TRICOSCOPIA – ESTRUTURAS TRICOSCÓPICAS E SUA APLICABILIDADE NAS PATOLOGIAS DO CABELO E DO COURO CABELUDO

Teresa Pinto-Almeida¹, Susana Machado², Manuela Selores³

¹Interna do Internato Complementar de Dermatovenereologia/Resident, Dermatology and Venereology

²Assistente Hospitalar de Dermatologia/Consultant, Dermatology and Venereology

³Chefe de Serviço e Directora do Serviço de Dermatologia e Venereologia/Consultant Chief and Head of the Dermatology Department

Serviço de Dermatologia, Centro Hospitalar do Porto — Hospital de Santo António, Porto, Portugal

RESUMO – As alopecias, as doenças inflamatórias e infecciosas do couro cabeludo e as doenças da haste pilosa são entidades comuns na práctica clínica, com um diagnóstico diferencial por vezes vasto e/ou difícil. Neste contexto, nos últimos anos tem sido desenvolvida e aperfeiçoada progressivamente a tricoscopia, isto é, o exame dermatoscópico do cabelo e do couro cabeludo. A tricoscopia tem ganho popularidade crescente dado o vasto leque de possíveis aplicações e a sua facilidade de execução, tratando-se de uma técnica não invasiva que pode ser realizada no consultório, permitindo não só ajudar no diagnóstico de diversas doenças do cabelo e do couro cabeludo, mas também a sua monitorização terapêutica. Os autores fazem uma revisão do conhecimento actual da tricoscopia, nomeadamente das estruturas tricoscópicas descritas e da sua aplicabilidade no diagnóstico de várias entidades clínicas com critérios tricoscópicos bem definidos.

PALAVRAS-CHAVE - Tricoscopia; Dermatoscopia; Alopecia; Doenças de pele; Doenças do couro cabeludo.

TRICHOSCOPY – TRICHOSCOPIC STRUCTURES AND FEASIBILITY IN THE HAIR AND SCALP DISORDERS

ABSTRACT – Hair loss, inflammatory and infectious scalp diseases and hair shaft disorders are common entities in the daily practice, with a differential diagnosis sometimes broad and difficult. In this setting, trichoscopy has been recently developed, consisting in the dermoscopic examination of the hair and scalp. Being an easy in-office technique that may be widely applied, not only diagnosing hair and scalp disorders, but also monitoring therapy, trichoscopy is gaining increasing popularity. The authors review the current knowledge on trichoscopy, including the trichoscopic structures already described and their applicability in the diagnosis of several hair and scalp disorders with well-established criteria.

KEY-WORDS - Alopecia; Dermoscopy; Hair diseases; Scalp; Skin diseases.

Conflitos de interesse: Os autores declaram não possuir conflitos de interesse.

No conflicts of interest.

Suporte financeiro: O presente trabalho não foi suportado por nenhum subsídio ou bolsa.

No sponsorship or scholarship granted.

Direito à privacidade e consentimento escrito / Privacy policy and informed consent: Os autores declaram que pediram consentimento ao doente para usar as imagens no artigo. The authors declare that the patient gave written informed consent for the use of its photos in this article.

Recebido/Received - Agosto/August 2013; Aceite/Accepted - Setembro/September 2013

Por decisão dos autores, este artigo não foi redigido de acordo com os termos do novo Acordo Ortográfico.

Correspondência:

Dr.ª Teresa Pinto-Almeida Serviço de Dermatologia, Edifício das Consultas Externas do HSA, Ex-CICAP Rua D. Manuel II, s/n 4100 Porto Portugal

E-mail: teresap.almeida@hotmail.com

INTRODUÇÃO

As alopecias, as doenças inflamatórias e infecciosas do couro cabeludo e as doenças da haste pilosa são entidades comuns na práctica clínica. Com um diagnóstico diferencial por vezes vasto e/ou difícil, surge frequentemente a necessidade de realização de biopsia. No entanto, o local biopsado nem sempre é o mais adequado, em certas patologias é imperiosa a realização de cortes transversais e longitudinais e o resultado histológico não está imediatamente disponível. Neste contexto, nos últimos anos tem sido desenvolvida e aperfeiçoada progressivamente a tricoscopia, isto é, o exame dermatoscópico do cabelo e do couro cabeludo¹. A tricoscopia tem ganho popularidade crescente dado o vasto leque de possíveis aplicações e a sua facilidade de execução, tratando-se de uma técnica não invasiva que pode ser realizada no consultório, permitindo não só ajudar no diagnóstico de diversas doenças do cabelo e couro cabeludo, mas também a sua monitorização terapêutica². Muitas patologias têm já estruturas tricoscópicas próprias bem definidas, permitindo um diagnóstico diferencial imediato que pode não ser clinicamente evidente.

1. ESTRUTURAS DA TRICOSCOPIA

Todos os dermatoscópios podem ser utilizados para realização de exame tricoscópico, contudo, os padrões vasculares requerem uma ampliação superior a $20x^3$. As estruturas a avaliar são as hastes pilosas, os óstios foliculares (dots), a epiderme peri/interfolicular e as estruturas vasculares³⁻⁵. Frequentemente é utilizada uma solução alcoólica como interface, no entanto, para uma melhor caracterização de patologias que cursem com descamação, é preferível um exame a "seco"³.

Cabelo normal

O cabelo normal caracteriza-se por homogeneidade na forma e na cor, menos de 10% de cabelos velus, 1-3 cabelos por unidade folicular e fibras lisas paralelas ao eixo longo do cabelo^{3,6}. Estão presentes vasos em gancho (capilares na derme papilar) e ramificados (vasos de maior calibre do plexo vascular suprapapilar^{3,6}. Em áreas cronicamente foto-expostas ou fototipos altos, pode ser evidente uma rede pigmentada em favo de mel, semelhante à pseudo-rede da face, com *dots* brancos correspondentes às aberturas das glândulas écrinas ou folículos vazios³⁻⁶.

Haste pilosa

Na avaliação da haste pilosa, deve ser registada a presença de fracturas, estreitamentos, estruturas nodulares, curvas, torções, bandas, cabelos em cone/funil (tapered hairs, semelhantes aos cabelos em ponto de exclamação, com a porção distal mais espessa e escura que a proximal, mas de comprimento normal), em pigtail, em zigzag e curtos (menores que 5mm). Estes últimos podem ser cabelos velus, em vírgula ou "sacarolhas", em chama e em ponto de exclamação³⁻⁷.

Óstios foliculares (dots)

Os óstios foliculares podem também ter alterações sugestivas de determinadas doenças, sendo a sua avaliação baseada na cor:

- Pretos: cabelos fracturados/destruídos ao nível do couro cabeludo – alopecia areata (AA), celulite dissecante, tinea capitis e tricotilomania⁴⁻⁷;
- Amarelos: presença de material queratino-sebáceo AA (glândulas sebáceas intactas adjacentes a folículos miniaturizados), lúpus eritematoso discóide (LED) e alopecia androgenética (AGA)³⁻⁷. Os dots amarelos grandes, com aspecto de "bolha de sabão" 3D sobre cabelos escuros distróficos são específicos da celulite dissecante³⁻⁷. É de salientar que os dots amarelos podem ser indetectáveis após a lavagem do cabelo (até 3 dias), sendo a única estrutura dependente da lavagem³⁻⁷;
- Brancos: clássicos, grandes e irregulares, correspondem a fibrose perifolicular nas alopécias cicatriciais; punctiformes, representam os óstios foliculares vazios e das glândulas écrinas num fundo pigmentado, sendo uma variante do normal em fototipos elevados/áreas fotoexpostas⁴⁻⁷;

Tabela 1 - Características tricoscópicas de epiderme inter/perifolicular.

EPIDERME INTER/PERIFOLICULAR				
Descamação	Difusa Branca (psoríase, LED, xerose) Amarela (DS, LED, ictioses)			
	Perifolicular Cor: • Branca (LPP) • Amarela (FD) Forma do arranjo das escamas: • Tubular (LPP) • Tubular com formação de colarete (FD)			
Cor	Castanho: • Hiperpigmentação em favo de mel (normal) • Perifolicular – sinal peripilar (AGA, ET) • Focal (LED; queratoses actínicas) Branco: • Alopecia cicatricial, descolamento epidérmico, edema Rosa: • Áreas em "cor de gelado de morango" (fibrose inicial nas alopecias cicatriciais) Amarelo: • CD, pústulas foliculares Vermelho: • Inflamação, extravasamento, erosão, anomalias vasculares Azul-violáceo: • LPP, LED			
Drenagem	Amarela e amarelo-avermelhada: • FD, CD, infecções bacterianas, tinea capitis Espículas foliculares brancas: • Gamapatia monoclonal			
Estrutura da superfície	Hiperplasia em padrão starbust: • FD			

Abreviaturas: AGA – alopecia androgenética, CD – celulite dissecante, DS – dermatite seborreica, ET – eflúvio telogénico, FD – foliculite decalvante, LED – lúpus eritematoso discóide, LPP – líquen plano pilaris.

- Vermelhos: infundíbulo dilatado circundado por vasos dilatados e extravasamento de eritrócitos, típicos do LED⁴⁻⁷;
- Cinzentos/azul-acinzentados: presença de melanófagos na derme papilar, típicos das sobrancelhas na alopecia fibrosante frontal (AFF)⁴⁻⁷.

Epiderme peri/interfolicular

A superfície cutânea entre os folículos pilosos pode ser avaliada em vários aspectos, conforme esquematizado na Tabela 1³⁻⁷.

Estruturas vasculares

As estruturas vasculares variam no tipo, arranjo e número, dependendo da patologia e actividade da doença subjacente^{4,5,8}. Têm especial importância no diagnóstico diferencial das dermatoses inflamatórias do couro cabeludo, nomeadamente na psoríase, dermatite seborreica (DS) e no LED, como será evidenciado adiante^{4,5,8}.

O Anexo 1 resume de forma esquematizada a correlação clinico-patológica das estruturas dermatoscópicas mais comuns nas doenças do cabelo e couro cabeludo.

2. ALOPECIAS NÃO CICATRICIAIS

2.1. Alopecia androgenética (AGA)

Nesta patologia é característica a heterogeneidade da espessura do cabelo que, por analogia com as alterações da forma das células sanguíneas, tem sido denominada de anisotricose³. Há uma variação no diâmetro superior a 20%, estando presentes cabelos finos, intermédios e espessos simultaneamente, devido à miniaturização dos folículos (Fig. 1)^{3-5,9-11}. A medição do

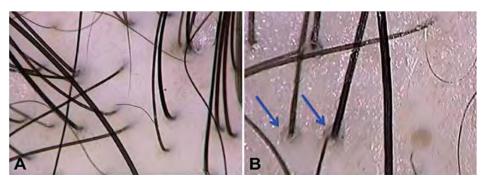


Fig 1 - Alopécia androgenética. A. Dermatoscopia a evidenciar a presença de apenas um cabelo por unidade folicular na região frontal e variabilidade na espessura do cabelo, observando-se cabelos espessos, intermédios e finos simultaneamente.

B. Pormenor do sinal peripilar (setas), caracterizado por um halo de hiperpigmentação em redor do óstio folicular.

diâmetro, em µm, apesar de carecer de utilidade práctica, é útil para monitorização terapêutica e em ensaios clínicos^{3-5,9-11}. Os cabelos velus estão presentes em proporção aumentada, principalmente na região frontal; esta alteração pode também ocorrer na AA, mas sem o predomínio nesta localização⁹⁻¹². O número de cabelos por unidade folicular está tipicamente reduzido, predominando unidades foliculares com apenas 1 cabelo, especialmente em fases tardias⁹⁻¹². Esta situação pode também verificar-se no eflúvio telogénico (ET) e em várias formas de alopecias anagénicas⁹⁻¹². Os óstios foliculares são amarelos devido à presença de material sebáceo e observa-se hiperpigmentação perifolicular, predominantemente na região frontal, o chamado sinal peripilar; este pode também estar presente no ET e em indivíduos saudáveis, mas nestes de forma difusa por todo o couro cabeludo⁹⁻¹². Foram definidos critérios tricoscópicos para o diagnóstico de AGA. Os critérios major são: (1) mais do que 4 dots amarelos em 4 imagens de ampliação 70x na área frontal; (2) menor espessura média do cabelo na área frontal comparativamente à occipital (calculado através de pelo menos 50 cabelos da cada área); (3) mais de 10% de cabelos finos (inferior a 0,03mm) na área frontal9. Os critérios minor são: (1) razão entre a percentagem de unidades foliculares com cabelo único das áreas frontal e occipital >2:1; (2) razão entre o número de cabelos velus das áreas frontal e occipital >1,5:1; (3) razão entre os folículos pilosos com descoloração perifolicular das áreas frontal e occipital >3:19. O preenchimento de 2 critérios major ou 1 critério major e 2 minor estabelece o diagnóstico de AGA baseado na tricoscopia, com uma especificidade de 98%.

2.2. Eflúvio telogénico (ET)

Nesta entidade observam-se numerosos folículos pilosos vazios (Fig. 2). Predominam unidades foliculares

com apenas 1 cabelo e está presente o sinal peripilar de forma difusa^{4,5}. Observam-se múltiplos cabelos em recrescimento, devido à sincronização do ciclo do cabelo em fase telogénica^{4,5}. Os achados na tricoscopia são independentes do factor indutor da queda telogénica⁴. Apesar de partilhar algumas características com a AGA, distingue-se pela ausência de cabelos velus e de anisotricose e por uma distribuição difusa das alterações encontradas, em oposição ao predomínio frontal verificado na AGA^{4,5,12}.

2.3. Alopecia areata (AA)

A tricoscopia na AA é principalmente útil nos casos difusos ou totais. Verifica-se a presença de dots amarelos e pretos e de cabelos em ponto de exclamação, em cone, quebrados e em recrescimento - curtos, pigmentados e em hélice regular ou em pigtail (Fig. 3)^{3-5,13}. Nos casos de longa duração, podem estar presentes cabelos pseudo-moniletrix, com as constrições características⁴. Estas alterações variam com a actividade da doença, gravidade e duração. Deste modo, a presença de óstios foliculares pretos, cabelos em cone e em ponto de exclamação está relacionada com doença activa^{3-5,13}. A associação de dots amarelos e pretos é sugestiva de doença grave (cabelo miniaturizado, atrófico, cadaverizado)^{3-5,13}. Os pelos velus estão presentes na doença inactiva, de longa duração^{3-5,13}.

2.4. Tricotilomania

A tricoscopia da tricotilomania mostra diminuição da densidade capilar^{3,4}. Os cabelos são tipicamente fracturados, apresentando-se com diferentes comprimentos, curtos com tricoptilose (clivagem distal longitudinal) e em hélice irregular ou em gancho^{3,4,14}. Estão presentes resíduos da haste pilosa, que se manifestam à dermatoscopia como cabelos curtos em chama, tulipa, em V

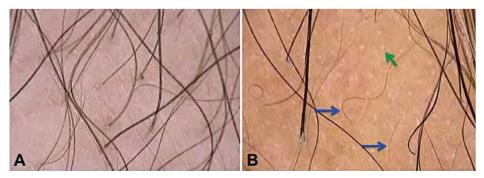


Fig 2 - Eflúvio telogénico. **A**. Exame tricoscópico caracterizado pelo predomínio de unidades foliculares com apenas um cabelo distribuídas de forma difusa por todo o couro cabeludo e cabelos de espessura homogénea. **B**. Múltiplos óstios foliculares vazios (seta verde) e cabelos em recrescimento (setas azuis).

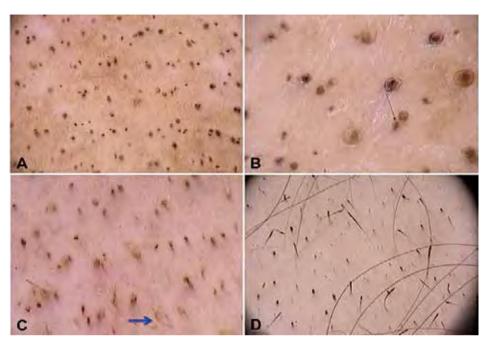


Fig 3 - Alopecia areata. **A.** Múltiplos dots pretos e amarelos sugestivos de doença grave. **B.** Pormenor dos dots em maior ampliação. **C.** Cabelos quebrados e em recrescimento em *pigtail* (seta) entre óstios amarelos e pretos. **D.** Cabelos em ponto de exclamação característicos.

ou sem estrutura^{3,4,14}. Os óstios foliculares são frequentemente pretos. Podem ser encontrados óstios amarelos preenchidos de pigmento punctiforme preto fino (este é um achado raro mas muito característico)^{3,4,14}. Algumas características são partilhadas com a AA, no entanto, a presença de cabelos em hélice irregular ou em gancho, em chama, em V, em tulipa, tricoptilose, óstios amarelos centrados por pigmento preto fino e a ausência de cabelos em hélice regular e velus, ajudam na distinção^{3,4}.

3. ALOPÉCIAS CICATRICIAIS

3.1. Líquen plano pilar (LPP) e alopecia fibrosante frontal (AFF)

Estas duas entidades têm características tricoscópicas indistinguíveis³. Tipicamente está presente descamação perifolicular tubular branca, a envolver a porção proximal do cabelo ao longo de 2-3mm (Fig. 4) — esta é mais fina na AFF³-5,15. Os óstios foliculares podem ser cinzentos/cinza-violáceos, com um arranjo típico em alvo, o que se verifica apenas no LLP e AFF³-5. No que respeita à epiderme interfolicular, observa-se eritema perifolicular e vasos alongados (inflamação) e áreas interfoliculares azul-violáceas, também possíveis no LED³-5. Na presença de fibrose observam-se dots

brancos clássicos (grandes e irregulares) confluentes e áreas rosa leitoso (fibrose inicial) ou brancas sem aberturas foliculares (estadios avançados)^{3-5,13,15}. Estas alterações correspondentes a fibrose são comuns a todas as alopecias cicatriciais^{13,15}.

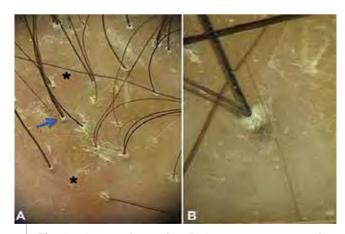


Fig 4 - Líquen plano pilar. A. A tricoscopia mostra descamação perifolicular tubular branca a envolver a porção proximal da haste pilosa (seta) e áreas interfoliculares eritematosas devido à presença de inflamação (asteriscos).

B. Maior ampliação da descamação perifolicular tubular branca característica.

3.2.Lúpus eritematoso discóide (LED)

No exame tricoscópico do LED são característicos os óstios foliculares amarelos grandes, correspondentes a tampões foliculares de queratina que fazem protrusão para o exterior6. Por vezes, no centro deste folículo amarelo vêm-se vasos ramificados em arranjo radiado a emergir do óstio folicular – sinal da *red spider in yellow dot*, altamente característico^{4,5}. Os óstios vermelhos são também comuns devido à inflamação e este achado tem sido associado a bom prognóstico, a favor de repovoamento^{3-5,16}. Os vasos sanguíneos são ramificados, espessos e tortuosos^{3-5,16}. Na epiderme interfolicular é frequente a presença de áreas castanhas focais^{3-5,16}. Quando está presente fibrose, os achados são indistinguíveis dos descritos anteriormente no LPP e AFF^{13,15,16}.

3.3. Foliculite decalvante

A foliculite decalvante caracteriza-se pela presença de cabelos em tufos – entre 5 a 20 cabelos por unidade folicular (Fig. 5)^{3,5,15}. Apesar de ser um achado também possível no LPP e na alopecia cicatricial central centrífuga, nestas situações estão presentes apenas 2-3 cabelos por unidade^{3,5,15}. A presença de pústulas perifoliculares é comum e relaciona-se com doença activa^{3,5}. A descamação perifolicular é branca e espessa, formando um arranjo concêntrico perifolicular denominado hiperplasia em explosão de estrelas (starbust)^{3,5}.

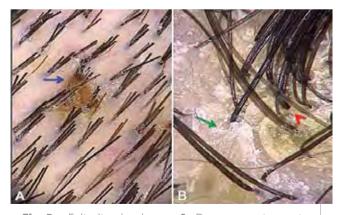


Fig 5 - Foliculite decalvante. A. Dermatoscopia a evidenciar a presença de múltiplos cabelos em tufos e de uma pústula perifolicular (seta azul), sugestivos de doença activa. B. Descamação perifolicular branca espessa em arranjo concêntrico – hiperplasia starbust (seta verde). Observa-se também descamação perifolicular "em colarete" amarela, caracterizada pelo alargamento distal do diâmetro, criando um espaço entre o "tubo" de descamação e a haste pilosa.

Esta descamação intensa acompanha o cabelo na sua porção proximal, formando uma descamação tubular "em colarete", que se distingue da observada no LPP, pela cor mais amarela e pelo alargamento do diâmetro distal típico, criando um espaço entre o "tubo" de descamação distal e a haste pilosa^{3,5}. Os vasos observados são em ansas torcidas, também encontrados na psoríase^{3,5,8}. Quando está presente fibrose as alterações são as já descritas anteriormente^{13,15}. É de referir que a acne queloidal da nuca tem uma tricoscopia indistinguível da foliculite decalvante³.

3.4. Celulite dissecante

A celulite dissecante caracteriza-se por óstios foliculares típicos em "bolha de sabão", amarelos, com estrutura 3D sobre um resíduo de cabelo preto e espesso^{3,5,17}. Observam-se vasos punctiformes com halo branco e, na presença de fibrose, estão presentes as alterações anteriormente descritas^{13,15}.

4. DOENÇAS INFLAMATÓRIAS DO COURO CABELUDO

Até à data, foram descritas características tricoscópicas úteis no diagnóstico diferencial entre a psoríase e a DS^{8,18}. O padrão vascular assume-se como o factor mais importante nesta diferenciação.

4.1. Psoríase

A tricoscopia do couro cabeludo dos doentes com psoríase caracteriza-se por dots e glóbulos vermelhos, vasos glomerulares e em ansas torcidas (estes aparecem como pontos em baixa ampliação, até 20x)^{3,5,8,18}.

4.2. Dermatite seborreica

Na DS observam-se vasos ramificados dispersos e é importante a ausência de dots e glóbulos verme-lhos^{3,5,8,18}.

5. DOENÇAS INFECCIOSAS DO COURO CABE-LUDO

5.1. Tinea capitis

Nas tinhas do couro cabeludo os cabelos são tipicamente quebrados, distróficos, em vírgula, "saca-rolhas" ou "zigzag"^{3-5,18-20}. Por vezes observam-se bandas transversas mais claras ao longo dos cabelos, que levou à denominação de cabelos em código Morse, muito característicos^{4,5}. Recentemente foi descrita a tricoscopia

com auxílio de luz ultravioleta, que consiste na realização de exame tricoscópico com o auxílio de uma luz com comprimento de onda no espectro da lâmpada de Wood^{4,5}. Esta técnica aumenta a capacidade diagnóstica quer na tinea capitis quer nas foliculites por Malassezia furfur/Pityrosporum ovale e é também útil na monitorização da eficácia do tratamento^{4,5}.

5.2. Infestações

A dermatoscopia é um método útil e fiável para o diagnóstico da pediculose capitis, permitindo a identificação de lêndeas, bem como a sua distinção de quistos de queratina peripilar^{21,22}. Outra possível utilização é no diagnóstico de uma escabiose com localização atípica no couro cabeludo²³.

6. DOENÇAS DA HASTE PILOSA

As doenças da haste pilosa podem ser hereditárias ou adquiridas. São entidades pouco frequentes na prática clínica, mas com características típicas na tricoscopia (Fig. 6)²⁴⁻²⁶. A Tabela 2 sumariza de forma simples as características destas patologias.

7. OUTRAS APLICAÇÕES DA TRICOSCOPIA

O espectro de utilização da tricoscopia tem sido progressivamente alargado. Recentemente tem sido descrita a sua utilidade na identificação de espículas foliculares no mieloma múltiplo, da mucinose folicular

Tabela 2 - Características tricoscópicas diagnósticas das doenças da haste pilosa.

DOENÇA DA HASTE PILOSA	ACHADOS TRICOSCÓPICOS DIAGNÓSTICOS				
	Doenças congénitas com fragilidade				
Moniletrix	Alternância de nódulos (com medula) e estreitamentos (ausência de medula) "Sinal do cordão regularmente entrançado"				
Tricorrexis invaginata	Cabelos em bambu Cabelos em "golf tee" e em fósforo (fragmentados na zona da invaginação)				
Pili torti	Cabelos com dobras agudas a intervalos irregulares Cabelos achatados com torções regulares a intervalos irregulares				
	Doenças congénitas sem fragilidade				
Pili trianguli e canaliculi (Síndrome dos cabelos impenteáveis - Fig.6)	Haste pilosa reniforme ou triangular				
Pili annulati	Bandas claras alternadas (presença de ar)				
Cabelo lanuginoso	Cabelo em "serpente" com ondas circulares curtas Cabelos fracturados				
Doenças adquiridas					
Tricorrexis nodosa	Nódulos brancos Terminações em escova/vassoura (terminações fracturadas)				
Bubble hair Espaços ovais brancos com aspecto em "queijo suíço"					
Tricoptilose	Splitting longitudinal distal da haste pilosa				
Alterações peripilares					
Paraqueratóticas	Escamas brancas e amarelas de forma e tamanho irregulares ao longo da haste pilosa e na epiderme perifolicular				
De tracção	Estruturas cilíndricas brancas/castanhas a envolver a haste pilosa				
Spray, gel	Estruturas "em manga" brancas/cinzentas				
Tricomicose capitis	Agregados amarelos				

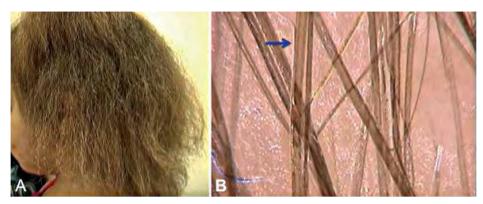


Fig 6 - Síndrome dos cabelos impenteáveis (*Pili trianguli* e canaliculi). **A**. Fotografia clínica de uma menina com o síndrome. **B**. Dermatoscopia a mostrar uma depressão longitudinal com a típica deformação canalicular (seta), que se traduz em corte transversal por uma forma reniforme ou triangular.

em doenças linfoproliferativas, de lesões do couro cabeludo na histiocitose de células de Langerhans e de microvasos interfoliculares alterados na dermatomiosite e esclerodermia^{4,5}. No entanto, estes achados carecem ainda de confirmação baseada na evidência. Actualmente estão numerosos estudos científicos em curso, pelo que o futuro trará certamente novas aplicações para esta técnica.

BIBLIOGRAFIA

- Rudnicka L, Olszewska M, Rakowska A, Kowalska-Oledzka E, Slowinska M. Trichoscopy: a new method for diagnosing hair loss. J Drugs Dermatol. 2008; 7(7):651-4.
- 2. Tosti A. Trischoscopy in clinical care. Arch Dermatol. 2011; 147(3):356.
- 3. Miteva M, Tosti A. Hair and scalp dermatoscopy. J Am Acad Dermatol. 2012; 67(5):1040-8.
- 4. Rudnicka L, Rakowska A, Olszewska M. Trichoscopy – How it may help the clinician. Dermatol Clin. 2013; 31(1):29-41.
- Rudnicka L, Olszewska M, Rakowska A, Slowinska M. Trichoscopy update 2011. J Dermatol Case Rep. 2011; 5(4):82-8.
- Rakowska A. Trichoscopy (hair and scalp videodermoscopy) in the healthy female. Method standardization and norms for measurable parameters. J Dermatol Case Rep. 2009; 3(1):14-9.
- Olszewska M, Rudnicka L, Rakowska A, Kowalska-Oledzka E, Slowinska M. Trichoscopy. Arch Dermatol. 2008; 144(8):1007.
- 8. Tosti A, Duque-Estrada B. Dermoscopy ir

- hair disorders. J Egypt Women Dermatol Soc. 2010;7(1):1-4.
- Rakowska A, Slowinska M, Kowalska-Oledzka E, Olszewska M, Rudnicka L. Dermoscopy in female androgenic alopecia: method standardization and diagnostic criteria. Int J Trichology. 2009; 1(2):123-30.
- 10. Galliker NA, Truen RM. Value of trichoscopy versus trichogram for diagnosis of female androgenetic alopecia. Int J Trichology. 2012; 4(1):19-22.
- 11. Zhang X, Caulloo S, Zhao Y, Zhang B, Cai Z, Yang J. Female pattern hair loss: clinico-laboratory findings and trichoscopy depending on disease severity. Int J Trichology. 2012; 4(1):23-8.
- Kowalska-Oledzka E, Slowinska M, Rakowska A. Sensitivity and specificity of the trichoscopy. Indian J Dermatol Venereol Leprol. 2012; 78(5):636-7.
- 13. Inui S. Trichoscopy for common hair loss diseases: algorithmic method for diagnosis. J Dermatol. 2011; 38(1):71-5.
- 14. Mathew J. Trichoscopy as an aid in the diagnosis of trichotillomania. Int J Trichology. 2012; 4(2):101-2.
- Rakowska A, Slowinska M, Kowalska-Oledzka E, Warszawik O, Czuwara J, Olszewska M, et al. Trichoscopy of cicatricial alopecia. J Drugs Dermatol. 2012; 11(6):753-8.
- Lanuti E, Miteva M, Romanelli P, Tosti A. Trichoscopy and histopathology of folicular plugs in scalp discoid lupus erythematosus. Int J Trichology. 2012; 4(1):36-8.
- 17. Torres F, Miteva M, Tosti A. Dermoscopy of early dissecting cellulitis of the scalp simulates alopecia arreata. Actas Dermosifiliogr. 2013; 104(1):92-3.
- 18. Haliasos EC, Kerner M, Jaimes-Lopez N, Rudnicka

- L, Zalaudek I, Malvehy J, et al. Dermoscopy for the pediatric dermatologista part I: dermoscopy of pediatric infectious and inflammatory skin lesions and hair disorders. Pediatr Dermatol. 2013; 30(2):163-71.
- Slowinska M, Rudnicka L, Schwartz RA, Kowalska-Oledzka E, Rakowska A, Sicinska J, et al. Comma hairs: a dermatoscopic marker for tinea capitis; a rapid diagnostic method. J Am Acad Dermatol. 2008; 59(Suppl):S77-9.
- Hughes R, Chiaverini C, Bahadoran P, Lacour JP. Corkscrew hair: a new dermoscopic sign for diagnosis of tinea capitis in black children. Arch Dermatol. 2011; 147(3):355-6.
- 21. Bakos RM, Bakos L. Dermatoscopy for diagnosis of pediculosis capitis. J Am Acad Dermatol. 2007; 57(4):272-8.

- 22. Di Stefani A, Hofmann-Wellenhof R, Zalaudek I. Dermatoscopy for diagnosis and treatment monitoring of pediculosis capitis. J Am Acad Dermatol. 2006; 54(5):909-11.
- 23. Lacarrubba F, Micali G. Videodermatoscopy enhances the diagnostic capability in a case of scabies of the scalp. G Ital Dermatol Venereol. 2008; 143(5):351-2.
- 24. Miteva M, Tosti A. Dermatoscopy of heir shaft disorders. J Am Acad Dermatol. 2013; 68(3):473-81.
- 25. Rakowska A, Slowinska M, Kowalska-Oledzka E, Rudnicka L. Trichoscopy in genetic hair shaft abnormalities. J Dermatol Case Rep. 2008; 2(2):14-20.
- 26. Silverberg NB, Silverberg JI, Wong ML. Trichoscopy using a handheld dermoscope: an in-office technique to diagnose genetic disease of the hair. Arch Dermatol. 2009; 145(5):600-1.

VERIFIQUE O QUE APRENDEU

- Quando se realiza a tricoscopia, quais são as estruturas dermatoscópicas a avaliar?
- A lavagem do cabelo tem alguma influência nas estruturas observadas na tricoscopia?
- Quais os critérios tricoscópicos para o diagnóstico de alopecia androgenética?
- No exame tricoscópico da alopecia areata, quais são os critérios de gravidade?
- Quais as características tricoscópicas presentes nas alopecias cicatriciais?
- Descreva as diferenças nas características tricoscópicas entre a foliculite decalvante e a celulite dissecante?
- No que refere às infecções, quais são as alterações observadas na tricoscopia da tinea capitis?

BIBLIOGRAFIA RECOMENDADA

- 1. Miteva M, Tosti A. Hair and scalp dermatoscopy. 2012; 67(5):1040-8.
- Rudnicka L, Rakowska A, Olszewska M. Trichoscopy – How it may help the clinician. Dermatol Clin. 2013; 31(1):29-41.
- Rudnicka L, Olszewska M, Rakowska A, Slowinska M. Trichoscopy update 2011. JDermatol Case Rep. 2011; 5(4):82-8.
- Rakowska A, Slowinska M, Kowalska-Oledzka E, Olszewska M, Rudnicka L. Dermoscopy in female androgenic alopecia: method standardization and diagnostic criteria. Int J Trichology. 2009; 1(2):123-30.
- Miteva M, Tosti A. Dermatoscopy of heir shaft disorders. J Am Acad Dermatol. 2013; 68(3):473-81.

Anexo 1 - Correlação clinico-patológica das características dermatoscópicas mais comuns das patologias do cabelo e couro cabeludo

DERMATOSCOPIA	CLÍNICA	PATOLOGIA	DOENÇAS ASSOCIADAS
Ansas vermelhas torcidas	Múltiplos pontos vermelhos em baixa ampliação (10x, 20x) e linhas em rosário e círculos em maior ampliação (≥40x)	Capilares dilatados nas papilas dérmicas	Psoríase, DS, FD
Áreas brancas	Máculas brancas de limites bem definidos	Fibrose severa	Alopecia cicatricial
Cabelos em círculo	Cabelos curtos e finos que formam um círculo	Folículos tipo pelo velus	AGA, AA
Cabelos em hélice irregular	Cabelos fracturados que curvam em direcção proximal	Telogénese/Catagénese	Tricotilomania
Cabelos em ponto de exclamação	Cabelos em gradação com terminação mais escura e larga	Cabelos em telogénese com terminação fracturada	AA
Cabelos em saca- rolhas	Cabelos curtos em espiral regular	Hastes pilosas fracturadas	Tinea capitis
Cabelos em vírgula	Cabelos curtos em forma de "C"	Hastes pilosas fracturadas com parasitação ectotrix	Tinea capitis
Descamação peripilar	Escamas em arranjo concêntrico envolvendo a haste pilar proximal	Desconhecida	LPP, AFF, FD, LED
Folículos vazios	Depressões pequenas de cor da pele sem cabelos	Infundíbulo vazio	AGA, ET
Halo branco peripilar	Halo branco/cinzento circundando o óstio folicular de 2-3 cabelos	Fibrose concêntrica	Alopécia cicatricial central centrífuga
Óstios amarelos	Óstios amarelos redondos ou policíclicos	Infundíbulo dilatado preenchido por remanescentes de sebo e queratina	AA, AGA, Tricotilomania, CD, Hipotricose congénita, Kerion de Celso
Óstios azul-cinzentos	Padrão focal Padrão em alvo	Melanófagos na derme papilar	LED LPP
Óstios pretos	Pontos pretos dentro de óstios foliculares	Haste pilosa fracturada	AA, Tricotilomania, Tinea capitis, CD
Óstios vermelhos	Estruturas eritematosas poligonais concêntricas (0,16-0,47mm) dentro e à volta dos óstios foliculares	Infundíbulo alargado circundado por vasos dilatados e eritrócitos extravasados	LED
Sinal peripilar	Halo castanho circundando óstios foliculares	Inflamação perifolicular	AGA
Tampões queratóticos foliculares	Rolhões de queratina a obstruir os óstios foliculares	Hiperqueratose e tamponamento dos óstios foliculares por queratina	LED
Tufos de cabelos	Tufos de ≥6 cabelos emergindo do mesmo óstio folicular	Estruturas foliculares compostas (grupos de ≥6 folículos fundidos pela bainha externa)	FD Acne queloidal
Vasos ramificados	Vasos ramificados	Plexo vascular suprapapilar	Normal DS