disease in two medieval skeletons*”. American Journal of Physical Anthropology, 89: 325-331.

ACMN (1934): “*Carta de António Granja e António Augusto Júnior*”. 18 de dezembro de 1934.

AGNEW A.M., STOUT S.D. (2012): “*Brief Communication: Reevaluating osteoporosis in human ribs: the role of intracortical porosity*”. American Journal of Physical Anthropology, 148:462-466.

AGUR A.M.R., DALLEY A.F. (2013): “*Grant’s Atlas of Anatomy*”. 13th Edition. Wolters Kluwer, Lippincott Williams & Wilkins.

ALLEN L.H. (1984): “*Functional indicators of nutritional status of the whole individual of the community*”. Clinical Nutrition, 3: 169-175.

ALMEIDA A., GALÃO R., SUSA C., NOVO M., PARREIRA R., PINTO J. (2008): “*Potential mosquito vectors of arboviruses in Portugal: species, distribution, abundance and West Nile infection*”. Transactions of the Royal Society of Tropical Medicine and Hygiene, 102: 823-832.

ALPOIM B.P., RODRIGUES M^aE.G.R., FÉLIX A.J.M., MARQUES PM.D.C., SÁ PM.G., SILVA LF.N.P., (2013): “*Melorreostose – apresentação de um caso*”. Revista Brasileira de Ortopedia, 48(3): 282-285.

ALQAHTANI S.J., HECTOR M.P., LIVERSIDGE H.M. (2010): “*Brief Communication: The London Atlas of Human Tooth Development and Eruption*”. American Journal of Physical Anthropology, 142(2): 481-490.

ALUNNI-PERRET V., BORG C., LAUGIER JP., BERTRAND MF., STACCINI P., BOLLA M., QUATREHOMME G., MULLER-BOLLA M. (2010): “*Scanning Electron microscopy Analysis of Experimental Bone Hackking Trauma of the Mandible*”. American Journal of Forensic medical Patholgy, 31(4): 326-329.

AMOROSO A., GARCÍA S.J., CARDOSO H.F.V. (2014): “*Age at Death and Linear Enamel Hypoplasias: Testing the Effects of Childhood Stress and Adult Socioeconomic Circumstances in Premature Mortality*”. American Journal of Human Biology, 26: 461-468.

ANDREWS C.L. (2000): “*Evaluation of the marrow space in the adult hip*”. Radiographics, 20: S27-S42.

ARAÚJO A. C. (2013): “*Amieira do Tejo e a ruralidade portuguesa nos séculos XIX e XX. Análise de uma amostra osteológica humana exumada na Praça de Armas do Castelo*”. Tese de Mestrado em Evolução e Biologia Humana, Universidade de Coimbra.

ASSIS S. (2013): “*Beyond the Visible world: Bridging Macroscopic and Paleopathological Techniques in the Study of Periosteal New Bone Formation in Human Skeletal Remains*”. Tese de Doutoramento para a obtenção do grau de Doutor em Antropologia biológica, Universidade de Coimbra.

ASSIS S., SANTOS AL., ROBERTS C.A., (2011): “*Evidence of hypertrophic osteoarthropathy in individuals from the Coimbra Skeletal Identified Collection (Portugal)*”. International Journal of Paleopathology, 1: 155-163.

B:

BÁNHEGYI G., BENEDETTI A., MARGITTAI É., MARCOLONGO P., FULCERI R., NÉMETH C.E., SZARKA A. (2014): “*Subcellular compartmentation of ascorbate and its variation in disease states*”. Biochimica et Biophysica Acta, 1843(9): 1909-1916.

BEAUMONT J., MONTGOMERY J., BUCKBERRY J., JAY M. (2015): “*Infant Mortality and Isotopic Complexity: New Approaches to Stress, Maternal Health, and Weaning*”. American Journal of Physical Anthropology. DOI:10.1002/ajpa.22736

BELL L. S., JONES S.J. (1991): “*Macroscopic and microscopic evaluation of archaeological pathological bone: backscattered electron imaging of putative pagetic bone*”. International Journal of Osteoarchaeology, 1(3-4): 179-184.

BELL K.L., LOVERIDGE N., REEVE J., THOMAS C.D., FEIK S.A., CLEMENT J.G. (2001): “*Super-osteons (remodeling clusters) in the cortex of the femoral shaft: influence of age and gender*”. The Anatomical Record, 264(4): 378-386.

BENALI A., NUNES J.P., FREITAS F.B., SOUSA C.A., NOVO M.T., LOURENÇO P.M., LIMA J.C., SEIXAS J., ALMEIDA A.P.G. (2014): “*Satellite-derived estimation of environmental suitability for malaria vector development in Portugal*”. Remote Sensing of Environment, 145: 116-130.

BENNIKE P. LEWIS M.E., SCHUTKOWSKI H. VALENTIN F. (2005): “*Comparison of Child Morbidity in Two Contrasting Medieval Cemeteries From Denmark*”. American Journal of Physical Anthropology, 128: 734-746.

BESBES L.G., HADDAD S., BEN MERIEM C., GOLLI M., NAJJAR M.F., GUEDICHE M.N. (2010): “*Infantile scurvy: two case reports*”. International Journal of Pediatrics, 717548.

BIRCHER J. (2005): “*Towards a dynamic definition of health and disease*”. Medicine, Health Care and Philosophy, 8: 335-341.

BISSERET D., KACI R., LAFAGE-PROUST M.H., ALISON M., PARLIER.CUAU C., LAREDO J.D., BOUSSON V. (2015): ”*Periosteum: Characteristic imaging findings with emphasis on Radiologic-Pathologic Comparisons*”. Skeletal Radiology, 44(3): 321-338.

BLACK R.E., COUSENS S., JOHNSON H.L., LAWN J.E., RUDAN I., BASSANI D.G., JHA P., CAMPBELL H., WALKER C.F., CIBULSKIS R., EISELE T., LIU L., MATHERS C. (2010): “*Global, regional, and national causes of child mortality in 2008: a systematic analysis*”. Lancet, 375:1969-1987.

BLACK S.M., SCHEUER J.L. (1996b): “*Age changes in the clavicle: from the early neonatal period to skeletal maturity*”. International Journal of Osteoarchaeology, 6: 425-434.

BOORSE C. (1997): “*A rebuttal on health*”. In: HUMBER J.M., ALMEDER R.F. (Eds.): “*What is a Disease?*”. Humana Press, Totowa, p.3-134.

BOSCH P., MORENO-CASTILLA C., ZAPATA-BENABITHE Z., ALEMÁN I., LARA V.H., MANSILLA J., PIJOAN C., BOTELA M. (2014): “*On porosity of archaeological bones I – Textural characterization of pathological Spanish medieval human bones*”. Palaeogeography, Palaeoclimatology, Palaeoecology, 414: 486-492.

BOTTO M. D. (2007): “*O Castelo de Amieira do Tejo: enquadramento histórico e razões de uma intervenção*”. Património/Estudos, 10: 125-132.

BOURBOU C. (2014): “*Evidence of childhood scurvy in a Middle Byzantine Greek population from Crete, Greece (11th-12th centuries A.D.)*”. International Journal of Paleopathology, 5: 86-94.

BOYDE A. (1972): “*Scanning electron microscope studies of bone*”. In: BOURNE G.H.: “*The Biochemistry and Physiology of Bone*”. Volume 1, 2^a Edição. p. 259-310.

BOYDE A., HOBDELL M.H. (1969a): “*Scanning Electron Microscopy of Primary Membrane Bone*”. Zeitschrift für Zellforschung und mikroskopische Anatomie, 99: 98-108.

BOYDE A., HOBDELL M.H. (1969b): “*Scanning Electron Microscopy of Lamellar Bone*”. Zeitschrift für Zellforschung und mikroskopische Anatomie, 93: 213-231.

BRICKLEY M., IVES R. (2006): “*Skeletal Manifestations of Infantile Scurvy*”. American Journal of Physical Anthropology, 129: 163-172.

BRICKLEY M., MAYS S., IVES R. (2007): “*An Investigation of Skeletal indicators of Vitamin D Deficiency in Adults: Effective Markers for Interpreting Past Living Conditions and Pollution Levels in 18th and 19th Century Birmingham, England*”. American Journal of Physical Anthropology, 132: 67-79.

BRICKLEY M., IVES R. (2008): “*The Bioarchaeology of Metabolic Bone Disease*”. Amsterdam, Elsevier/Academic Press.

BROMAGE T.G. (1984): “*Interpretation of Scanning Electron Microscopic Images of Abraded forming Bone Surfaces*”. American Journal of Physical Anthropology, 64: 161-178.

BROWN M., ORTNER D.J. (2011): “*Childhood Scurvy in a Medieval Burial from Mačvanska Mitrovica, Serbia*”. International Journal of Osteoarchaeology, 21: 197-207.

BUCKLEY H.R. KINASTON R., HALCROW S.E., FOSTER A. SPRIGGS M., BEDFORD S. (2014): “*Scurvy in a tropical paradise? Evaluating the possibility of infant and adult vitamin C deficiency in the Lapita skeletal sample of Teouma, Vanuatu, Pacific Islands*”. International Journal of Paleopathology, 5: 72-85.

BURK C.J., MOLODOW R. (2007): “*Infantile Scurvy: An old Diagnosis Revisited with a Modern Dietary Twist*”. American Journal of Clinical Dermatology, 8(2): 103-106.

BUSH P.G., HALL A.C., MACNICOL M.F. (2008): “*New insights into function of the growth plate*”. The Journal of Bone & joint Surgery, 90-B: 1541-1547.

C:

CARDOSO H.F.V. (2000): “*Dimorfismo Sexual na Estatura, Dimensões e Proporções dos Ossos Longos dos Membros*”. Dissertação de Mestrado em Evolução e Biologia Humana, Faculdade de Ciência e Tecnologia de Coimbra. Policopiado.

CARDOSO H.F.V. (2003-4): “*Onde estão as crianças? Representatividade de esqueletos infantis em populações arqueológicas e implicações para a paleodemografia*”. Antropologia Portuguesa, 20/21: 237-266.

CARDOSO H.F.V. (2005): “*Patterns of growth and development of the human skeleton and dentition in relation to environmental quality. A biocultural analysis of a sample of 20th century Portuguese subadult documented skeletons*”. Tese de Doutoramento, McMaster University, Hamilton, Ontario.

CARLI-THIELE P. (1996): “*Spuren von Mangelerkrankungen an steinzeitlichen Kinderskeletten*”. Göttingen: Verlag Erich Goltze.

CARTER D.R, BEAUPRÉ G., (2001): “*Skeletal function and form: mechanobiology of skeletal development, aging, and regeneration*”. New York: Cambridge University Press.

CASTILLA M., CARRETERO J.M., GRACIA A., ARSUAGA J.L. (2014): “*Evidence of rickets and/or scurvy in a complete Chalcolithic child skeleton from the El Portalón site (Sierra de Atapuerca, Spain)*”. Journal of Anthropological Sciences, 92: 257-271.

CATTANEO T. (2007): “*Forensic Anthropology: developments of a classical discipline in the new millennium*”. Forensic Science International, 165: 185-193.

CHEN E.M., MASIH S., CHOW K., MATCUK G., PATEL D. (2012): “*Periosteal reaction: review of various patterns associated with specific pathology*”. Contemporary Diagnostic Radiology, 35(17): 1-5.

CHIRGWIN J.M., RODDMAN G.D. (2014): “*Pathophysiology of Bone Metastases*”. In: VASSILIOU V., CHOW E., KARDAMAKIS D. (Eds.): “*Bone Metastases: a Translational and Clinical Approach*”, Second Edition, Springer. Pp. 3-19.

COSTA P.M.C.P. (1998): “*A Ordem Militar do Hospital em Portugal: dos finais da Idade Média à Modernidade*”. Vol I. Dissertação de Doutoramento em História, Faculdade de Letras, Universidade de Porto.

CRIST T.A., SORG M.H. (2014): “*Adult scurvy in New France: Samuel de Champlain’s “Mal de la terre” at Saint Croix Island, 1604-1605*”. International Journal of Paleopathology, 5: 95-105.

CUNHA E., BACCINO E., MARTRILLE L. RAMSTHALER F., PRIETO J., SCULIAR Y., LYNNERUP N., CATTANEO C. (2009): “*The problem of aging human remains and living individuals: a review*”. Forensic Science International, 193: 1-13.

CUTHBERT J.A., PAK C.Y.C., ZERWEKH J.E., GLASS K.D., COMBES B. (1984): “*Bone disease in primary Biliary Cirrhosis: Increased Bone Resorption and Turnover in the Absence of Osteoporosis or Osteomalacia*”. Hepatology, 4(1): 1-8.

D:

DG (1922): “*Diário do Governo*”. I Séries, 233: s/p.

DE BOER H.H., VAN der MERWE A.E., MAAT G.J.R. (2013): “*The diagnostic value of microscopy in dry bone paleopathology: a review*”. International Journal of Paleopathology, 3: 113-121.

DE SILVA P., EVANS-JONES G., WRIGTH A., HENDERSON R. (2003): “*Physiological periostitis: a potential pitfall*”. Archives of Disease in Childhood, 88: 1124-1125.

DEWITTE S.N. (2014): ”*Differential survival among individuals with active and healed periosteal new bone formation*”. International Journal of Paleopathology, 7: 38-44.

DEWITTE S.N., BEKVALAC J. (2011): ”*The Association between periodontal disease and periosteal lesions in the St. Mary Graces cemetery. London, England A.D. 1350-1538*”. American Journal of Physical Anthropology, 146: 609-618.

DGEMN (1950): ”*Castelo de Amieira do Tejo*”. Boletim da Direcção Geral dos Edifícios e Monumentos Nacionais, 61. Porto, Oficinas da Empresa Industrial.

DIMITRIOU R., TSIRIDIS E., GIANOUDIS P.V. (2005): ”*Current concepts of molecular aspects of bone healing*”. Injury, 36: 1392-1404.

DJURIC M., MILOVANOVIC P., JANOVIC A., DRASKOVIC M., DJUKIC K. MILENKOVIC P. (2008): ”*Porotic Lesions in Immature Skeletons from Stara Torina, Late Medieval Serbia*”. International Journal of Osteoarchaeology, 18: 458-475.

DRAIN M. (1980a): ”*Latifundium et transformation des structures sociales agraires*”. In Barros (1980), pp. 237-43.

DRAIN M. (1980b): ”*Le latifundium en Espagne et au Portugal: réflexions en vue d'une étude comparée*”. In Barros (1980), pp. 439-59.

E:

ESTIENNE M., BUGIANI M., BIZZI A., GRANATA T. (2011): ”*Scurvy hidden behind neuropsychiatric symptoms*”. Neurological Sciences, 32: 1091-1093.

F:

FAZEKAS I., KÓSA F. (1978): ”*Forensic Fetal Osteology*”. Budapest: Akadémiai Kiadó.

G:

GEBER J., MURPHY E. (2012): ”*Scurvy in the Great Irish Famine: Evidence of Vitamin C Deficiency from a Mid-19th Century Skeletal Population*”. American Journal of Physical Anthropology, 148: 512-524.

GILROY D. LAWRENCE T. (2008): ”*The Resolution of acute Inflammation. A “tipping point” in the development of chronic inflammatory diseases*”. In ROSSI A.G., SAWATSKY D.A. (2008): ”*The Resolution of Inflammation*”. Birkhäuser Verlag, Basel, Boston, Berlin. Pp. 1-18.

GIRAUD-GUILLE M.A. (1988): “*Twisted plywood architecture of collagen fibrils in human compact bone osteons*”. Calcified Tissue International, 42(3): 167-180.

GOLDSTEIN J., KAZAKIA G., MAJUMDAR S. (2010): “*In vivo evaluation of the presence of bone marrow in cortical porosity in postmenopausal ostopenic women*”. Annals of Biomedical Engineering, 38: 235-246.

GONZÁLEZ MARTÍN A. (1999a): “*Laberinto de agujeros*” Boletín Asociación Española de Paleopatología 25: 6-7.

GONZÁLEZ MARTÍN A. (1999b): “*Infancia y Adolescencia en la Murcia Musulmana*”. Tesis doctoral. Madrid: Universidad Autónoma de Madrid.

GONZÁLEZ MARTÍN A., CAMPO MARTÍN M., ROBLES RODRÍGUEZ F.J. (1997): “*Porosidad sobre las Pars Basilaris Infantiles de varias series Arqueológicas*”. In MACIAS LÓPEZ Mª M., PICAZO SÁNCHEZ F.E.: “*La Enfermedad en los Restos Humanos Arqueológicos: actualización conceptual y metodológica*”. Actas del IV Congreso nacional de Paleopatología. Fundación Municipal de Cultura del Ayuntamiento de San Fernando. p. 391-398

GONZÁLEZ MARTÍN A., CAMPO MARTÍN M., ROBLES RODRÍGUEZ F.J. (2003): “*Evolución De los <<Fenómenos Porosos>> en la Bóveda Craneal*”. In: ALUJA Mª.P., MALGOSA A., NOGUÉS R.Mª. (Eds.): “*Antropología y Biodiversidad*”. Ediciones Bellaterra, p. 229-245.

GOODMAN A.H., ARMELAGOS G.J. (1989): “*Infant and Childhood morbidity and mortality risks in archaeology populations*”. World Archaeology, 21(2): 225-243.

GOSMAN J.H. (2012): “*Growth and Development: Morphology, Mechanisms, and Abnormalities*”. In: CROWDER C., STOUT S.: “*Bone Histology: an anthropological perspective*”. New York: Boca Raton CRC Press. p. 23-44.

GRAUER A.L. (2012): “*A Companion to Paleopathology*”. John Wiley & Sons.

GREWAR D. (1958): “*Infantile Scurvy in Manitoba*”. Canada Medical Association Journal, 78(9): 675-680.

GUY H., MASSET C., BAUD CA. (1997): “*Infant Taphonomy*”. International Journal of Osteoarchaeology, 7: 221-229.

H:

HALCROW S.E., HARRIS N.J., BEAVAN N. BUCKLEY H.R. (2014): “*First bioarchaeological evidence of probable scurvy in Southeast Asia: Multifactorial etiologies of vitamin C deficiency in a tropical environment*”. International Journal of Paleopathology, 5: 63-71.

HAWKES S., BINGHAM J. (2013): “*Scurvy returns among children with diets' worse than in the war*”. Journal *The telegraph*.

<http://www.telegraph.co.uk/news/health/news/10158690/Scurvy-returns-among-children-with-diets-worse-than-in-the-war.html>

HERRING D.A., SAUNDERS S.R., KATZENBERG M.A. (1998): “*Investigating the weaning process in past population*”. American Journal of Physical Anthropology, 105: 425-439.

HERRMANN B., GRUPE G., HUMMEL S., PIEPENBRINK H., SCHUTKOWSKI H. (1990): “*Prähistorische Anthropologie*”. Springer Berlin Heidelberg.

HERSHKOVITZ I., ROTHSCHILD B.M., LATIMER B., DOTOUR O., LEONETTI G., GREENWALD C.M., ROTHSCHILD C., JELLEMA L.M. (1997): “*Recognition of Sickle Cell Anemia in Skeletal Remains of Children*”. American Journal of Physical Anthropology, 104: 213-226.

HESS A.F. (1917): “*Infantile Scurvy: a study of its pathogenesis*”. American Journal of Diseases of Children, 14(5): 337-353.

HESS A.F., FISH M. (1914): “*Infantile Scurvy: the blood, the blood-vessels and the diet*”. American Journal of Diseases of Children, 8(6): 399-405.

HOPPA R.D. (1996): “*Representativeness and bias in cemetery samples: implications for paleodemographic reconstructions of past populations*”. Doctoral Dissertation in Anthropology, Hamilton, McMaster University.

HUMPHREY L.T., SCHEUER L. (2006): “*Age of Closure of the Foramen of Huschke: An Osteological Study*”. International Journal of Osteoarchaeology, 16: 47-60.

HUNTER W.L., ARSENAULT A.L. (1990): “*Vascular Invasion of the Epiphyseal Growth Plate: Analysis of Metaphyseal Capillary Ultrastructure and Growth Dynamics*”. The Anatomical Record, 227: 223-231.

HUSS-ASHMORE R., GODMAN A.H., ARMELAGOS G.J. (1982): “*Nutritional inference from paleopathology*”. Advances in Archaeological Method and Theory, 395-474.

I:

ISIDRO A., MALGOSA A., SUBIRÀ M.E., SAFONT S. (1996): “*Paleopatología Perinatal en los Enterramientos de la Ermita de la Soledad (Huelva)*”. In: Pérez-Pérez A. (ed.): “*Salud, enfermedad y Muerte en el pasado*”. Barcelona: Fundació Uriach 1838. Pp. 41-47.

J:

JOY D.C. (2008): “*The aberration corrected SEM*”, Chapter 3 In: SCHATTEN H., PAWLEY J.: “*Biological Low-Voltage Scanning Microscopy*”, Springer Science, New York: 107-128.

K:

KATONA P., KATONA-APTE J. (2008): “*The Interaction between Nutrition and Infection*”. Clinical Infectious Diseases, 46(10): 1582-1588.

KATZENBERG M.A., HERRING D.A., SAUNDERS S.R. (1996): “*Weaning and infant mortality: evaluating the skeletal evidence*”. Yearbook of Physical Anthropology, 39: 177.199.

KEITH M.S. (1981): “*Cortical Bone Loss in Juveniles of Dickson Mounds*”. Research Report 20: Biocultural Adaptation Comprehensive Approaches to Skeletal Analysis. Paper 8.

KEMPE C.H., SILVERMAN B.F., STEELE B. F., DROEGEMUELLER W., SILVER H.K. (1985): “*The battered-child syndrome*”. Child Abuse and Neglect, 9: 143-154.

KEUSCH G. T. (2003): “*Nutrition and infection, prologue and progress since 1968: the history of nutrition—malnutrition, infection and immunity*”. Journal of Nutrition, 133:336S-340S.

KLAUS H.D. (2013): “*Subadult scurvy in Andean South America: Evidence of Vitamin C deficiency in the late pre-History and Colonial Lambayeque Valley*”. International Journal of Paleopathology, 5: 34-45.

KLAUS H.D. (2014a): “*A Probable case of Acute Childhood Leukemia: Skeletal Involvement, Differential Diagnosis, and the Bioarchaeology of Cancer in South America*”. International Journal of Osteoarchaeology, DOI: 10.1002/oa.2411.

KLAUS H.D. (2014b): “*Frontiers in the Bioarchaeology of Stress and Disease: Cross-Disciplinary Perspectives from Pathophysiology, Human biology, and Epidemiology*”. American Journal of Physical Anthropology, 155: 294-308.

KUO S.M. (2013): ”*The Multifaceted Biological Roles of Vitamin C*”. Journal of Human Nutrition & Food Science, 1(2) DOI: 10.4172/2155-9600.1000231.

L:

LABBÉ J.L., PERES O., LECLAIR O., GOULON R., SCEMAMA O., JOURDEL F., MENAGER C., DUPARC B., LACASSIN F. (2010): “*Acute osteomyelitis in children: the pathogenesis revisited*”. Orthopedics & Traumatology, Surgery & Research, 2305-2318.

LAW I., WIDDOWS H. (2008): “*Conceptualizing health: insights from the capability approach*”. Health Care Analysis, 16: 303-314.

LEWIS M.E. (2007): “*The Bioarchaeology of Children. Perspectives from Biological and Forensic Anthropology*”. Cambridge University Press.

LOEVNERA L.A., TOBEYB J.D., YOUSEMA D.M., SONNERSC A.I., HSUA W.C. (2002): “*MR imaging characteristics of cranial bone marrow in adult patients with underlying systemic disorders compared with healthy control subjects*”. American Journal of Neuroradiology, 23: 248-254.

LÓVASZ G., SCHULTZ M., GÖDDE J., BERECKI Z., PÁLFI G., MARCSIK A., MOLNÁR E. (2013): “*Skeletal manifestations of Infantil Scurvy in a late medieval anthropological series from Hungary*”. Anthropological Science, 121(3): 173-185.

M:

MAAT G.J.R. (1991): “*Ultrastucture of normal and pathological fossilized red blood cells compare with pseudopathological biological structures*”. International Journal of Osteoarchaeology, 1: 209-214.

MAAT G. J. R. (2004): “*Scurvy in Adults and Youngsters: the Dutch Experience. A review of the History and Pathology of a Disregarded Disease*”. International Journal of Osteoarchaeology, 14: 77-81.

MAAT G.J.R., BAIG S.D. (1990): “*Microscopy electron scanning of fossilized sickle-cells*”. International Journal of Anthropology, 5: 271-275.

MANSILLA J., MORENO-CASTILLA C., BOSCH P., ALEMÁN I., PIJOAN C., BOTELLA M. (2014): ”*On porosity of archaeological bones II. Textural characterization of Mesoamerican human bones*”. Palaeogeography, Palaeoclimatology, Palaeoecology, 414: 493-499.

MARCSIK A., KOSA F., KURUCS E. (1984): “*Scanning electron-microscopical investigation into palaeopathological findings (porotic hyperostosis)*”. In: Proceedings of the 6th European Meeting of the Paleopathology Association. Sienna, Italy, p. 219-233.

MARESH M.M. (1970): “*Measurements from roentgenograms*”. In: McCAMMON R.W. (1970): “*Human Growth and Development*”. Springfield, Il: C.C. Thomas, pp. 157-200.

MARKS S.C., CIELINSKI M.J., SUNDQUIST K.T. (1996): “*Bone Surface Morphology Reflects Local Skeletal Metabolism*”. Microscopy Research and Technique, 33: 121-127.

MARTINY A., CAMPOS A.P.C., SADER M.S., PINTO M.A.L. (2008): “SEM/EDS analysis and characterization of gunshot residues from Brazilian lead-free ammunition”. *Forensic Science International*, 177: e9-e17.

MASAKI K., SHIOMI S., KUROKI T., TANAKA T., MONNA T., OCHI H. (1998): “Longitudinal changes of bone mineral content with age in patients with cirrhosis of the liver”. *Journal of Gastroenterology*, 33: 236-240.

MATOS V., SANTOS AL., (2006): “On the Trail of Pulmonary Tuberculosis Base on Rib Lesions: Results from the Human Identified Skeletal Collection from the Museu Bocage (Lisbon, Portugal)”. *American Journal of Physical Anthropology*, 130: 190-200.

MAYS S. (2014): “The paleopathology of scurvy in Europe”. *International Journal of Paleopathology*, 5: 55-62.

MAYS S., BRICKLEY M., IVES R. (2007): “Skeletal Evidence for hyperparathyroidism in a 19th Century Child with Rickets”. *International journal of Osteoarchaeology*, 71: 73-81.

MAYS S., FYSH E., TAYLOR GM. (2002): “Investigation of the link between visceral surface rib lesions and tuberculosis in a Medieval series from England using ancient DNA”. *American Journal of Physical Anthropology*, 119: 27-36.

MIQUEL-FEUCHT M.J., POLO-CERDÁ M., VILLALAÍN-BLANCO J.D. (1999a): “El Síndrome Criboso: Criba femoral VS Criba orbitaria”. *Actas del V Congreso Nacional de Paleopatología (Alcalá La Real)*, 221-237.

MOLLESON T., COX M. (1993): “The Spitalfield’s Project Volume 2 – The Anthropology – The Middling Sort”. *Research Report* 86, London: Council for British Archaeology.

MOREAU R., TSHIKUDI M.D., DUMAIS M., DALKO E., GAUDREAU V., ROMÉRO H., MARTINEAU C., KEVORKOVA O., DARDON J.S., DODD E.J., BOHLE D.S., SCORZA T. (2012): “Alterations in bone and erythropoiesis in hemolytic anemia: comparative study in bled, phenylhydrazine-treated and Plasmodium-infected mice”. *PLoS ONE*, 7: e46101.

MOSLEY W.H., CHEN L.C., (1984): “An analytical framework for the study of child survival in developing countries”. *Population and development review*, 25-45.

N:

NISTALA H., MÄKITIE O., JÜPPNER H., (2014): “Caffey’s disease: New perspectives on old questions”. *Bone*, 60: 246-251.

NOORDIN S., BALOCH N., SALAT M.S., MEMON A.R., AHMAD T. (2012): “*Skeletal manifestations of Scurvy: a Case report from Dubai*”. Case Reports in Orthopedics, 2012: 1-5.

NORDENFELT L. (2007): “*Establishing a middle-range position in the theory of health: a reply to my critics*”. Medine, Health Care and Philosophy, 10(1): 29-32.

NOVAK., ŠLAUS M. (2010): “*Health and disease in a Roman walled city: an example of Colonia Iulia Iader*”. Journal of Anthropological Sciences, 88:189-206.

O:

OLSEN S. (1988): “*The Identification of Stone and Metal tool marks on bone artifacts*”. In: OLSEN S. (Ed.): “*Scanning Electron Microscopy in Archaeology*”. BAR, International Series 452, Oxford. p. 337-360.

ORGANIZAÇÃO MUNDIAL DA SAÚDE (1999): “*Men ageing and health: Achieving health across the lifespan*”. http://whqlibdoc.who.int/hq/2001/WHO_NMH_NPH_01.2.pdf.

OROZCO QUINTERO R.A. JARAMILLO CABALLERO M.P., VARGAS GRAJALES F. MOLINA J.F. (2013): “*Melorreostosis con compromiso de múltiples estructuras óseas y distribución inusual*”. Revista Colombiana de Reumatología, 20(1): 58-63.

ORTNER D.J. (2003): “*Identification of Pathological Conditions in Human Skeletal Remains*”. Second Edition. Academic Press, New York; pp. 383-418.

ORTNER D.J. (2011): “*Human skeletal paleopathology*”. International Journal of Paleopathology, 1: 4-11.

ORTNER D.J., ERICKSEN M.F. (1997): “*Bone Changes in the Human Skull Probably Resulting from Scurvy in Infancy and Childhood*”. International Journal of Osteoarchaeology, 7: 212-220.

ORTNER D.J., MAYS S. (1998): “*Dry-bone Manifestations of Rickets in Infancy and Early Childhood*”. International Journal of Osteoarchaeology, 8: 45-55.

ORTNER D.J., KIMMERLE E.H., DIEZ M. (1999): “*Probable Evidence of Scurvy in Subadults from Archaeological Sites In Peru*”. American Journal of Physical Anthropology, 108: 321-331.

ORTNER D.J., WHITNEY B., CAFARELLA J., MILLIGAN L. (2001): “*Evidence of Probable Scurvy in Subadults from Archeological Sites in North America*”. American Journal of Physical Anthropology, 114: 343-351.

OXENHAM F.M., CAVILL I. (2010): “*Porotic Hyperostosis and cribra Orbitalia: the erythropoietic response to iron-deficiency anemia*”. Anthropological Science, 118(3): 199-200.

P:

PEDDIE C.J., COLLINSON L.M. (2014): “*Exploring the third dimension: Volume electron microscopy comes of age*”. *Micron*, 61: 9-19.

PEREIRA H.M. (1969): “*Demografia e desenvolvimento em Portugal na segunda metade do século XIX*”. *Análise Social*, 85-117.

PEREIRA V., GOMES V., AMORIM A., GUSMÃO L., PRATA M^a.J. (2010): “*Genetic Characterization of Uniparental Lineages in Populations from Southwest Iberia with Past Malaria Endemicity*”. *American Journal of Human Biology*, 22: 588-595.

PIMENTEL L. (2003): “*Scurvy: Historical review and Current Diagnostic Approach*”. *American Journal of Emergency Medicine*, 21(4): 328-332.

PIRES C., RIBEIRO H., CAPELA R., RAMOS H. (1982): “*Research of the Mosquitoes of Portugal (Diptera, Culicidae) VI – The Mosquitoes of Alentejo*”. *Anais do Instituto de Higiene e Medicina Tropical*, 8: 79-101.

PISZCZATOWSKI S. (2011): “*Material aspects of growth plate modelling using Carter's and Stoke's approaches*”. *Acta of Bioengineering and Biomechanics*, 13(3): 3-14.

POLO-CERDA M, MIQUEL-FEUCHT M, VILLALAÍN-BLANCO J.D. (1999a): “*Un modelo experimental de cribra orbitalia: estudio preliminar*”. In SÁNCHEZ J.A. (Ed.): “*Sistematización metodológica en Paleopatología*”. *Actas V Congreso Nacional AEP, Asociación Española de Paleopatología*, Alcalá la Real: Jaén, España; 201–212.

POLO-CERDÁ M^a, VILLALÁIN BLANCO D. (2001): “*Fenómenos Porosos en Paleopatología: estado de la cuestión y nuevas aportaciones*”. *VI Congreso Nacional de Paleopatología: “¿Dónde estamos? Pasado, presente y futuro de la Paleopatología”*. p. 88-101.

R:

RANA R.S., WU J.S., EISENBERG R.L. (2009): “*Periosteal Reaction*”. *American Journal of Roentgenology*, 193(4): W259-W273.

REDFIELD A. (1970): “*A new aid to aging immature skeletons: development of the occipital bone*”. *American Journal of Physical Anthropology*, 33: 207-220.

REITSEMA L.J. McILVAINE B.K. (2014): “*Reconciling “Stress” and “Health” in Physical Anthropology: What can Bioarchaeologists learn from the Other Subdisciplines?*”. *American Journal of Physical Anthropology*, 155: 181-185.

RIBOT I. (1996): “*A Study of Non-specific Stress Indicators and Skeletal Growth in Two Mediaeval Subadult Populations*”. Journal of Archaeology Science, 23: 67-79.

RISSECH C. (2008): ”*Estimación de la edad biológica de los restos subadultos*”. In: JENER F.G., MURIEL S., PUYOES C.R.O. (Eds.): “*Nasciturus infans, puerulus vobis mater terra: la muerte en la infancia*”. Servei d’Investigacions Arqueològiques i Prehistòriques. Pp. 77-92.

ROBERTS C.A, COX M. (2003): “*Health and Disease in Britain: From Prehistory to the Present Day*”. Sutton Publishing: Gloucester.

ROBERTS C., MANCHESTER K. (2005): “*The archaeology of disease*”. 3th Edition. Sutton Publishing, Gloucestershire, UK. Pp. 221-223, 234-240.

ROBERTS C., WAKELY J. (1992): “*Microscopical findings associated with the diagnosis of osteoporosis in paleopathology*”. International Journal of Osteoarchaeology, 2: 23-30.

ROTHSCHILD B.M. (2013): “*Nondestructive, Epi-Illumination Surface Microscopic Characterization of Surface Discontinuity in Bone: A New Approach Offers a Descriptive Vocabulary and New Insights*”. The Anatomical Record, 296: 580-589.

S:

SAAVEDRA M. (2010): “*Uma Questão Nacional: Enredos da Malária em Portugal, séculos XIX e XX*”. Lisboa, Instituto de Ciências Sociais da Universidade de Lisboa. Tese de Doutoramento em Ciências Sociais, especialidade em Antropologia Social e Cultural.

SAAVEDRA M. (2013): “*Malária, mosquitos e ruralidade no Portugal do século XX*”. Etnográfica, vol. 17(1): 51-76.

SANGHANI Y. (2013): “*Modern diets lead to Rise in Wartime Diseases for Children*”. Jurnal The Telegraph.

http://www.telegraph.co.uk/health/children_shealth/10157173/Modern-diets-lead-to-rise-in-wartime-diseases-for-children.html

SANTOS A.L. (2015): “*Archives and skeletons: An interdisciplinary approach to the study of paleopathology of tuberculosis*”. Tuberculosis, 95: S109-S111.

SANTOS A.L., SUBY J.A. (2015): “*Skeletal and Surgical Evidence for Acute Osteomyelitis in Non-Adult Individuals*”. International Journal of Osteoarchaeology, 25: 110-118.

SANTOS H.V., FALCÃO T.M. (2007): “*Castelo de Amieira: diálogos entre a arqueologia, a arquitectura e uma certa arqueologia sentimental*”. Patrimonio/Estudos, 10: 148-154.

SANTOS R. (2004): “*Economic sociology of the modern Latifundium. Economic institutions and social change in Southern Portugal 17th-19th centuries*”. *Sociologia, Problemas e Práticas*, 45: 23-52.

SAUNDERS S., HOPPA R., SOUTHERN R. (1993a): “*Diaphyseal growth in a nineteenth-century skeletal sample of subadults from St. Thomas’ Church, Belleville, Ontario*”. *International Journal of Osteoarchaeology*, 3: 265-281.

SCHEUER L., BLACK S. (2000): “*Developmental juvenile Osteology*”. Academic Press.

SCHULTZ M. (2001): “*Paleohistopathology of Bone: A new Approach to the Study of Ancient Diseases*”. *Yearbook of Physical Anthropology*, 44: 106-147.

SCHULTZ, M. (2012): “*Light microscopic analysis of macerated pathologically changed bones*”. In: CROWDER, C.; STOUT, S. (Eds.): “*Bone histology: an anthropological perspective*”. Boca Raton, p. 253-296.

SCHULTZ M., TIMME U., SCHMIDT-SCHULTZ T.H. (2007): “*Infancy and Childhood in the Pre-Columbian North American Southwest – First Results of the Paleopathological Investigation of the Skeletons from the Grasshopper Pueblo, Arizona*”. *International Journal of Osteoarchaeology*, 17: 369-379.

SCRIMSHAW N., TAYLOR C., GORDON J. (1968): “*Interactions of nutrition and infection*”. Monograph series no. 37. Geneva, Switzerland: World Health Organization.

SINNOTT C.A. (2013): “*A Bioarchaeological and Historical Analysis of Scurvy in Eighteen and Nineteenth Century England*”. Dissertation for Degree of Doctor of Philosophy, University of Cranfield (England).

SMITH C.I., FARALDOS M., FERNÁNDEZ-JALVO Y. (2008): ”*The precision of porosity measurement: Effects of sample pre-treatment on porosity measurements of modern and archaeological bone*”. *Palaeogeography, Paleoclimatology, Palaeoecology*, 266: 175-182.

SMITH-GUZMÁN N.E. (2015): “*Cribra orbitalia in the ancient Nile Valley and its connection to malaria*”. *International Journal of Paleopathology*, 10: 1-12.

STARK R.J. (2014): “*A proposed framework for the study of paleopathological cases of subadult scurvy*”. *International Journal of Paleopathology*, 5: 18-26.

STOUT, S. (1978): “*Histological structure and its preservation in ancient bone*”. *Current Anthropology*, 19(3): 601-604.

STOUT S.D., TEITELBAUM S.L. (1976): “*Histological analysis of undercalcified thin-sections of archaeological bone*”. American Journal of Physical Anthropology, 44: 263-269.

STUART-MACADAM P.L. (1992): “*Porotic Hyperostosis: a new perspective*”. American Journal of Physical Anthropology, 87: 39-47.

SU X., SUN K., CUI F.Z., LANDIS W.J. (2003): “*Organization of apatite crystals in human woven bone*”. Bone, 32: 150-162.

SUBY J.A. (2012): “*La Salud de Nuestros Antepasados. Una Mirada sobre la Paleopatología*”. Facultad de Ciencias Sociales, Universidad Nacional del Centro de la PCIA, Buenos Aires, Argentina. p. 7-31.

T:

TIENBOON P., KULAPONGS P., THANANGKUL O. (1983): “*Infantile Scurvy: The first reported case in Northern Thailand*”. Chiang Mai Medical Bulletin, 2526: 25-30.

TIESLER V. COPPA A., ZABALA P., CUCINA A. (2014): “*Scurvy-related Morbidity and Death among Christopher Columbus’ Crew at La Isabella, the First European Town in the New World (1494-1498): An assessment of the Skeletal and Historical information*”. International Journal of Osteoarchaeology, DOI: 10.1002/oa.2406

TOPOLSKI S. (2009): “*Understanding health from a complex systems perspective*”. Journal of Evaluation in clinical Practice, 15: 749-754.

TSAI A. McDONALD A.G. ROSENBERG A.E., GUPTA R., JLEINMAN P.K. (“014”): “*High-resolution CT with histopathological correlates of the classic metaphyseal lesion of infant abuse*”. Pediatric Radiology, 44(2): 124-140.

TURNER-WALKER G., NIELSEN-MARSH C.M., SYERSEN U., KARS H., COLLINS M.J. (2002): “*Sub-micron Spongiform Porosity is the Major ultrastructural Alteration occurring in Archaeological Bone*”. International Journal of Osteoarchaeology, 12(6): 407-414.

U:

UBELAKER D.H. (1978): “*Human Skeletal Remains: Excavation, Analysis and Interpretations*”. Washington, Dc: Smithsonian Institute Press.

V:

VAN DER MERWE A.E., MAAT G.J.R., STEY M. (2010): “*Ossified Hematomas and Infectious Bone Changes on the Anterior Tibia: Histomorphological Features as an Aid for Accurate Diagnosis*”. International Journal of Osteoarchaeology, 20: 227-239.

VAN SCHUPPEN J., VAN DOORN M.M.A.C., VAN RIJN R.R. (2012): “*Childhood osteomyelitis: imaging characteristics*”. Insights imaging, 3: 519-533.

VAUPEL J.W., MANTON K.G., STALLARD E. (1979): “*The impact of heterogeneity in individual frailty on the dynamics of mortality*”. Demography, 16: 439-454.

W:

WALDRON T. (2009): *Paleopathology*. Cambridge University Press. Cambridge. p. 6.

WALKER P.L. (1986): “*Porotic hyperostosis In marine-dependent California Indian population*”. American Journal of Physical Anthropology, 69: 345-354.

WALKER P.L., BATHURST R.R., RICHMAN R., GJERDRUM T., ANDRUSHKO V.A. (2009): “*The Causes of Porotic Hyperostosis and cribra Orbitalia: A Reappraisal of the Iron-Deficiency-Anemia Hypothesis*”. American Journal of Physical Anthropology, 139: 109-125.

WALLACE E., SLAVEN M., WENNBERG R., ZIMERMANN C. (2014): “*Pain in Bone Metastases: Types and Mechanisms*”. In: VASSILIOU V., CHOW E., KARDAMAKIS D. (Eds.): “*Bone Metastases: a Translational and Clinical Approach*”, Second Edition, Springer. Pp. 37-52.

WANG D.C., DEENEY V., ROACH J.W., SHAH A.J. (2015): “*Imaging of Physeal bars in children*”. Pediatric Radiology, 1-10.

WANG X., NI Q. (2003): “*Determination of cortical bone porosity and pore size distribution using a low field pulsed NMR approach*”. Journal of Orthopaedic Research, 21: 312-319.

WAPLER U., CRUBÉZY E., SCHULTZ M. (2004): “*Is cribra Orbitalia Synonymous with Anemia? Analysis and Interpretation of Cranial Pathology in Sudan*”. American Journal of Physical Anthropology, 123: 333-339.

WEINER S., ARAD T., SABANAY I., TRAUB W. (1997): “*Rotated plywood structure of primary lamellar bone in the rat: orientations of the collagen fibril arrays*”. Bone, 20(6): 509-514.

WEINER S., WAGNER H.D. (1998): “*The Material Bone: Structure-Mechanical Function Relations*”. Annual Review of Materials Science, 28(1): 271-198.

WEINSTEIN M., BABYN P., ZLOTKIN S. (2001): “*An Orange a Day Keeps the Doctor Away: Scurvy in the Year 2000*”. Pediatrics, 108(3): e55.

WESTON D.A. (2008): “*Investigating the specificity of periosteal reactions in pathology museum collections*”. American Journal of Physical Anthropology, 137: 48-59.

WESTON D.A. (2009): “*Brief Communications: Paleohistopathological Analysis of Pathology Museum Specimens: Can Periosteal Reaction Microstructure Explain Lesion Etiology?*”. American Journal of Physical Anthropology, 140: 186-193.

WESTON D.A. (2012): “*Nonspecific infection in paleopathology: interpreting periosteal reactions*”. In: GRAUER A.L. (Ed.): “*A Companion to Paleopathology*”, p.492-512.

WHITE C., MAXWELL J., DOLPHIN A., WILIAMS J., LONGSTAFFE F. (2006): “*Pathoecology and paleodiet in Postclassic/Historic Maya from Northern Coastal Belize*”. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 101(3): 1-9.

WING E.S., BROWN A.B., (1979): “*Paleonutrition. Methods and theory in prehistoric foodway*”. New York: Academic Press.

WOOD J.W., MILNER G.R., HARPENDING H.C., WEISS K.M. (1992): “*The osteological paradox: problems of inferring prehistoric health from skeletal samples*”. Current Anthropology, 33(4): 343-358.

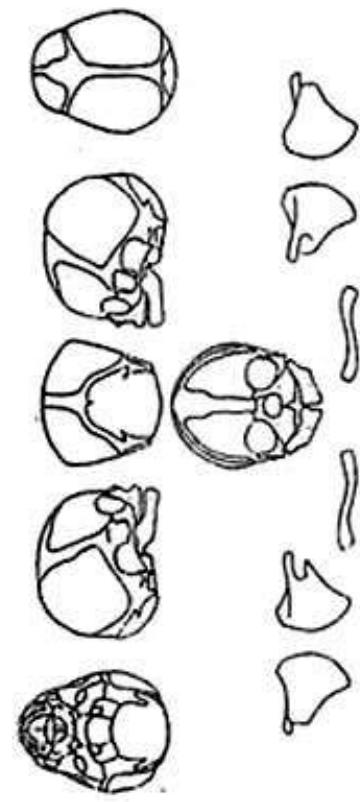
Z:

ZUCKERMAN M.K., GAROFALO E.M., FROHLICH B., ORTNER D.J. (2014): “*Anemia or Scurvy: a pilot on differential diagnosis of porous and hyperostotic lesions using differential cranial vault thickness in subadult humans*”. International Journal of Paleopathology, 5: 27-33.

APÊNDICES

APÊNDICE I:

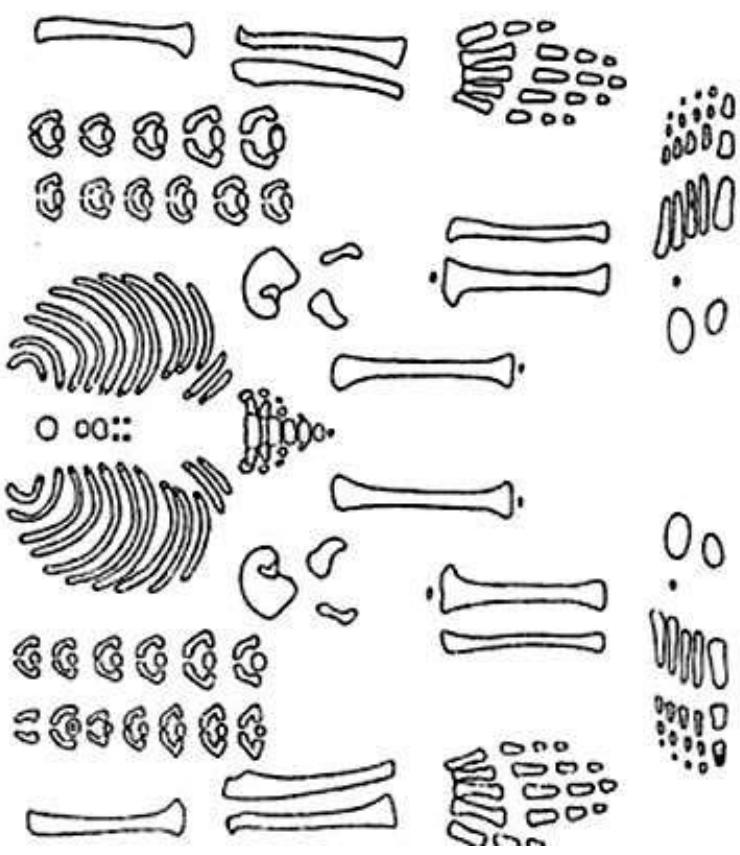
Nº Ind: _____ Zona: _____ UE: _____

Direita**Esquerda****Legenda:**

| COMPRIMENTO (mm) | |
|-------------------------|----------|
| D | E |
| Fémur | |
| Tibia | |
| Fíbula | |
| Úmero | |
| Ulna | |
| Rádio | |
| Clavícula | |

| Compr. | | Larg. | Compr. | Larg. |
|---------------|--|--------------|---------------|--------------|
| Omoplata | | | | |
| Ílion | | | | |
| Isquion | | | | |
| Púbis | | | | |

¹ *Pars Basilaris* - WB _____, LB _____ (F&K); LB _____ (R)
² *Pars Lateralis* - LL _____ (F&K), LL _____ (R)



MAXILARES DECIDUAIS:
M2 ____ M1 ____ C ____ 12 ____ 11 ____ 12 ____ C ____ M1 ____ M2 ____

MANDIBULARES DECIDUAIS:
M2 ____ M1 ____ C ____ 12 ____ 11 ____ 12 ____ C ____ M1 ____ M2 ____

MAXILARES PERMANENTES:
M3 ____ M2 ____ M1 ____ PM2 ____ PM1 ____ C ____ 12 ____ 11 ____ 12 ____ C ____ PM1 ____ PM2 ____ M1 ____ M2 ____ M3 ____

MAXILARES PERMANENTES:
M3 ____ M2 ____ M1 ____ PM2 ____ PM1 ____ C ____ 12 ____ 11 ____ 12 ____ C ____ PM1 ____ PM2 ____ M1 ____ M2 ____ M3 ____

APÊNDICE 2: Registo de peças ósseas procedentes das Sondagens 1, 3, 4, 7, 8, 10, 11, 13 e Vala de Drenagem do Castelo de Amieira do Tejo.

Registo peças ósseas Castelo de Amieira do Tejo (Sondagem 1).

| Nº PEÇA | DESCRIÇÃO | OBSERV. | CARACTERÍSTICAS PATOLÓGICAS | | MEDICAÇÕES | EDAD |
|--------------|--|---|-----------------------------|---------|---------------------|------------------|
| | | | Compr. | Largura | | |
| CA.05 002 5 | 1º molar superior direito decidual | | | | - | 2 anos ± 8 meses |
| CA.05 002 6 | 2º molar inferior esquerdo decidual | Raízes sem fechar | - | - | - | 2 anos ± 8 meses |
| CA.97 002 11 | Porção proximal Úmero esquerdo | | NO | - | 1-1,5 anos | |
| CA.97 002 12 | Fragmento diáfise distal Úmero direito | | NO | - | ~1,5 anos | |
| CA.97 002 21 | Metáfise proximal Fémur direito | | NO | - | Nascimento-1 ano | |
| CA.97 002 22 | Diáfise Fémur direito | | NO | - | ~4 anos | |
| CA.97 002 23 | Epífise distal Fémur direito | | NO | - | - | |
| CA.97 002 30 | Fragmento diáfise proximal Úmero direito | União muscular [Teres maior] desenvolvida | NO | - | > ou = 7 anos | |
| CA.97 002 31 | Fragmento diáfise Tibia esquerda | | NO | - | - | |
| CA.97 002 32 | Fragmento diáfise proximal Fémur direito | | NO | - | - | |
| CA.97 002 33 | Fragmento indeterminado | | - | - | - | |
| CA.05 101 1 | Epífise proxima Fémur direito | | - | - | - | |
| CA.05 103 1 | Porção distal Ulna esquerda | Tafonomia cortical e desenvolvimento muscular | NO | - | >7 anos | |
| CA.05 103 2 | Epífise proximal Úmero direito | | - | - | - | |
| CA.05 103 3 | Epífise proxima Úmero esquerdo | | - | - | - | |
| CA.05 104 1 | 1º Molar Inferior esquerdo permanente | Raiz não desenvolvida | - | - | 3-4 anos ± 12 meses | |

Registo peças ósseas Castelo de Amieira do Tejo (Sondagem 3).

| Nº PEÇA | DESCRIÇÃO | OBSERV. | CARACTERÍSTICAS PATOLÓGICAS | | MEDICAÇÕES | EDAD |
|-------------|--|---------|-----------------------------|---------|-------------|------|
| | | | Compr. | Largura | | |
| CA.05 300 1 | Epífise proximal Tibia direita | | NO | - | - | |
| CA.05 301 1 | Fragmento diáfise Ulna direita | | NO | - | >7 anos | |
| CA.05 301 2 | Fragmento costela | | - | - | - | |
| CA.05 303 1 | Diáfise Ulna esquerda | | NO | - | >7 anos | |
| CA.05 303 2 | Fragmento diáfise proximal Ulna esquerda | | NO | - | ~1-1,5 anos | |

Registo peças ósseas Castelo de Amieira do Tejo (Sondagem 4).

| Nº PEÇA | DESCRIÇÃO | OBSERV. | CARACTERÍSTICAS PATOLÓGICAS | | MEDICAÇÕES | EDAD |
|-------------|-------------------------------|--|-----------------------------|---------|------------|------|
| | | | Compr. | Largura | | |
| CA.06 401 1 | Fragmentos Crânicos | | - | - | - | - |
| CA.06 401 2 | Fragmento Maxilar esquerdo | | - | - | - | - |
| CA.06 401 3 | Arco neural Vértebra Torácica | Porosidade palatal; 1º molar decidual emergido | - | - | - | - |

| | | | N.O | 2-3 anos |
|--------------|--|--|----------|------------------|
| CA.06.401.4 | Cavidade Glenóide e Acromio Escápula direita | | | |
| CA.06.401.5 | Corpo e Arcos neurais | - | - | - |
| CA.06.401.6 | Corpo Hioíde | - | - | - |
| CA.06.401.7 | Ilión esquerdo | 37,54mm. | 39,98mm. | 4-6 meses |
| CA.06.401.8 | Pars Petrosa Temporal direito | - | - | - |
| CA.06.401.9 | Epífise proximal Úmero direita | - | - | - |
| CA.06.401.10 | Arco Neural | - | - | - |
| CA.06.401.11 | 1º Molar inferior direito | Formado | - | - |
| CA.06.401.12 | Epífise proximal Tibia esquerda | Tafonomia (Contato com metal) | - | - |
| CA.06.401.13 | Arco neural Vértebra Torácica | - | - | - |
| CA.06.401.14 | Arco Neural | - | - | - |
| CA.06.401.15 | Corpo Hioíde | - | - | - |
| CA.06.401.16 | Arco Neural | - | - | - |
| CA.06.401.17 | Clavícula direita | 71,50mm. | 3-4 anos | |
| CA.05.410.1 | Temporal direito | Porosidade patológica | - | - |
| CA.05.422.1 | Metáfise proximal Fêmur esquerdo | N.O | - | 3-7 anos |
| CA.05.422.2 | Metáfise proximal (lateral) Úmero (Indet.) | N.O | - | - |
| CA.05.424.1 | Metacarpo (Sem metáfise proximal) | - | - | - |
| CA.05.424.2 | Fragmento epífise distal Rádio direito | Em fusão | - | 14-20 anos |
| CA.05.424.3 | Epífise proximal Tibia direita | - | - | - |
| CA.06.438.1 | Fragmento Occipital | - | - | - |
| CA.06.438.2 | Fragmentos Cranianos | - | - | - |
| CA.06.438.3 | Fragmento Pars Petrosa Temporal direito | Porosidad face interna (Lingula); 1º [cáries] e 2º molares deciduais e 1º molar permanente inclusivo | - | - |
| CA.06.438.4 | Ramo Mandibular direito | - | - | - |
| CA.06.438.5 | Arcos Neurais | - | - | - |
| CA.06.438.6 | Falanges distais Mão | - | - | - |
| CA.06.438.7 | Costelas | - | - | - |
| CA.06.438.8 | Ulha esquerda (sem metáfises) | N.O | - | 1-1,5 anos |
| CA.06.438.9 | Porção distal Rádio direito | N.O | - | Nascimento-1 ano |
| CA.06.438.10 | Porção distal Rádio esquerdo | N.O | - | Nascimento-1 ano |
| CA.06.438.11 | Porção distal Rádio direito | N.O | - | Nascimento-1 ano |
| CA.06.438.12 | Fragmento Isquion direito | - | 21,96mm. | 2-3 anos |
| CA.06.438.13 | 4ª Vértebra Sacra | - | - | - |
| CA.06.438.14 | 4ª Vértebra Sacra | - | - | - |
| CA.06.438.15 | 4ª Vértebra Sacra | - | - | - |
| CA.06.438.16 | Epífise proximal Úmero | - | - | - |
| CA.06.438.17 | Fragmentos Cranianos | - | - | - |
| CA.06.438.18 | Escápula direita | - | 47,05mm. | 2-3 anos |
| CA.06.438.19 | Costela direita | - | - | - |
| CA.06.438.20 | Ilion esquerdo | 49,39mm. | 54,43mm. | 13-18 meses |
| CA.06.438.21 | Ilion direito | N.O | N.O | <13 meses |
| CA.06.438.22 | Porção proximal Fibula esquerda | N.O | - | Nascimento-1 ano |
| CA.06.443.1 | Arcos Neurais | - | - | - |
| CA.06.443.2 | Metáfise distal Rádio direito | - | - | - |
| CA.06.443.3 | Metáfise proximal Ulna direita | N.O | - | - |

Registo peças ósseas Castelo de Amieira do Tejo (Sondagem 7).

| Nº PEÇA | DESCRIÇÃO | OBSErv. | CARACTERÍSTICAS PATOLÓGICAS | | MEDICÕES | | EDAD |
|-------------|---|---------|-----------------------------|---------|----------|---------|------------------|
| | | | Compr. | Largura | Compr. | Largura | |
| CA.97.716.1 | Incisivo lateral superior esquerdo decidual | | - | - | - | - | 2 anos ± 8 meses |

Registo peças ósseas Castelo de Amieira do Tejo (Sondagem 8).

| Nº PEÇA | DESCRIÇÃO | OBSErv. | CARACTERÍSTICAS PATOLÓGICAS | | MEDICÕES | | EDAD |
|-------------|-------------------------------|---------|-----------------------------|---------|----------|---------|------|
| | | | Compr. | Largura | Compr. | Largura | |
| CA.97.802.1 | Pars Petrosa Temporal direito | | - | - | - | - | - |

Registo peças ósseas Castelo de Amieira do Tejo (Sondagem 10).

| Nº PEÇA | DESCRIÇÃO | OBSErv. | CARACTERÍSTICAS PATOLÓGICAS | | MEDICÕES | | EDAD |
|---------------|---|---------|-----------------------------|------------------------------------|--|---------|--------------|
| | | | Compr. | Largura | Compr. | Largura | |
| CA.97.1001.1 | Fragmento occipital (relevo nuclear; x2) | | | | - | - | - |
| CA.97.1001.2 | Fragmento Parietal (x2) | | | | - | - | - |
| CA.97.1001.3 | Fragmento Temporal | | | | - | - | - |
| CA.97.1001.4 | Fragmento Craniano | | | | - | - | - |
| CA.97.1001.5 | Fragmento Craniano | | | | - | - | - |
| CA.97.1001.6 | Fragmento Craniano | | | | - | - | - |
| CA.97.1001.7 | Fragmento Craniano | | | | - | - | - |
| CA.97.1001.8 | Pars Lateralis esquerda | | Associada com 9 | | N.O | - | - |
| CA.97.1001.9 | Pars Lateralis direita | | Associada com 8 | | N.O | - | - |
| CA.97.1001.10 | Pars Lateralis direita | | | | N.O | - | - |
| CA.97.1001.11 | Pars Petrosa direita | | Associada com 12 | | N.O | - | - |
| CA.97.1001.12 | Pars Petrosa esquerda | | Associada com 11 | | N.O | - | - |
| CA.97.1001.13 | Ramos Mandibulares (x2) | | Associados | | N.O | - | - |
| CA.97.1001.14 | Extremo esternal Clavícula direita | | | | N.O | - | 7 anos (~) |
| CA.97.1001.15 | Extremo acromial Clavícula esquerda | | | | N.O | - | 7 anos (~) |
| CA.97.1001.16 | Extremo esternal Clavícula esquerda | | | | N.O | - | (1,5-2 anos) |
| CA.97.1001.17 | Extremo esternal Clavícula esquerda | | | | N.O | - | - |
| CA.97.1001.18 | Cavidade glenóide Escápula esquerda + coracóide fundido | | Coracóide fundido | | N.O | - | - |
| CA.97.1001.19 | Escápula esquerda | | | Tafonomia espinha e ângulo lateral | 87.80mm | N.O | 4-6 anos |
| CA.97.1001.20 | Fragmento escápula (ângulo subglenóide) | | Associado com 18? | | N.O | N.O | - |
| CA.97.1001.21 | Úmero esquerdo | | | | 180mm. | - | 5-6 anos |
| CA.97.1001.22 | Porção distal Úmero direito | | Associado com 23 | | N.O | - | 7-8 anos |
| CA.97.1001.23 | Úmero esquerdo | | Associado com 22 | | Tafonomia cortical e Apertura Septal | 208mm. | 7-8 anos |
| CA.97.1001.24 | Úmero direito | | | | Post mortem metáfise proximal anterior e distal inferior | 108mm. | 1-1,5 anos |
| CA.97.1001.25 | Úmero direito | | | | Post mortem metáfise distal | | 1 - 1,5 anos |
| CA.97.1001.26 | Fragamento diáfise Úmero direito | | | | | N.O | < 1 ano |

| | | | | | | |
|---------------|---|--|--|---------|---------|--------------------|
| CA.97.1001.27 | Fragmento Diáfise Úmero esquerdo | | | N.O | - | < 1 ano |
| CA.97.1001.28 | Rádio direito | | Porosidade e Tafonomia (metáfises) | 150mm. | - | 6-7 anos |
| CA.97.1001.29 | Porção distal Rádio esquerdo | Porosidade metáfise distal | | N.O | - | 6-7 anos |
| CA.97.1001.30 | Rádio Esquerdo (sem metáfise distal) | Post mortem tuberosidade e metáfise proximal | | N.O | - | 6-7 anos |
| CA.97.1001.31 | Ulna direita (sem metáfise distal) | Porosidade | | N.O | - | ~1,5 meses |
| CA.97.1001.32 | Porção proximal metáfise Ulna esquerda | Porosidade | | N.O | - | Nascimento - 1 ano |
| CA.97.1001.33 | Porção proximal Ulna direita | Associado com 82 | Porosidade e Tafonomia | N.O | - | 7 anos |
| CA.97.1001.34 | Ulna esquerda (sem metáfise distal) | | | N.O | - | ~7 anos |
| CA.97.1001.35 | Ossos da mão | Tafonomia | | - | - | - |
| CA.97.1001.37 | 3/4º Metacarpo esquerdo | | | - | - | - |
| CA.97.1001.39 | Fragmento Ilaco direito | | | N.O | N.O | >7 anos |
| CA.97.1001.40 | Isquion direito | | | 55,76mm | 37,14mm | 7 anos |
| CA.97.1001.41 | Fragmento Isquion direito | | | N.O | N.O | 7 anos |
| CA.97.1001.42 | Isquion esquerdo | | | 34,08mm | 22,87mm | 2 - 3 anos |
| CA.97.1001.43 | Fêmur direito (sem metáfise direita) | Associado com 44 | | N.O | - | >7 anos |
| CA.97.1001.44 | Diáfise Fêmur esquerdo | Associado com 43 | | N.O | - | >7 anos |
| CA.97.1001.45 | Porção distal Fêmur direito | | Porosidade metáfise distal | N.O | - | 6 meses - 1 ano |
| CA.97.1001.46 | Fêmur esquerdo (sem porção distal) | | Cribra femoralis | N.O | - | ~3 anos |
| CA.97.1001.47 | Patel esquerda | | Porosidade e Post mortem supra-inferior | | - | - |
| CA.97.1001.48 | Tibia direita | Associado com 51 | Post mortem metáfise proximal | 108mm. | - | 1 ano |
| CA.97.1001.49 | Porção proxima Tibia direita | | Porosidade e Post mortem latero-inferior | N.O | - | 1 - 1,5 anos |
| CA.97.1001.50 | Tibia esquerda (sem metáfise proximal) | Associado com 55 | Post mortem e Porosidade | N.O | - | >7 anos |
| CA.97.1001.51 | Tibia esquerda (sem metáfise distal) | Associado com 48 | Post mortem tuberosidade | N.O | - | 1 ano |
| CA.97.1001.52 | Porção proximal Tibia esquerda | | Porosidade e Post mortem norma anterior | N.O | - | ~1 ano |
| CA.97.1001.53 | Tibia direita (sem metáfise distal) | Associado com 54 | Post mortem metáfise proximal | N.O | - | 1,5 - 3 meses |
| CA.97.1001.54 | Tibia esquerda | Associado com 53 | Post mortem metáfise proximal antero-posterior | | - | 1,5 - 3 meses |
| CA.97.1001.55 | Epífise distal Tibia esquerda | Associado com 50 | | - | - | - |
| CA.97.1001.56 | Fibula esquerda (sem metáfise proximal) | Associado com 57 | Tafonomia cortical | N.O | - | 5-7 anos |
| CA.97.1001.57 | Metade distal Fibula direita | Associado com 56 | Tafonomia cortical | N.O | - | 5-7 anos |
| CA.97.1001.58 | 4º Metatarso esquerdo | | | - | - | - |
| CA.97.1001.59 | Axias | Associado com 57 | | - | - | - |
| CA.97.1001.60 | Vértebra Cervical | Associado com 56 | | - | - | - |
| CA.97.1001.61 | Vértebra Cervical | | | - | - | - |
| CA.97.1001.62 | Vértebra Cervical | | | - | - | - |
| CA.97.1001.63 | Vértebra Torácica (por fundir) | | | - | - | - |
| CA.97.1001.64 | Vértebra Torácica (por fundir) | | | - | - | - |
| CA.97.1001.65 | Vértebra Torácica (por fundir) | | | - | - | - |
| CA.97.1001.66 | Vértebra Torácica (por fundir) | | | - | - | - |
| CA.97.1001.67 | Arco Neural (sem fundir) | | | - | - | - |
| CA.97.1001.68 | Arco Neural (sem fundir) | | | - | - | - |
| CA.97.1001.69 | Arco Vértebra Torácica | | | - | - | - |
| CA.97.1001.70 | Arco Vértebra Torácica | | Tafonomia | - | - | - |
| CA.97.1001.71 | Arco Vértebra Torácica | | Tafonomia | - | - | - |
| CA.97.1001.72 | Vértebras Sacras S3-S5 | Associado com 73 | Tafonomia | - | - | - |
| CA.97.1001.73 | Fragmentos Sacro | Associado com 72 | Tafonomia | - | - | Nascimento - 1 ano |
| CA.97.1001.80 | Fragmento diáfise Fêmur direito | | | N.O | - | Nascimento - 1 ano |
| CA.97.1001.81 | Fragmento diáfise Fêmur esquerdo | | | N.O | - | Nascimento - 1 ano |
| CA.97.1001.82 | Porção distal Ulna direita | Associado com 33 | | N.O | - | 7 anos |

| | | | | | |
|----------------|--|--|----------|---|-----------------------------|
| CA.97.1001.83 | Porção Proximal Fibula direita | | N.O | - | (~1ano) |
| CA.97.1001.84 | Fragmento Diáfise Fêmur direito | | N.O | - | Nascimento - 1 ano |
| CA.97.1001.85 | Porção Distal Rádio direito | | N.O | - | 1 -1,5 anos |
| CA.97.1001.86 | Fragmento Posterior Tibia direta | | N.O | - | - |
| CA.97.1001.87 | Porção distal Ulna esquerda | | N.O | - | Nascimento - 1 ano |
| CA.97.1001.88 | Fragmento Diáfise Fêmur (Ind.) | | N.O | - | Nascimento - 1 ano |
| CA.97.1001.89 | Porção distal Fibula direita | | N.O | - | ~1 ano |
| CA.97.1001.90 | Porção diáfise Ulna esquerda | | N.O | - | ~1,5-2 anos |
| CA.97.1001.91 | Porção distal Fibula (possivelmente direita) | | N.O | - | - |
| CA.97.1001.92 | Fragmento Diáfise Rádio (indeterminado) | | N.O | - | - |
| CA.05.1001.93 | Fragmento Occipital | | - | - | - |
| CA.05.1001.94 | Tibia direita | | 59mm | - | 36-38 semanas fetais |
| CA.05.1001.95 | Fêmur direito | | 59mm | - | 32-34 semanas fetais |
| CA.05.1001.96 | Temporal esquerdo | | - | - | - |
| CA.05.1001.97 | Tibia esquerda | | 93mm | - | 6 meses - 1 ano |
| CA.05.1001.98 | Porção proxima Fêmur direito | | N.O | - | ~1 ano |
| CA.05.1001.99 | Porção distal Úmero direito | | N.O | - | 1 -1,5 anos |
| CA.05.1001.100 | Úmero esquerdo | | 63,86mm. | - | 38-40 semanas fetais |
| CA.05.1001.101 | Escápula esquerda | | 58,54mm. | - | 1-2 anos |
| CA.05.1001.102 | Tibia direita | | 192mm | - | 4,5-5 anos |
| CA.05.1001.103 | Tibia esquerda | | 112mm | - | 1-1,5 anos |
| CA.05.1001.104 | Fibula direita | | 109mm | - | 1-1,5 anos |
| CA.05.1001.105 | Porção distal Tibia direita | | N.O | - | 1-1,5 anos |
| CA.05.1002.1 | Cavidade Glenóide e Coracóide direito | | - | - | 3 - 6 anos |
| CA. 97.1006.1 | Parietal | | - | - | - |
| CA. 97.1006.2 | Fragmento Frontal | | - | - | - |
| CA. 97.1006.3 | Fragmento Parietal esquerdo | | - | - | - |
| CA. 97.1006.4 | Fragmento Parietal | | - | - | Associado com 23 |
| CA. 97.1006.5 | Fragmento Craniano | | - | - | <i>Hiperostose Porótica</i> |
| CA. 97.1006.6 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.7 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.8 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.9 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.10 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.11 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.12 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.13 | <i>Pars Petrosa</i> direita | | - | - | Porosidade |
| CA. 97.1006.14 | Fragmento frontal (Órbita esquerda) | | - | - | <i>Cribra Orbitalia</i> |
| CA. 97.1006.15 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.16 | <i>Pars Petrosa</i> esquerda | | - | - | Porosidade |
| CA. 97.1006.17 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.18 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.19 | Fragmento Malar direito | | - | - | |
| CA. 97.1006.20 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.21 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.22 | Fragmento Craniano | | - | - | |
| CA. 97.1006.23 | Fragmento Parietal | | - | - | |
| CA. 97.1006.24 | Fragmento Craniano | | - | - | |

| | | | | | | | | | |
|----------------|--|--------------------------------|--|--|--|----------|---------|----------------------|---|
| CA. 97 1006 25 | Fragmento Craniano | | | | | - | - | - | - |
| CA. 97 1006 26 | Fragmento Craniano | | | | | - | - | - | - |
| CA. 97 1006 27 | Fragmento Craniano | | | | | - | - | - | - |
| CA. 97 1006 28 | 1º Metatarso esquerdo | | | | | - | - | - | - |
| CA. 97 1006 29 | Ramo Mandibular esquerdo | | | | | - | - | - | - |
| CA. 97 1006 30 | Porção esternal Clávula direita | | | | | N.O | - | 1 - 1,5 anos | |
| CA. 97 1006 31 | Clávula esquerda | | | | | 91,44mm. | - | 8-9 anos | |
| CA. 97 1006 32 | Porção distal Úmero direito | Associado com 48 | Tafonomia | | | - | 4 anos | | |
| CA. 97 1006 33 | Rádio direito (sem metáfise proximal) | | Tafonomia metáfise distal | | | N.O | - | 5 - 6 anos | |
| CA. 97 1006 34 | Rádio direito (sem metáfise distal) | | Tafonomia metáfise proximal | | | N.O | - | 1 ano | |
| CA. 97 1006 35 | Porção proximal Rádio direito (sem tuberosidade) | | | | | N.O | - | Nascimento | |
| CA. 97 1006 36 | Porção distal Rádio direito | | Infecção | | | N.O | - | Nascimento | |
| CA. 97 1006 38 | Iliaco direito | | | | | 30,64mm | 32,80mm | 38-40 semanas fetais | |
| CA. 97 1006 39 | Iliaco direito | | | | | N.O | | | |
| CA. 97 1006 40 | Iliaco direito | | | | | 47,24mm | 50,49mm | 10-12 meses | |
| CA. 97 1006 41 | Isquion esquerdo | | Tafonomia. Porosidade acetabular lateral | | | 57,31mm | 37,62mm | | |
| CA. 97 1006 42 | Pubis direita | | Tafonomia | | | - | | | |
| CA. 97 1006 43 | Fragmento metáfise proximal Fémur direito | | Tafonomia | | | N.O | - | | |
| CA. 97 1006 44 | Metáfise distal Fémur direito | | | | | N.O | - | | |
| CA. 97 1006 45 | Fragmento diáfise Fémur direito | | Tafonomia | | | N.O | - | | |
| CA. 97 1006 46 | Porção proximal Úmero direito | | Porosidade colo femoral | | | N.O | - | | |
| CA. 97 1006 47 | Porção proximal Fémur esquerdo | | Porosidade colo femoral | | | N.O | - | | |
| CA. 97 1006 48 | Porção proximal Úmero direito | Associado com 32 | Porosidade colo umeral | | | 156mm. | - | | |
| CA. 97 1006 49 | Porção distal Fémur esquerdo | | | | | N.O | - | | |
| CA. 97 1006 50 | Porção proximal Fémur esquerdo | | Porosidade e Tafonomia | | | N.O | - | | |
| CA. 97 1006 51 | Porção proximal Fémur esquerdo | | Tafonomia e Porosidade | | | N.O | - | | |
| CA. 97 1006 52 | Arco Vértebra Torácica | | | | | - | - | | |
| CA. 97 1006 53 | Arco Vértebra Cervical | | | | | - | - | | |
| CA. 97 1006 60 | Fragmento Fémur direito | | | | | N.O | - | | |
| CA. 97 1006 61 | Fauna | | | | | / | / | / | |
| CA. 97 1006 62 | Fauna | | | | | / | / | / | |
| CA. 97 1006 63 | Fragmento Tibia (Indet.) | | Infecção | | | | | | |
| CA. 97 1006 64 | Fragmento distal Rádio direito | Possivelmente associado com 68 | | | | N.O | - | 1,5 - 6 anos | |
| CA. 97 1006 65 | Porção diáfise Tibia Esquerda | | Infecção e engrossamento da cortical | | | N.O | - | 1 ano | |
| CA. 97 1006 66 | Metáfise distal Tibia esquerda | | | | | N.O | - | | |
| CA. 97 1006 67 | Fragmento Tibia (Indet.) | | | | | N.O | - | | |
| CA. 97 1006 68 | Fragmento diáfise Tibia direita | Possivelmente associado com 65 | | | | N.O | - | | |
| CA.05 1008 1 | Fragmento Calcâneo direito | | | | | - | | N.O | |
| CA.05 1008 2 | Ulna esquerda | | | | | 100mm. | N.O | 1,5-2 anos | |
| CA.05 1008 3 | Porção distal Fémur esquerdo | | | | | N.O | - | 40 semanas | |
| CA.05 1008 4 | Isquion direito | | | | | 43,91mm. | - | 3 - 6 anos | |
| CA.05 1008 5 | Clávula direita | | | | | 54,37mm. | - | 7-12 meses | |
| CA.05 1008 6 | Fibula direita | | | | | 163mm. | - | 3 anos | |

| | | | | | |
|---------------|---|--|-----------|-----------|-----------------|
| CA.05.1009.1 | Iliaco esquerdo | | 53,24mm. | 57,27mm. | 1,5-2 anos |
| CA.05.1009.2 | Fauna | / | / | / | / |
| CA.05.1009.3 | Porção maxilo-palatal | Porosidade | - | - | - |
| CA.05.1009.4 | Pubis esquerda | | 25,72mm. | - | - |
| CA.05.1009.5 | Clavícula direita | Aplastamento extremo esternal | 57,59mm. | - | 1-1,5 anos |
| CA.05.1009.6 | Úmero esquerdo | Associado com 1009.7 | 100mm. | - | 6 meses - 1 ano |
| CA.05.1009.7 | Fragmento distal Úmero direito | Associado com 1009.6 | N.O | - | 6 meses - 1 ano |
| CA.05.1009.8 | Porção distal Rádio esquerdo | | N.O | - | 1,5 - 5 anos |
| CA.05.1009.9 | Corpos e Arcos Vertebrais | | - | - | - |
| CA.05.1009.10 | Metáfise proximal Rádio esquerdo | | N.O | - | 1 - 1,5 anos |
| CA.05.1009.11 | Porção proximal Úlna esquerda | | N.O | - | - |
| CA.05.1010.1 | Fragmento Iliaco esquerdo | | N.O | ~76mm. | >3 anos |
| CA.05.1010.2 | Porção proximal Úlna direita | | N.O | - | 7 anos |
| CA.05.1010.3 | Porção proximal Rádio direito | | N.O | - | 5-6 anos |
| CA.05.1010.4 | Fragmento Iliaco esquerdo | Porosidade perto da região acetabular Porosidade Ectocraneana (HP?) | N.O | ~44,50mm. | 7-9 meses |
| CA.05.1010.5 | Fragmento Crâniano | | - | - | - |
| CA.05.1010.6 | Pubis direita | | 29mm. | - | - |
| CA.05.1010.7 | Tibia esquerda | | 98mm. | - | - |
| CA.05.1010.8 | Porção distal Fibula esquerda | | N.O | - | ~1,5 anos |
| CA.05.1010.9 | Porção distal Fibula esquerda | | N.O | - | 1-1,5 anos |
| CA.05.1010.10 | Calcâneo direito | | 39,95mm. | 21,74mm. | - |
| CA.05.1010.11 | Fragmento Isquion direito | | N.O | N.O | Nasimento |
| CA.05.1010.12 | Porção proximal (metáfise) Tibia esquerda | | N.O | N.O | - |
| CA.05.1010.13 | Fragmento Isquion direito (tuberossidade) | | N.O | N.O | - |
| CA.05.1011.1 | Fragmento Iliaco direito | | N.O | N.O | <Nascimento |
| CA.05.1011.2 | Porção distal Fêmur direito | | N.O | - | - |
| CA.05.1011.3 | Epífise distal Fêmur (Indet.) | | N.O | - | - |
| CA.05.1011.4 | Isquion esquerdo | | 42,99mm. | N.O | 3-6 anos |
| CA.05.1012.1 | Iliaco direito | | 31,31mm. | 30,03mm. | 36-38 semanas |
| CA.05.1012.2 | Clavícula esquerda | | ~88,50mm. | - | 6-8 anos |
| CA.05.1012.3 | Úmero esquerdo (sem metáfise distal) | | ~51,62mm. | - | 32 semanas |
| CA.05.1012.4 | Costela direita | Porosidade esternal porosa | - | - | - |
| CA.05.1014.1 | Temporal esquerdo | Porosidade | - | - | - |
| CA.05.1014.2 | Pars Lateralis direita | Poros aparentemente fisiológicos | 43,61mm | 40,19mm | - |
| CA.05.1014.3 | Porção distal Úlha esquerda | Associado com 1014.5 | 127mm | - | 3 anos |
| CA.05.1014.4 | Clavícula direita | | 86,52mm | - | 6-7 anos |
| CA.05.1014.5 | Porção proximal Úlna esquerda | Associado com 1014.3 | 127mm | - | 3 anos |
| CA.05.1014.6 | Porção Maxilar direita | Porosidade palato | | | |
| CA.05.1014.7 | Porção Maxilar esquerda | Incisivo central esquerdo (coroa); incisivo central em desenvolvimento; canino decidual esquerdo (metade da raiz); primeiro molar decidual erupcionado; primeiro e segundo pré-molar inclusos; | - | - | 3-4 anos |
| CA.05.1014.8 | | Canino permanente inclusos; primeiro molar permanente inclusos (so coroa); | - | - | - |
| CA.05.1014.9 | | | - | - | - |
| CA.05.1014.10 | | | - | - | - |
| CA.05.1014.11 | Temporal Esquerdo | | - | - | - |

| | | | | | | | |
|----------------|---|--------------------------|----|--|--|----------|-----------------------------|
| CA. 05 1014 12 | Glenóide e espinha Escápula esquerda | | | | N.O | 54,27mm. | 3-5 anos |
| CA.05 1015 1 | Fêmur direito | | | | 116mm | - | 6 meses - 1 ano |
| CA.05 1015 2 | Porção proximal Úmero esquerdo | Associado com 34 | | | N.O | - | N.O |
| CA.J05 1015 3 | G. Asa Esfenóide esquerda | | | | Portosidade Patológica | | |
| CA.05 1015 4 | Porção distal Úmero direito | | | | N.O | - | Nascimento - 1 ano |
| CA.05 1015 5 | Corpo Mandibular direito | | | | Primeiro molar inclusivo com coroa | - | 3-4 anos |
| CA.05 1015 6 | Côndilo Mandibular direito | | | | - | - | - |
| CA.05 1015 7 | Iliaco direito | | | | - | - | - |
| CA.05 1015 8 | Zigomático direito | | | | - | - | - |
| CA.05 1015 9 | Temporal esquerdo | | | | - | - | - |
| CA.05 1015 10 | Fragmento Frontal esquerdo | Associado com 1015 13 | CO | | - | - | - |
| CA.05 1015 11 | Iliaco direito | | | | ~41,78mm | ~48,92mm | 7-9 meses |
| CA.05 1015 12 | Temporal esquerdo | | | | - | - | - |
| CA.05 1015 13 | Fragmento Frontal direito | Associado com 1015 10 | CO | | - | - | - |
| CA.05 1015 14 | Rádio esquerdo | | | | Deformação na metade da diáfrase + porosidade | | |
| CA.05 1015 15 | Clavicula esquerda | | | | Aplastamento | ~49,70mm | 40 semanas |
| CA.05 1015 16 | Corpo Mandibular e Ramo esquerdo | | | | Incisivo central esquerdo inclusivo; canino esquerdo inclusivo; primeiro molar inclusivo com coroa; segundo molar inclusivo por formar | - | 4 anos ± 12 meses |
| CA.05 1015 17 | <i>Fragmento Pars Lateralis</i> direita | | | | - | - | - |
| CA.05 1015 18 | G. Asa Esfenóide direito | | | | Porosidade Patológica | - | - |
| CA.05 1015 19 | Porção distal Tibia direita | | | | N.O | - | 1 - 1,5 anos |
| CA.05 1015 20 | <i>Pars Lateralis</i> direita | | | | Porosidade | 33,94 mm | 30,63 mm |
| CA.05 1015 21 | Fragmento Escápula direita | | | | N.O | N.O | < 38 semanas |
| CA.05 1015 22 | Fragmento Temporal | | | | Muito poroso | - | - |
| CA.05 1015 23 | Diáfise Rádio esquerdo | | | | N.O | - | Nascimento - 1 ano |
| CA.05 1015 24 | Porção distal Fibula direita | | | | N.O | - | 38-40 semanas |
| CA. 05 1015 25 | Corpos e Arcos Vertebrais | | | | - | - | - |
| CA. 05 1015 26 | Costelas | | | | - | - | - |
| CA. 05 1015 27 | Ossos das mãos | | | | - | - | - |
| CA. 05 1015 28 | Fragmento anterior maxilar direito | | | | - | - | - |
| CA. 05 1015 29 | Fragmento posterior (molares) esquerdo | | | | Primeiro e segundo molares deciduais inclusos (primeiro mais desenvolvido que o segundo) | - | 3-4 anos |
| CA. 05 1015 30 | Fragmento Temporal direito | | | | - | - | - |
| CA. 05 1015 31 | Porção distal Ulna direita | CA. 05 1015 32 I | | | N.O | - | 5 - 6 anos |
| | | | | | Canino inferior esquerdo (sem raiz) | - | 1-1,5 anos ± 4/6 meses |
| | | | | | Canino inferior direito (raiz ¼) | - | 1-1,5 anos ± 4/6 meses |
| | | | | | Canino superior direito (Sem raiz) | - | 1,5 anos ± 4/6 meses |
| | | | | | 1º Molar superior direito (raiz 2/4) | - | -1,5 anos ± 4/6 meses |
| | | | | | 1º Molar superior esquerdo (raiz 2/4) | - | 1-1,5 anos ± 4/6 meses |
| | | | | | 1º Molar inferior esquerdo (raiz 2/4) | - | 1-1,5 anos ± 4/6 meses |
| | | | | | 1º Molar inferior direito (raiz ½) | - | 1-1,5 anos ± 4/6 meses |
| | Dentes não adulto (deciduais) | CA. 05 1015 32 III | | | 2º Molar inferior esquerdo (incluso, sem raiz) | - | 1-1,5 anos ± 4/6 meses |
| CA. 05 1015 32 | | CA. 05 1015 32 IV | | | 2º molar inferior direito (raiz ½) | - | 9 meses - 1 ano ± 3/4 meses |
| | | CA. 05 1015 32 V | | | CA. 05 1015 32 VI | - | Nascimento-1 ano |
| | | CA. 05 1015 32 VII | | | CA. 05 1015 32 VII | - | |
| | | CA. 05 1015 32 VIII | | | CA. 05 1015 32 VIII | - | |
| | | CA. 05 1015 32 IX | | | CA. 05 1015 32 IX | - | |
| CA. 05 1015 33 | Porção distal Rádio direito | | | | N.O | - | |

| CA. 05 1015 34 | Porção distal Úmero esquerdo | Associado com 2 | | “infecção” metáfisaria | NO | - | NO | |
|-----------------|--|-----------------|--|------------------------|----------|--------------------|----|--|
| CA. 05 1016 1 | Temporal esquerdo | | Porosidade | | - | - | - | |
| CA. 05 1016 2 | Cavidade Glenóide e Espinha Escápula direita | | | NO | NO | 2-3 anos | | |
| CA. 05 1016 3 | Porção proximal Úmero esquerdo | | | NO | NO | >1,5 anos | | |
| CA. 05 1016 4 | Escápula direita (sem ângulo lateral) | | | NO | NO | 1-2 anos | | |
| CA. 05 1016 5 | Pars Petrosa direita | | | - | - | - | | |
| CA. 05 1016 6 | Iliaco esquerdo | | | 67,27mm | 67,12mm | >2-3 anos | | |
| CA. 05 1016 7 | Fragmentos Cranianos | | Occipital inion (possivelmente não adulto) | - | - | - | | |
| CA. 05 1016 8 | Fragmento Craniano | | | - | - | - | | |
| CA. 05 1016 9 | Fragmento G. Asa Esfenóide | | | NO | NO | - | | |
| CA. 05 1016 10 | Costelas | | | - | - | - | | |
| CA. 05 1016 11 | Arcos e Corpos Vertebrais | | | - | - | - | | |
| CA. 05 1016 12 | Falange | | | - | - | - | | |
| CA. 05 1016 13 | Fragmento pars petrosa temporal esquerda | | | - | - | - | | |
| CA. 05 1016 14 | Fragmento anterior maxilo-palatal | | Incisivo central definitivo inclusivo | - | - | 3-5 anos | | |
| CA. 05 1016 15 | Canino (decidual) superior esquerdo | | Raiz não completa | - | - | 9 anos ± 24 meses | | |
| CA. 05 1016 16 | Primeiro molar decidual superior | | Raizes não completas | - | - | - | | |
| CA.05.1017.1 | Iliaco esquerdo | | | 59,53mm | 66,29mm | 2-3 anos | | |
| CA.05.1017.2 | Iliaco esquerdo | | | 59,68mm | N.O | 1,5-2 anos | | |
| CA.05.1017.3 | Temporal direito | | Porosidade | - | - | - | | |
| CA.05.1017.4 | Fragmento Isquion direito | | | - | 26,06mm | ~3 anos | | |
| CA.05.1017.5 | Isquion direito | | | 32,37mm | 22,34mm | 2-3 anos | | |
| CA.05.1017.6 | Clavicula direita | | | 40,42mm | - | 38 semanas | | |
| CA.05.1017.7 | Fragmento Temporal esquerdo | | | - | - | - | | |
| CA.05.1017.8 | Porção proximal Úmero direito | | Associado com 9? | N.O | - | 1,5-2 anos | | |
| CA.05.1017.9 | Porção distal Úmero direito | | Associado com 8? | N.O | - | - | | |
| CA.05.1017.10 | Calcâneo direito | | Associado com 1017 12? | 31,58mm | - | - | | |
| CA.05.1017.11 | Astrágalo esquerdo | | Associado com 1017 1 | - | - | - | | |
| CA.05.1017.12 | Calcâneo esquerdo | | Associado com 1017 10? | ~30,05mm | - | - | | |
| CA.05.1017.13 | Pars Lateralis direita | | | 26,16mm. | 18,29mm. | ~40 semanas | | |
| CA.05.1017.14 | Fragmentos Cranianos | | Porosidade Endo/Ectocaniana | - | - | - | | |
| CA.05.1017.15 | Úmero direito | | | 120mm. | - | 1,5-2 anos | | |
| CA.05.1017.16 | Fibula direita (sem metáfise proximal) | | | N.O | - | 1-1,5 anos | | |
| CA.05.1017.17 | Tibia direita | | | 115mm | - | 1-1,5 anos | | |
| CA. 05 1017 18 | Porção maxilar esquerdo | | Alveolo de incisivo central e lateral; alveolo de canino | - | - | ~4 anos ± 12 meses | | |
| CA. 05 1017 19 | Primeiro molar decidual superior | | Raiz aberta | - | - | 2-3 anos | | |
| CA. 05 1017 20 | Segundo Molar inferior definitivo | | Raiz aberta | - | - | 12-15 anos | | |
| CA.05.1018.1 | Corpo Vertebral | | | - | - | - | | |
| CA.05.1018.2 | Iliaco esquerdo | | | - | 61,04mm | 2-3 anos | | |
| CA.05.1018.3 | Pubis direita | | | 25,71mm | - | - | | |
| CA.05.1018.4 | Vértebra Torácica | | | - | - | - | | |
| CA.05/06 1019 1 | Temporal direito | | | - | - | - | | |
| CA.05/06 1019 2 | Esfenoide (corpo e G. Asa direita) | | | 37,52mm. | 24,35mm. | | | |
| CA.05/06 1019 3 | Calcâneo esquerdo | | | 34,73mm | 17,05mm | | | |
| CA.05/06 1019 4 | G. Asa Esfenóide direita | | | - | - | - | | |
| CA.05/06 1019 5 | Astrágalo direito | | | - | - | - | | |

| | | | | | | | | |
|-------------------|--------------------------------------|--|--|--|--|--|-----------|------------------------|
| | | | | | | | | |
| CA.05/06 1019 6 | Fragmento Frontal (Órbita) direito | | | | | | | |
| CA.05/06 1019 7 | Fragmento proximal Ulna esquerda | | | | | N.O | | Nascimento- 1 ano |
| CA.05/06 1019 8 | Fragmento Frontal (Órbita) direito | | | | | Cribra Orbitaria e porosidad endocranial | - | - |
| CA.05/06 1019 9 | Pars Lateralis direita | | | | | - | - | - |
| CA.05/06 1019 10 | Porção proximal Tibia direita | | | | | N.O | | Nascimento-1 ano |
| CA.05/06 1019 11 | Fragmento Craniano | | | | | - | | - |
| CA.05/06 1019 12 | Temporal direito | | | | | - | | - |
| CA.05/06 1019 13 | Temporal esquerdo | | | | | - | | - |
| CA.05/06 1019 14 | Temporal direito | | | | | - | | - |
| CA.05/06 1019 15 | Temporal esquerdo | | | | | - | | - |
| CA.05/06 1019 16 | Fragmento Craniano | | | | | - | | - |
| CA.05/06 1019 17 | Colo Femoral direito | | | | | N.O | | 2-3 anos |
| CA.05/06 1019 18 | Pars Lateralis direita | | | | | - | | - |
| CA.05/06 1019 19 | Porção proximal Fêmur esquerdo | | | | | N.O | | Nascimento-1 ano |
| CA.05/06 1019 20 | Porção distal Rádio esquerdo | | | | | N.O | | Nascimento- 1 ano |
| CA.05/06 1019 21 | Porção proximal Tibia esquerda | | | | | N.O | | 4-4,5 anos |
| CA. 05/06 1019 22 | Corpos vertebrais | | | | | - | | - |
| CA. 05/06 1019 23 | Costelas | | | | | - | | - |
| CA. 05/06 1019 24 | Fragments de Cranianos | | | | | - | | - |
| CA. 05/06 1019 25 | Pubis direita | | | | | - | | - |
| CA. 05/06 1019 26 | Condilo mandibular esquerdo | | | | | - | | - |
| CA. 05/06 1019 27 | Fragmento zigomático esquerdo | | | | | - | | - |
| CA. 05 1024 1 | Iliaco esquerdo | | | | | 26,56mm | 30,22mm | 34-38 semanas |
| CA. 05 1024 2 | Hiodíde Fundido | | | | | - | - | - |
| CA. 05 1024 3 | Corpo Escápula esquerda | | | | | 51,34m. | ~40,28mm. | 6 meses - 1 ano |
| CA. 05 1024 4 | Falanges | | | | | - | - | - |
| CA. 05 1024 5 | Costelas | | | | | Um adulto/ não adulto | - | - |
| CA. 05 1024 6 | Roula | | | | | - | - | - |
| CA. 05 1024 7 | Fragmentos vertebrais | | | | | - | - | - |
| CA. 05 1024 8 | Fragmento escápula esquerda | | | | | - | - | - |
| CA. 05 1024 9 | Dentes deciduais inferiores | | | | | Associado com 3 | 51,34mm. | ~40,28mm. |
| CA.05 1024 10 | Pubis esquerda | | | | | Segundo molar superior esquerdo (raiz aberta); incisivo central | - | 6 meses - 1 ano |
| CA.05 1027 1 | Pars Petrosa direita | | | | | - | - | In. 3-4±12 m m. 3-5 |
| CA.05/06 1027 2 | Pubis direita | | | | | - | - | - |
| CA.05/06 1027 3 | Arcos e vertebrais | | | | | Possível associação com 5 | ~19,92mm. | - |
| CA.05/06 1027 4 | Falanges | | | | | Arcos Neural Vértebra; Arco Vértebra Torácica Ossos do carpo adulto | 31,18mm | - |
| CA.05/06 1027 5 | Pubis esquerda | | | | | Possível associação com 2 | 31,63 | - |
| CA. 05/06 1027 6 | Incisivo inferior central definitivo | | | | | - | - | ~puberdade |
| CA.05 1029 1 | Coxis fundido | | | | | Todas as vertebrais sacrais fundidas; Poroso | - | Puberdade |
| CA.05 1029 2 | Temporal esquerdo | | | | | Porosidade | - | - |
| CA.05 1029 3 | Clavícula esquerda | | | | | 43,70mm | - | 38 semanas |
| CA.05 1029 4 | Porção acromial Clavícula esquerda | | | | | N.O | | Nascimento-2 anos |
| CA. 05 1029 5 | Costelas | | | | | - | | - |
| CA. 05 1029 6 | Arcos e corpos vertebrais | | | | | - | | - |
| CA.05 1032 1 | Iliaco esquerdo | | | | | 43,89mm. | 48,76mm. | 7-9 meses |

| | | | | | | | |
|-----------------|--|--|--|---|---|----------|---------------------------|
| CA.05.1032.2 | Fragmento <i>Pars Lateralis</i> esquerda | | | Porosidade | N.O | N.O | - |
| CA.05.1032.3 | Porção proximal Fêmur esquerdo | | | Porosidade colo proximal | N.O | - | Nascimento-1 ano |
| CA.05.1032.4 | Porção proximal Úmero esquerdo | | | Marcada porosidade colo | N.O | - | - |
| CA.05.1032.5 | Espinha Escapular esquerda | | | Porosidade Diafísaria | N.O | N.O | Nascimento-1 ano |
| CA.05.1032.6 | Porção distal Tibia esquerda | | | Saco Nº 5 e 6 | N.O | - | Nascimento-1 ano |
| CA.05.1032.7 | Arcos Vertebrais | | | | - | - | - |
| CA.05.1032.8 | Iliaco direito | | | | 47,60mm. | 53,28mm. | 10-12 meses |
| CA.05.1032.9 | Porção proximal Úmero direito | | | | N.O | - | 1-1,5 ano |
| CA.05.1032.10 | Porção distal Tibia direita | | | | N.O | - | Nascimento-1 ano |
| CA.05.1032.11 | Zigomático esquerdo | | | Porosidade | - | - | - |
| CA.05.1032.12 | Iliaco esquerdo | | | | ~45,60mm. | 51,58mm. | 0-6 meses |
| CA.05.1032.13 | Fragmento acromial Clavícula esquerda | | | | N.O | - | - |
| CA.05.1032.14 | Costelas | | | | Saco Nº5 e 6 | - | - |
| CA.05.1032.15 | Fragmento Temporal esquerdo | | | | - | - | - |
| CA.05.1032.16 | Clavícula direita | | | | - | - | - |
| CA.05.1032.17 | Fragmento maxilar esquerdo | | | | 48,59mm. | - | -0-6 meses |
| CA.05.1032.18 | Dentes | | | | 1º molar emergido | - | - |
| CA.05.1034.1 | Temporal direito | | | 1ºM superior esquerdo permanente inclusão (só corôna) e 2ºM | - | - | 1º. 2-3 anos ± 8/12 meses |
| CA.05.1034.2 | Fragmentos Cranianos | | | superior decidual esquerdo (só corôna) | - | - | 2º. 9 m-1 a ± 3/4meses |
| CA.05.1034.3 | Fragmentos Costais | | | | | | |
| CA.05.1034.4 | Arco Vertebral Torácico | | | | | | |
| CA.05.1034.5 | <i>Pars Lateralis</i> direita | | | | | | |
| CA.05.1034.6 | Temporal esquerdo | | | Associado com 1 | Porosidade | - | - |
| CA.05.1034.7 | Fragmento Parietal | | | | Porosidade sutura | - | - |
| CA.05.1034.8 | Fragmento Occipital | | | | Rarefação endocraniana | - | - |
| CA.05.1034.9 | Porção proximal Úmero esquerdo | | | | Porosidade extremo | N.O | 1-1,5 anos |
| CA.05.1034.10 | Arcos e Corpos Vertebrais | | | | | - | - |
| CA.05.1034.11 | Costelas | | | | | - | - |
| CA.05.1034.12 | Fragmento Côndilo mandibular direito | | | | | - | - |
| CA.05.1034.13 | Dente | | | | 1º molar inferior definitivo inclusão (só corôna) | - | - |
| CA.05.1034.14 | Fragmento diafise Ulna direita | | | | N.O | - | Nascimento-1 ano |
| CA.05.1039.1 | Falanges distais Pé | | | | - | - | - |
| CA.05.1041.1 | Temporal direito | | | | Extremamente poroso; possível alteração no ouvido | - | - |
| CA.05.1046.1 | Osso longo Fauna | | | | - | / | / |
| CA.05/06.1051.1 | Metáfise proximal Tibia direita | | | | | N.O | 4-5 anos |
| CA.05/06.1051.2 | Porção distal Tibia direita | | | | | N.O | 1-2 anos |
| CA.05/06.1051.3 | Úmero esquerdo | | | | | 120mm. | 1,5-2 anos |
| CA.05/06.1051.4 | Porção proximal Tibia direita | | | Possivelmente associada com 5 | N.O | - | Nasciento-1 ano |
| CA.05/06.1051.5 | Porção distal Tibia esquerda | | | Possivelmente associada com 4 | N.O | - | Nascimento-1 ano |
| CA.05/06.1051.6 | Porção distal Úmero esquerdo | | | Associado com 7 | N.O | - | Nascimento-1 ano |
| CA.05/06.1051.7 | Porção diafísaria Ulna direita | | | | N.O | - | ~2 anos |
| CA.05/06.1051.8 | Costelas | | | | - | - | Nascimento-1 ano |
| CA.05/06.1051.9 | Arco e corpo Vértebrais | | | | - | - | - |
| CA.05.1051.10 | Astrágalo esquerdo | | | | 24,90mm. | 18,18mm. | - |
| CA.05.1051.11 | Metáfise distal Indeterminada | | | | - | - | - |

| | | | | | | | | | |
|-------------------|--|--|--|--|---|----------|------------------------|---|---|
| CA.05.1051.12 | Metáfise distal Indeterminada | | | | - | - | - | - | - |
| CA.05.1055.1 | Metáfise proximal Fémur direito | | | | N.O | - | 36-38 semanas | | |
| CA.05.1055.2 | Fíbula esquerda | | | | 56,09mm. | - | 36-38 semanas | | |
| CA.05.1057.1 | Fragmento Ilíaco direito | | | | ~35,60m. | 38,49mm. | 4-6 meses | | |
| CA.05.1057.2 | Ilíaco esquerdo | | | | N.O | N.O | - | | |
| CA.05.1057.3 | Arco Cervical | | | | - | - | - | | |
| CAL.acima.1058.1 | Porção proximal Tibia direita | | | | N.O | - | - | | |
| CAL.acima.1058.2 | <i>Pars Basilaris</i> | | | | 19,70mm. | 20,06 | - | | |
| CA.05.1059.1 | Porção proximal Tibia direita | | | | N.O | - | ~4 anos | | |
| CA.05.1059.2 | Fémur direito | | | | 141mm. | - | 1-1,5 anos | | |
| CA.05.1059.3 | Porção proximal Tibia direita | | | | N.O | - | 1-1,5 anos | | |
| CA.05.1059.4 | Porção distal Úmero direito | | | | N.O | - | 1-1,5 anos | | |
| CA.05.1059.5 | Porção proximal Ulna esquerda | | | | N.O | - | 1-1,5 anos | | |
| CA.05.1059.6 | Fragmento Temporal esquerdo | | | | Porosidade | - | - | | |
| CA.05.1059.7 | Porção diáfise Fémur esquerdo | | | | | - | - | | |
| CA.05.1059.8 | Fragments Cranianos | | | | | - | 1-1,5 anos | | |
| CA.05.1062.1 | Porção esternal Clavícula esquerda | | | | N.O | - | 2-3 anos | | |
| CA.05/06.1066.1 | Corpo Mandibular (x2) direito | | | | 1º molar decidual; 1º molar permanente incluso; 2º molar em formação; incisivo e canino permanente inclusos | - | 4-5 anos ± 12/16 meses | | |
| CA.05/06.1066.2 | Ramo mandibular esquerdo | | | | Segundo molar incluso | - | 4-6 anos ± 12-24 meses | | |
| CA. 05/06.1066.3 | Temporal direito | | | | - | - | - | | |
| CA. 05/06.1066.4 | Fragmento Mandíbula (E. Mentoniana) esquerda | | | | Primeiro molar decidual | - | - | | |
| CA. 05/06.1066.5 | Fragmento Maxilar direito | | | | - | - | - | | |
| CA. 05/06.1066.6 | Costelas | | | | - | - | - | | |
| CA. 05/06.1066.7 | Porção distal do Fémur direito | | | | N.O | - | Nascimento-1 ano | | |
| CA. 05/06.1066.8 | Fragmento Crâniano | | | | - | - | - | | |
| CA. 05/06.1066.9 | Arco vertebral | | | | - | - | - | | |
| CA. 05/06.1066.10 | 2º Molar decidual superior direito | | | | - | - | 6-7 anos ± 24 meses | | |
| CA. 05/06.1066.11 | 2º pré-molar inferior direito | | | | - | - | 6-7 anos ± 24 meses | | |

Registo peças ósseas Castelo de Anieira do Tejo (Sondagem 11).

| Nº PEÇA | DESCRIÇÃO | OBSErv. | CARACTERÍSTICAS PATOLÓGICAS | | | Compr. | Largura | EDAD |
|--------------|--|---------|-----------------------------|--------------------|--------------------|---|---------|----------|
| | | | Asociado com 2 e 3 | Asociado com 1 e 3 | Asociado com 1 e 2 | | | |
| CA.97.2002.1 | Porção proximal Fémur direito | | | | | N.O | - | 5 anos |
| CA.97.2002.2 | Porção distal Fémur direito | | | | | N.O | - | 5 anos |
| CA.97.2002.3 | Fémur esquerdo | | | | | 242mm. | - | 5 anos |
| CA.97.2002.4 | Tibia direita | | | | | 194mm. | - | 4,5 anos |
| CA.97.2002.5 | Tibia esquerda (sem metáfise proximal) | | | | | N.O | - | 4,5 anos |
| CA.97.2005.1 | Fragmento diáfise Fémur direito | | | | | Infecção periosteal face antero-posterior | | >7 anos |
| CA.97.2005.2 | Fragmento diáfise Fíbula esquerdo | | | | | Infecção periosteal face lateral | | >7 anos |
| CA.97.2005.3 | Fragmento diáfise Tibia esquerda | | | | | Infecção periosteal face medial e posterior | | >7 anos |
| CA.97.2005.4 | Fragmento diáfise Tibia esquerda | | | | | Infecção periosteal face medial e posterior | | >7 anos |
| CA.97.2005.5 | Fragmento diáfise proximal Fémur | | | | | N.O | - | >7 anos |

Registo peças ósseas Castelo de Amieira do Tejo (Sondagem 13).

| Nº PEÇA | DESCRIÇÃO | OBSERV. | CARACTERÍSTICAS PATOLÓGICAS | | MEDIDÕES | | EDAD |
|---------------|--|---|-----------------------------|-----------|---------------|---------|-------------------|
| | | | Compr. | Largura | Compr. | Largura | |
| CA.97.4000 3 | Diáfise Fémur direito | | - | - | N.O | - | >7 anos |
| CA.97.4001 1 | Fragmento Parietal | | - | - | - | - | - |
| CA.97.4001 3 | Fibula direita (Sem metáfise proximal) | | N.O | - | - | - | >7 anos |
| CA.97.4001 7 | Epífise proximal Fémur | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4001 8 | 6º Costela direita | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4002 1 | Rádio direito (sem metáfise proximal) | | N.O | - | - | - | Nascimento-1 ano |
| CA.05.4008 1 | Fragmento Occipital | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 2 | Fragmento Craniano | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 3 | Fragmento Craniano | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 4 | Temporal direito | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 5 | Zigomático direito | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 34 | Fragmento Póbis esquerda | Microporosidade interna | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 35 | Isquion direito | Possivelmente associado com 36 | 50,45mm. | 33,50mm. | - | - | >7 anos |
| CA.05.4008 36 | Isquion esquerdo | Possivelmente associado com 35 | 49,58mm. | ~31,94mm. | - | - | >7 anos |
| CA.05.4008 37 | Isquion esquerdo | | 48,59mm. | ~31,25mm. | - | - | >7 anos |
| CA.05.4008 38 | Pubis direita | | 43,21mm. | - | - | - | >ind. 100 |
| CA.05.4008 40 | Porção proximal Fémur direito | Rarefação por volta do buraco nutritivo | N.O | - | - | - | 38-40 semanas |
| CA.05.4008 41 | Fémur esquerdo | Possível associação com 41 | 78mm. | - | - | - | 1,5-3 meses |
| CA.05.4008 42 | Úmero direito (sem nmetáfise distal) | | N.O | - | - | - | Nascimento-1 anos |
| CA.05.4008 43 | Metáfise distal Fémur direito | Possível associação com 47 | N.O | - | - | - | >7 anos |
| CA.05.4008 44 | Epífise distal Fémur esquerdo | Possível associação com 44 | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 47 | Porção distal Fémur esquerdo | | - | - | - | - | >7 anos |
| CA.05.4008 48 | Diáfise Tibia direita | | N.O | - | - | - | >7 anos |
| CA.05.4008 65 | Corpo Hioíde | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 67 | Fragmentos Arcos Neuralis | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 68 | Fragmentos corpos Vertebrais | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 69 | Vértebras (arco e corpos fundidos) | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 70 | Côndilo Mandibular esquerdo | Porosidade região interna | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 71 | Vértebras Sacro | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 72 | Fragmento diáfise Fibula direita | | N.O | - | - | - | >7 anos |
| CA.05.4008 73 | Fragmento diáfise Fibula direita | | N.O | - | - | - | >7 anos |
| CA.05.4008 74 | Fragmentos indeterminados | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4008 75 | Porção distal Fibula direita | | N.O | - | - | - | Nascimento-1 ano |
| CA.05.4008 76 | Porção distal Fibula esquerda | | N.O | - | - | - | - |
| CA.05.4009 77 | Costelas | | - | - | - | - | - |
| CA.05.4009. 1 | Iliaco direito | | ~34,73mm. | 41,25mm. | 38-40 semanas | | |

| | |
|--------------|---|
| CA.05.4012.1 | Atlas |
| CA.05.4012.2 | Hioide |
| CA.05.4012.3 | Costela direita |
| CA.05.4012.4 | Vértebra Sacra |
| CA.05.4012.5 | Vértebras |
| CA.05.4013.1 | Fragmento Craniano |
| CA.05.4013.2 | Porção distal Tibia Indeterminado |
| CA.05.4013.3 | Metáfise distal Úmero direito |
| CA.05.4013.4 | Vértebra Sacra |
| CA.05.4013.5 | Fragmento Ilion direito (G. Chanf. Ciática) |

Registo peças ósseas Castelo de Amieira do Tejo (Vala De Drenagem).

| Nº PEÇA | DESCRIÇÃO | OBSERV. | CARACTERÍSTICAS PATOLÓGICAS | | MEDICAÇÕES | EDAD |
|--------------|--|---------------------------------------|-----------------------------|---------|------------|------|
| | | | Compr. | Largura | | |
| CA.05.001.1 | Cavidade glenoíde e acrônio Escápula direita | Possível associação com 4 | N.O | N.O | >7 anos | |
| CA.05.001.2 | Porção distal Rádio direito | | N.O | - | >7 anos | |
| CA.05.001.3 | Porção proximal Tibia esquerda | | N.O | - | - | |
| CA.05.001.4 | Porção distal Rádio esquerdo | Possível associação com 2 | N.O | - | >7 anos | |
| CA.05.001.5 | Úmero direito | | 167mm. | - | 4 anos | |
| CA.05.001.6 | Rádio esquerdo (sem metáfise proximal) | | N.O | - | >7 anos | |
| CA.05.001.7 | Vértebra Torácica | Coloração Verde contexto enterramento | - | - | - | |
| CA.05.002.15 | Fémur direito (sem metáfise distal) | Tafonomia cortical (coloração preta) | N.O | - | 4-5 anos | |
| CA.05.003.10 | Metáfise proximal Ulna direita | | N.O | - | >7 anos | |
| CA.05.003.15 | Porção proximal Fêmur esquerdo | <i>Cribra Femoralis</i> | N.O | - | >7 anos | |
| CA.05.003.20 | Epífise distal Tibia direita | | - | - | - | |
| CA.05.003.21 | Fragmento diáfise Fibula direita | Associado com 22 | N.O | - | >7 anos | |
| CA.05.003.22 | Fragmento diáfise Fibula esquerda | Associado com 21 | N.O | - | >7 anos | |
| CA.05.003.23 | Fragmento diáfise Úmero direito | | N.O | - | >7 anos | |
| CA.05.003.24 | Porção distal Ulna direita | | N.O | - | >7 anos | |
| CA.05.005.1 | Tibia esquerda | | 57,22mm. | - | 36 semanas | |

Base de dados relativa às peças ósseas não adultas recolhidas das Sondagens 1, 3, 4, 7, 10, 11, 13 e Vala de Drenagem do Castelo de Amieira do Tejo. N.O significa impossibilidade de toma de medidas; (-) faz referência à inexistência de tabelas ou informação útil para o estabelecimento da estimativa da idade a morte; e () representa a presença de fauna.

Apêndice 3: NMI das peças ósseas isoladas da Amostra infantil do Castelo de Amieira do Tejo.

| ÚMERO | DIREITO | ESQUERDO | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
|---|---|-----------------|--------------|--|---------------|---------------|--|---------------|---------------|--|---------------|---------------|--|---------------|---------------|--|---------------|---------------|--|--|--------------|--------------|--|--------------|--------------|--|---------------|--------------|--------------|--------------|--------------|--|-------------|---------------|---|---------------|-----------------|--------------|---------------|---------------|--|---------------|--|--|--------------|--|--|--------------|--|--|----------------|--|--|--------------|--|--|---------------|--------------|--|--------------|--------------|--|---------------|---------------|--|--------------|--------------|--|--|----|--|--|---|---|----|--|--|---|--|--|----|--|--|----|--|--|----|--|--|---|--|--|---|--|--|---|--|--|---|--|--|---|--|--|---|--|--|---|--|--|
|  | <table border="1"> <tr> <td>CA.97.002.12</td> <td>CA.97.002.30</td> <td></td> </tr> <tr> <td>CA.97.1001.22</td> <td>CA.97.1001.24</td> <td></td> </tr> <tr> <td>CA.97.1001.25</td> <td>CA.97.1001.26</td> <td></td> </tr> <tr> <td>CA.97.1006.32</td> <td>CA.97.1006.48</td> <td></td> </tr> <tr> <td>CA.05.1001.99</td> <td>CA.05.1009.7</td> <td></td> </tr> <tr> <td>CA.05.1016.4</td> <td>CA.97.1017.15</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.97.1017.8</td> <td>CA.97.1032.4</td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.97.1017.9</td> <td>CA.97.1032.9</td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.05.4008.42</td> <td>CA.97.1032.4</td> </tr> <tr> <td>CA.97.4013.1</td> <td>CA.97.1059.4</td> <td>CA.97.1051.3</td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.05.001.5</td> <td>CA.05.1051.10</td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.97.1001.21</td> <td>CA.05.1001.16.3</td> </tr> <tr> <td>CA.97.002.11</td> <td>CA.97.1001.23</td> <td>CA.05.1003.49</td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.97.1001.27</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.05.1009.6</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.05.1012.3</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.05.10015.35</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.05.1015.2</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.05.1051.10</td> <td>CA.05.1051.3</td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.05.1051.6</td> <td>CA.05.1059.5</td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.97.1001.10</td> <td>CA.05.1009.11</td> </tr> <tr> <td></td> <td>CA.05.1008.2</td> <td>CA.05.1019.7</td> </tr> <tr> <td></td> <td></td> <td>10</td> </tr> <tr> <td></td> <td></td> <td>8</td> </tr> </table> | CA.97.002.12 | CA.97.002.30 | | CA.97.1001.22 | CA.97.1001.24 | | CA.97.1001.25 | CA.97.1001.26 | | CA.97.1006.32 | CA.97.1006.48 | | CA.05.1001.99 | CA.05.1009.7 | | CA.05.1016.4 | CA.97.1017.15 | | | CA.97.1017.8 | CA.97.1032.4 | | CA.97.1017.9 | CA.97.1032.9 | | CA.05.4008.42 | CA.97.1032.4 | CA.97.4013.1 | CA.97.1059.4 | CA.97.1051.3 | | CA.05.001.5 | CA.05.1051.10 | | CA.97.1001.21 | CA.05.1001.16.3 | CA.97.002.11 | CA.97.1001.23 | CA.05.1003.49 | | CA.97.1001.27 | | | CA.05.1009.6 | | | CA.05.1012.3 | | | CA.05.10015.35 | | | CA.05.1015.2 | | | CA.05.1051.10 | CA.05.1051.3 | | CA.05.1051.6 | CA.05.1059.5 | | CA.97.1001.10 | CA.05.1009.11 | | CA.05.1008.2 | CA.05.1019.7 | | | 10 | | | 8 | <table border="1"> <tr> <td>10</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>7</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>13</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>12</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>10</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>8</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>9</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>7</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>6</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>5</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>4</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>3</td> <td></td> <td></td> </tr> </table> | 10 | | | 7 | | | 13 | | | 12 | | | 10 | | | 8 | | | 9 | | | 7 | | | 6 | | | 5 | | | 4 | | | 3 | | |
| CA.97.002.12 | CA.97.002.30 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.97.1001.22 | CA.97.1001.24 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.97.1001.25 | CA.97.1001.26 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.97.1006.32 | CA.97.1006.48 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.05.1001.99 | CA.05.1009.7 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.05.1016.4 | CA.97.1017.15 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.97.1017.8 | CA.97.1032.4 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.97.1017.9 | CA.97.1032.9 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.05.4008.42 | CA.97.1032.4 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.97.4013.1 | CA.97.1059.4 | CA.97.1051.3 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.05.001.5 | CA.05.1051.10 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.97.1001.21 | CA.05.1001.16.3 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.97.002.11 | CA.97.1001.23 | CA.05.1003.49 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.97.1001.27 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.05.1009.6 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.05.1012.3 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.05.10015.35 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.05.1015.2 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.05.1051.10 | CA.05.1051.3 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.05.1051.6 | CA.05.1059.5 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.97.1001.10 | CA.05.1009.11 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | CA.05.1008.2 | CA.05.1019.7 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | | 10 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | | 8 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 10 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 7 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 13 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 12 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 10 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 8 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 9 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 7 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 6 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 5 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 4 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 3 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
|  | <table border="1"> <tr> <td>CA.05.301.1</td> <td>CA.05.443.3</td> <td></td> </tr> <tr> <td>CA.97.1001.32</td> <td>CA.97.1001.33</td> <td></td> </tr> <tr> <td>CA.97.1001.82</td> <td>CA.05.1010.2</td> <td></td> </tr> <tr> <td>CA.05.1014.3</td> <td>CA.05.1014.5</td> <td></td> </tr> <tr> <td>CA.05.1015.31</td> <td>CA.05.1034.14</td> <td></td> </tr> <tr> <td>CA.05.1015.32</td> <td>CA.05.003.10</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td>6</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td>8</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td>5</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td>4</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td>3</td> <td></td> </tr> </table> | CA.05.301.1 | CA.05.443.3 | | CA.97.1001.32 | CA.97.1001.33 | | CA.97.1001.82 | CA.05.1010.2 | | CA.05.1014.3 | CA.05.1014.5 | | CA.05.1015.31 | CA.05.1034.14 | | CA.05.1015.32 | CA.05.003.10 | | | 6 | | | 8 | | | 5 | | | 4 | | | 3 | | <table border="1"> <tr> <td>9</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>7</td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>6</td> <td></td> <td></td> </tr> </table> | 9 | | | 7 | | | 6 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.05.301.1 | CA.05.443.3 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.97.1001.32 | CA.97.1001.33 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.97.1001.82 | CA.05.1010.2 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.05.1014.3 | CA.05.1014.5 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.05.1015.31 | CA.05.1034.14 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| CA.05.1015.32 | CA.05.003.10 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | 6 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | 8 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | 5 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | 4 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| | 3 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 9 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 7 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 6 | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |

RÁDIO**DIREITO**

| | | |
|---------------|----------------|--|
| CA.06.424.2 | CA.06.438.9 | |
| CA.06.43.2 | | |
| | CA.97.1001.28 | |
| | CA.97.1001.85 | |
| | CA.97.1006.33 | |
| | CA.97.1006.34 | |
| CA.97.1006.60 | | |
| CA.05.1001.98 | | |
| CA.97.1006.36 | | |
| CA.97.1006.64 | | |
| | CA.05.1010.3 | |
| | CA.97.1006.6.3 | |
| | CA.97.4002.1 | |
| | CA.05.001.2 | |
| | | |
| | CA.05.101917 | |
| CA.05.1015.1 | | |
| CA.05.1059.2 | | |
| CA.05.1066.7 | | |
| CA.97.2002.2 | CA.97.2002.1 | |
| | CA.97.2005.1 | |
| CA.05.4008.43 | | |
| | CA.05.4008.40 | |
| | CA.05.002.20 | |
| | CA.05.1015.23 | |
| CA.05.1019.20 | | |
| | | |
| | CA.05.001.4 | |
| | | |
| | CA.05.001.6 | |
| | | |

ESQUERDO

4

5

8

8

FÉMUR**DIREITO**

| | | |
|---------------|---------------|--|
| CA.97.002.21 | | |
| CA.97.002.22 | | |
| CA.97.002.32 | | |
| CA.97.1001.43 | CA.97.1001.80 | |
| CA.97.1001.45 | | |
| CA.97.1006.45 | CA.97.1001.84 | |
| CA.05.1001.95 | CA.97.1006.43 | |
| CA.05.1011.2 | CA.97.1006.60 | |
| CA.05.1015.1 | CA.05.1001.98 | |
| CA.05.1059.2 | CA.05.101917 | |
| CA.05.1066.7 | | |
| CA.97.2002.2 | CA.97.2002.1 | |
| | CA.97.2005.1 | |
| CA.05.4008.43 | | |
| | CA.05.4008.40 | |
| | CA.05.002.20 | |
| | CA.05.1015.23 | |
| CA.05.1019.20 | | |
| | | |
| CA.05.001.4 | | |
| | | |
| CA.05.001.6 | | |
| | | |

ESQUERDO

10

11

8

4

5

8

TIBIA



| | | DIREITO | ESQUERDO |
|----------------|----------------|---|---|
| CA.97.1001.48 | CA.97.1001.49 | CA.97.1001.53 CA.97.1001.86 CA.97.1006.68 | CA.97.1001.53 CA.97.1001.86 CA.97.1006.68 |
| CA.05.1001.94 | CA.05.1001.94 | CA.05.1001.102 | CA.05.1001.102 |
| CA.05.1001.105 | CA.05.1001.105 | CA.05.1019.21 | CA.05.1032.10 CA.05.1051.1 |
| CA.05.1015.19 | CA.05.1015.19 | CA.05.1017.17 | CA.05.1019.21 |
| CA.05.1051.2 | CA.05.1051.2 | CA.05.1051.4 | CA.05.1051.4 |
| CA.L1058.1 | CA.L1058.1 | CA.05.1059.1 | CA.05.1059.1 |
| 7 | 7 | CA.05.4008.48 | CA.05.4008.48 |
| 14 | 14 | 15 | 14 |
| | | | 10 |

FÍBULA



| | | DIREITO | ESQUERDO |
|---------------|---------------|---------------|----------------|
| CA.97.1001.57 | CA.97.1001.83 | CA.97.1001.51 | CA.97.1001.52 |
| CA.97.1001.89 | CA.97.1001.91 | CA.05.1001.50 | CA.05.1002.31 |
| CA.05.1001.10 | CA.05.1008.6 | CA.97.1001.54 | CA.05.1001.54 |
| CA.05.1015.2 | CA.05.1017.16 | CA.97.1006.66 | CA.97.1006.66 |
| CA.05.4008.75 | CA.05.4008.77 | CA.05.1001.97 | CA.05.1001.103 |
| CA.05.003.21 | CA.05.003.21 | CA.05.1010.7 | CA.05.1010.7 |
| 8 | 4 | CA.06.438.22 | CA.05.1019.10 |
| 10 | 7 | CA.97.2005.3 | CA.05.1032.6 |
| 7 | 10 | CA.97.1001.56 | CA.05.1051.5 |
| | | CA.05.1010.8 | CA.05.1010.8 |
| | | CA.05.1010.10 | CA.05.1010.10 |
| | | CA.05.4008.76 | CA.05.003.22 |
| | | CA.05.003.22 | CA.05.001.3 |
| | | | 5 |
| | | | 4 |
| | | | 2 |
| | | | 1 |

CLAVÍCULA

DIREITO

ESQUERDO



| | | |
|---|---------------|---|
| | | |
| | CA.97.1001.14 | |
| | CA.97.1006.30 | |
| | CA.05.1009.5 | |
| | CA.05.1017.6 | |
| | | 8 |
| | | |
| | CA.06.401.17 | |
| | CA.05.1008.5 | |
| | CA.05.1014.4 | |
| | CA.05.1032.16 | |
| | | 8 |
| | | |
| | CA.97.1001.15 | |
| | CA.97.1001.16 | |
| | CA.97.1001.17 | |
| | CA.97.1006.31 | |
| | CA.97.1012.2 | |
| | CA.97.1015.15 | |
| | CA.97.1029.3 | |
| | CA.97.1029.4 | |
| | CA.97.1032.13 | |
| | | 8 |
| | | |
| 6 | | 7 |
| 6 | | |
| | | |

Onde: a castanho, Sondagem 1; a rosa, Sondagem 3; a azul, Sondagem 4; a verde, Sondagem 11; a vermelho, Sondagem 10; a roxo, Sondagem 13; a amarelo, Vala de Drenagem. As formas a preto significam: (↗) as duas peças colam; (●) as peças parecem pertencer ao mesmo indivíduo mas faltam algum fragmento que impede a união das mesmas.

