

聖マリアンナ大グループ

脊髄に炎症 難病を解明

脊髄に慢性の炎症が起り、歩行困難などになる難病「HTLV-1関連脊髄症(HAM)」の発症メカニズムを、聖マリアンナ医科大学の山野嘉久准教授(神経免疫学)らのグループが解明したとして、英医学誌「ブレイン」に掲載された。患者の髄液で特定たんぱく質が増えるためだといい。発症の原因となるウイルスの感染者は、九州や近畿、首都圏を中心に、全国で推定108万人とされ、新たな治療薬の開発につながる成果として期待される。

「HAM」髄液で特定たんぱく増加

人に1人の割合でHAMを発症するとされ、患者は全国で推定約3000人。山野准教授らは、患者の髄液で、「CXCL10」というたんぱく質の濃度が、健康な人の100倍以上になっている点に注目した。CXCL10は、免疫細胞を引き寄せて炎症を起すことが分かっている。山野准教授は、患者の脊髄内部の異常でCXCL10が大層に作られ、ウイルスに感染した免疫細胞を脊髄に引き寄せ、炎症を慢性化させていることを突き止めた。また、患者21人の血液に、CXCL10の反応を邪魔する物質を投与したところ、脊髄へ引き寄せられる免疫細胞の数が減り、炎症の慢性化を抑えることにも成功した。

【斎藤広子】

HAM仕組み解明

難病指定 脊髄疾患 治療薬開発に道筋

聖マリアンナ医大

罹患率や発症に患者指定されている「HAM」(HAM)の発症メカニズムというタンパク質が関与していることを証明



山野嘉久准教授

血液中のリンパ球に感染して起こる疾患で、現時点で有効な治療法はない。これまでの研究で、ウイルス感染したリンパ球(ウイルス感染細胞)が脊髄に炎症を起すことが解明されていたが、炎症が慢性化する仕組みは、明らかにならなかった。研究チームは、HAM患者の髄液中で高い濃度を示すCXCL10というタンパク質に注

目。感染に伴って脊髄中の細胞から生み出されたCXCL10がウイルス感染細胞を脊髄に引き込み神経を破壊。それにより神経を受け、脊髄中の細胞がさらにCXCL10を生む悪循環となり、炎症の慢性化を引き起こしている。食い止められるというのは、大変有望な成果と評価。全国HAM患者の会「スマイルリボン」代表の菅井里代子さんは、「一日でも早い治療薬の完成を望んでいる」と述べた。(西元真子)

Q&A

HAM

発症すると歩行や排便障害などが起き、進行すると寝たきりとなる。HTLV-1ウイルス感染者(キャリア)は国内に推計108万人、400人に1人の割合で発症する。国内患者約3千人の10分の1を患者登録が占める。

南日本新聞
2013年7月10日(水)
日刊1面

HTLV-1原因の神経難病

HAM 仕組み解明

聖マリアンナ医大 新薬開発へ前進



厚生労働省の指定難病で、九州に感染者が多いウイルスHTLV-1を原因とした神経難病の脊髄症(HAM)の発症から進行までのメカニズムを、聖マリアンナ医科大「CXCL10」というタンパク質が発症と症状悪化の鍵を握っていると突き止めた。研究室レベルでの実験では、炎症の慢性化を抑えることにも成功

HAM(HTLV-1関連脊髄症)

国内感染者が推計100万人を越すHTLV-1ウイルスが、血液中のリンパ球に感染して脊髄に慢性的な炎症を起こす疾患。つえや車椅子が必要になる下半身まひと排尿・排便障害が主な症状で、進行すると寝たきりになる。国内患者数は推定約3千人。半数程度が九州在住者で、かつては九州の風土病と誤解された。HAMの原因ウイルスでもある。成人T細胞白血病(ATL)・成人T細胞白血病(HTLV-1)の関連ウイルスでもある。



し、新薬開発が期待される。HAMのメカニズムはこれまで未解明だったため根本的な治療法はな

のステロイド剤投与など、対症療法しかなかった。山野准教授によると、CXCL10は異常が起きた細胞から出るタンパク質の一種で、HAM患者の脊髄に多量に発生することを発見した。ウイルス感染をきっかけに、脊髄の中の細胞から生み出されたCXCL10が、さらにウイルス感染したリンパ球を血液か

ら脊髄に引き込んで神経を破壊。それによって脊髄の細胞が刺激され、新たなCXCL10が発生する悪循環が起きて炎症が慢性化し、まひなどの症状を引き起こしていることが分かったという。患者から採取した血液にCXCL10の作用を阻む抗体を投入した実験では、炎症の慢性化を止めることに成功した。

山野准教授は「CXCL10が炎症慢性化の主軸と解明できたことで、(正常な細胞を傷つけず特定の分子を狙い撃つ)分子標的薬の開発につながる」と話し、HTLV-1関連疾患に詳しい今村病院分院(鹿児島市)の宇都宮院長は「非常に意義のある成果。分子標的治療ができれば進行を止められる可能性がある」と期待している。

(坂本信博)

HAMに「根治療法」

白血病薬活用 助成受け来年臨床へ



九州に多い神経難病、脊髄症(HAM)の患者に白血球用として昨年発売された新薬を投与し、血液中の感染細胞をほぼ死滅させて症状の進行を止める治療法を、聖マリアンナ医科大学の山野嘉久准教授(神経内科)の研究グループが開発した。厚生労働省は「病気を完全に

治す根治療法になりうる」と判断し、本年度予算から1億1837万円の研究費助成を決めた。2019年ごろの薬事承認を目指し、14年1月にも臨床試験を始める。山野准教授によると、治療に使う新薬は、HAMと同じくウイルスHTLV1が原因の難治性血液がん・成人T細胞白血病(ATL)の治療用として、製薬会社「協和発酵キリン」(東京)が開発した「抗CCR4抗体KW-0761」(商品

脊髄症(HAM)

主に母乳を介して母子感染し、国内感染者が推計100万人を超えるウイルスHTLV1が、血液中のリンパ球に感染して脊髄に慢性の炎症を起こす神経難病。つえや車椅子が必要になる下半身まひと排尿・排便障害が主症状で、進行すると寝たきりになる。

疫学調査によると、発症した国内患者数は推定約3千人で半数が九州に在住。かつては、九州の風土病と誤解されていた。

名・ポテリジオ)。ATL治療に使う量の100分の3程度に薄め、患者に注射で投与する。十数人のHAM患者から採取した血液にそれぞれポテリジオを投入する試験管実験では、すべての試験管で血液中の感染細胞が大幅に減少した。再び増殖したり、HAM患者に特有の炎症を引き起こしたりする反応も抑えられた。

順調に進めば14年1月から2年間、安全性や有効な投与量を確認する臨床試験を始める。薬事承認の審査期間を通常に比べて短縮する特例措置に

画期的な研究成果だ。HAMに詳しい今村病院分院(鹿児島市)の宇都宮興(あたえ)院長の話。HAMは根本的な治療法が未確立で、非常に画期的な研究成果だ。患者に悪さをしているT

より、5〜6年後の実用化を目指す。ポテリジオは、がん化した細胞だけを狙い撃つ新型抗がん剤「分子標的薬」の一種で、正常な細胞まで破壊してしまう従来の抗がん剤に比べて副作用の心配が少ない。今回の治療法はさらに低濃度で投与するため、重篤な副作用が生じる恐れは低いという。

山野准教授は「HAM患者は感染から発症までの期間が長く、発症前に投与すれば、将来的には発症予防薬としても有望だ。安全性に配慮しつつ、実用化を進めたい」と話している。(坂本信博)

難病HAM

ウイルスで細胞変質

聖マリ医大 治験中の新薬有望

鹿児島や宮崎に患者が多いとされ、国の難病にも指定されているHTLV-1関連奇腫症(HAM)で、原因ウイルスの感染細胞内で生み出されるタンパク質が、感染した細胞を、奇腫の炎症を増幅させる異常細胞へと変質させていることを、聖マリアンナ医科大学(神奈川県)の山野嘉久准教授と鹿児島大学大学院出身の研究グループが解明した。ウイルスによって、細胞が変質しているのを突き止めたのは初めてという。論文は24日付の米科学誌「ジャーナル・オブ・クリニカル・インベストイゲーション」に掲載された。



山野嘉久准教授

HTLV-1ウイルスは、異物から体を守る免疫反応をつかさどるT細胞(リンパ球の一つ)に感染。特に、表面にCCR4というタンパク質を出し、免疫反応を抑える種類のT細胞に感染する。免疫反応を進めるT細胞もあり、通常はバランスが保たれている。山野准教授らのグループは、HAM患者の髄液や奇腫病変部のCCR4陽性T細胞に、健康な人の細胞では一緒に現れるはずのない、炎症を引き起こすインターフェロン・ガンマを誘導するTbet転写因子があることに着目。ウイルス感染細胞内で生み出されるTaxタンパク質が増えると、Tbet転写因子が増えることを見つけた。Tbet転写因子が増え、免疫反応を抑えるはずのT細胞が、HAM治療薬として、CCR4をターゲットとした分子標的薬「抗CCR4抗体KW1076」(ボテリジオ)を治験中。この薬が、感染細胞を減らし、インターフェロン・ガンマ病態の主軸を解明

761(ボテリジオ)の量を減らすことも確認した。山野准教授は「HAM病態の主軸を解明し、新薬の有望性を裏付ける根拠を証明できた」と話している。(西元貴子)

難病HAM 細胞変質の仕組み解明 成人T細胞白血病ウイルス HTLV1 制圧へ 聖マリアンナ医大

2014年6月25日 水曜日 西日本新聞

HAMは母乳を介して母子感染し、国内感染者が推計10万人を超えている。HAMは、血液のリンパ球に感染して奇腫に慢性の炎症を起こす神経難病。つえや車椅子が必要になる下半身まひと排尿・排便障害が主症状で、進行すると寝たきりになる。疫学調査によると、発症した国内患者数は推定約3千人で半数が九州に在任。かつては九州の風土病と認識されていた。ク質を作り出す。このTaxというタンパク質がTbetという遺伝子に作用することで、HAM患者の髄液を解析すると、T細胞の7割以上が病変性細胞だった。これまでに病変性細胞が発生した後に症状が進行する仕組みは解明していたが、研究が進んだことで、より根本的な治療が期待できる。一方、HAMと同じくHTLV-1が原因で起る難病性血液がん・成人T細胞白血病(ATL)用の新薬「抗CCR4抗体KW1076」が病変性細胞をほぼ死滅させ、インターフェロンを減らすことも確認できた。山野准教授らはこの新薬をHAM患者に投与する臨床試験中で、今のところ重篤な副作用はないという。山野准教授は「HAMのメカニズムを分けて解明できたことで、新薬の有望性を立証できた」と話している。(坂本信博)

【添付資料 7】

講 演 資 料

第80回 難治性疾患研修会

■日時:平成26年1月16日(木) 午後18:00~19:30

■会場:聖マリアンナ医科大学 医学部6階大講堂

テーマ

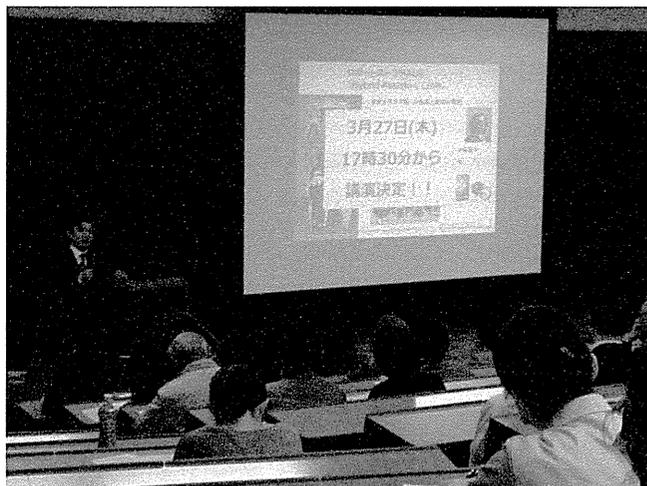
HTLV-1関連脊髄症(HAM)に対する 日本発の革新的治療の実用化に向けて

HTLV-1関連脊髄症(HAM)は、成人T細胞白血病(ATL)の原因でもあるヒトTリンパ球向性ウイルス1型(HTLV-1)の感染者の一部に発症する、進行性の痙性脊髄麻痺を特徴とする疾病で、国の難治性疾患克服研究事業の対象疾患(難病)に認定されています。HAMはこれまで有効な治療法がなく患者の生活の質は大きく損なわれており、新たな治療法の開発が強く求められています。近年、我々はHAMの分子病態研究により、ゲモカイン受容体CCR4がHAMの根本的な原因であるHTLV-1感染細胞に対する特異的な治療標的分子となり得ることを明らかとしました。さらに我が国で開発されたヒト化抗CCR4抗体製剤のHAMにおける抗感染細胞活性や抗炎症活性を証明し、その実用化を目指した医師主導治験を実施できるまでに発展しています。そこで今回は、新薬開発に向けた治験の背景や内容、今後の展望などについて概説します。

聖マリアンナ医科大学
難病治療研究センター 病因病態解析部門 准教授 山野 嘉久 先生

■主催:聖マリアンナ医科大学病院 メディカルサポートセンター
■後援:神奈川県保健福祉部 川崎市健康福祉局

メディカルサポートセンター(難病相談)
TEL 044-977-8111(代) 内線4010 FAX 044-975-7386



HAL-HN01

それは、未来を 変えるロボットスーツ。



**聖マリアンナ医科大学神経内科・
難病治療研究センター合同セミナー
～HAMにおける臨床応用について～**

**HTLV-1関連脊髄症(HAM)における
ロボットスーツHALの臨床応用
について**

2014.3.27 木

【場所】 聖マリアンナ医科大学
別館8階臨床講堂

【開場】 17:00

【講座】 17:30～20:00

【定員】 200名(先着順)

入場無料

中島 孝
独立行政法人
国立病院機構新潟病院
副院長

山海 嘉之
筑波大学大学院
システム情報工学研究科 教授
独立行政法人サイバー研究センター
シニア研究員
株式会社PROMIN株式会社
代表取締役

本セミナーは、アトム会、NPO法人スマイルリボン、HTLV-1関連脊髄症(HAM)患者の会「アトム」の会、鹿児島支部、平成26年度厚生労働科学研究費補助金(難治性疾患等実用化研究事業)「HAMの革新的な治療法」となる抗CCR4抗体療法の実用化に向けた開発、希少性難治性疾患-神経・筋難病疾患の進行抑制治療効果を得るための新たな医療機器、生体電位等で随意コントロールされた下肢装着型補助ロボット(HAL-HN01)に関する医師主導治験の実施研究、かごしま難病支援ネットワーク

【お問い合わせ】 聖マリアンナ医科大学難病治療研究センター 病棟・情報統括部
〒716-8512 川崎市青区東山2-15-1 TEL:044-977-3111(内線4113,4208,4021)
患者さん専用メールアドレス(HAM)は、0120-868619(9時～月～金 10:00～16:00)

HAMの新薬とロボットスーツによる治療法についての講演会

参加費無料  定員 100名

日時：平成26年4月20日(日) 10:30～12:30/13:30～15:30

場所：鹿児島県民交流センター大研修室第3 099-221-6600(代表)

午前の部 10:30～12:30 医療講演

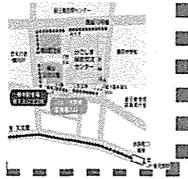
1. 講演
HAMに対する日本発の革新的治療の実用化に向けて～医師主導治験の概要～
聖マリアンナ医科大学難病治療研究センター 山野嘉久先生

2. 講演
HAM 歩行障害に対する新しい治療、ロボットスーツ HAL-HN01 による治療準備について 独立行政法人国立病院機構新潟病院 中島 孝先生

午後の部 13:30～15:30 患者と家族・医師との交流・相談会

主催：NPO法人スマイルリボン(全国HAM患者の会「アトム」の会)鹿児島支部
平成26年度厚生労働科学研究費補助金(難治性疾患等実用化研究事業)「HAMの革新的な治療法」となる抗CCR4抗体療法の実用化に向けた開発、希少性難治性疾患-神経・筋難病疾患の進行抑制治療効果を得るための新たな医療機器、生体電位等で随意コントロールされた下肢装着型補助ロボット(HAL-HN01)に関する医師主導治験の実施研究
共催：かごしま難病支援ネットワーク

※当日受付OKですが予約された方を優先いたします。
★お問い合わせ：スマイルリボン事務局
099-800-3112
メール nakusukai@po.minc.ne.jp



HAMの臨床研究に関する打ち合わせ 並びにセミナーのお知らせ

【日時】 2014年9月22日(火) 17:00～

【会場】 福岡大学医学部3階B会議室

- 17:00～
演者：聖マリアンナ医科大学 難病治療研究センター 山野嘉久先生
「HTLV-1関連脊髄症(HAM)の有効性評価指標に関する前向き多施設共同臨床研究」打ち合わせ
- 17:30～
演者：聖マリアンナ医科大学 難病治療研究センター 山野嘉久先生
セミナー「HAMの総論とupdate」
- 18:00～
演者：独立行政法人国立病院機構新潟病院 中島 孝 先生
「希少性難治性疾患-神経・筋難病疾患の進行抑制治療効果を得るための新たな医療機器、生体電位等で随意コントロールされた下肢装着型補助ロボット(HAL-HN01)に関する医師主導治験の実施研究班 NCY-2001試験」打ち合わせ
- 18:45-19:30(4階東病棟リハビリテーション室へ移動)
演者：独立行政法人国立病院機構新潟病院 中島孝 先生
CRC、PT、サイバーダイン、治験責任医師などとの打ち合わせ

会終了後に場所を移動して懇親会を予定しています。

福岡大学医学部 神経内科学教室 

HAMの新薬とロボットスーツによる治療法についての講演会

参加費無料  定員 100名

日時：平成26年9月23日(祝) 13:00～15:30

会場：福岡市市民福祉プラザ『ふくふくプラザ』5階502研修室

講演1
HAM 歩行障害に対する新しい治療、ロボットスーツ HAL-HN01 による治療開始についてのお知らせ
独立行政法人国立病院機構新潟病院 中島 孝先生

講演2
HAM に対する日本発の革新的治療の実用化に向けて～医師主導治験の概要～
聖マリアンナ医科大学難病治療研究センター 山野嘉久先生

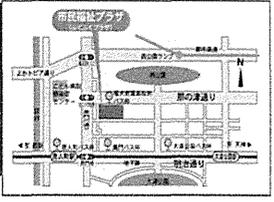
主催：NPO法人 スマイルリボン (<http://smile-ribbon.org/>)
共催：スマイルリボン福岡支部 (<https://www.vac.aucne-net.jp/~srfuk/>)、アトム会福岡支部、難治性疾患等実用化研究事業 「HAMの革新的な治療法」となる抗CCR4抗体療法の実用化に向けた開発、希少性難治性疾患-神経・筋難病疾患の進行抑制治療効果を得るための新たな医療機器、生体電位等で随意コントロールされた下肢装着型補助ロボット(HAL-HN01)に関する医師主導治験の実施研究」研究班

★お問い合わせ 会場 福岡市中央区東戸3丁目3-39

※予約された方を優先いたします。

スマイルリボン福岡(専水)
080-4296-1918
(当日の連絡先は上記へお問い合わせください)

事務局 099-800-3112
メール nakusukai@pominco.jp



V. 研究成果の刊行に関する一覧表

研究成果の刊行に関する一覧表

書籍

著者氏名	論文タイトル名	書籍全体の編集者名	書籍名	出版社名	出版地	出版年	ページ
山野嘉久.	ヒト細胞白血ウイルスI型関連脊髄症.	水澤英洋	最新医学別冊 新しい診断と治療のABC 神経関連感染症	最新医学社	大阪	2014	200-205
中川正法.	ヒトTリンパ球向性ウイルス脊髄症 (HTLV-1関連脊髄症).	永井良三他	神経内科研修ノート	診断と治療社	東京	2014	178-180
中村龍文.	痙性対麻痺 (HAMを含む).	福井次矢, 高木誠, 小室一成.	今日の治療指針	医学書院	東京	2015	897-899
中川正法.	レトロウイルスと神経疾患.	鈴木則宏 他	Annual review 神経2014,	中外医学社	東京	2014	121-132
田中正和, 和田直樹, 橋本岩雄, 竹之内徳博, 津田洋幸, 藤澤順一, 三輪正直.	HTLV-1のTax発現リンパ腫のウシラクトフェリンによる腫瘍増殖抑制効果.	日本ラクトフェリン学会 第5回学術集会実行委員会	ラクトフェリン2013	日本医学館	東京	2013	43-50
中村龍文	HTLV-1関連脊髄症	水澤英洋, 鈴木則宏, 梶龍兒, 吉良潤一, 神田 隆, 齊藤延人	今日の神経疾患治療指針 (第2版)	医学書院	東京	2013	415-418
Saito M	HTLV-1.	Stanley Maloy, Kelly Hughes	Encyclopedia of Genetics 2nd Edition	Elsevier	Oxford, UK	2013	543-545

雑誌

発表者氏名	論文タイトル名	発表誌名	巻号	ページ	出版年
Araya N, Sato T, Ando H, Tomaru U, Yoshida M, Coler-Reilly A, Yagishita N, Yamauchi J, Hasegawa A, Kannagi M, Hasegawa Y, Takahashi K, Kunitomo Y, Tanaka Y, Nakajima T, Nishioka K, Utsunomiya A, Jacobson S, Yamano Y.	HLVL-1 induces a Th1-like state in CD4+CCR4+ T cells.	J Clin Invest	124(8)	3431-3442	2014
Yamauchi J, Coler-Reilly A, Sato T, Araya N, Yagishita N, Ando H, Kunitomo Y, Takahashi K, Tanaka Y, Shibagaki Y, Nishioka K, Nakajima T, Hasegawa Y, Utsunomiya A, Kimura K, Yamano Y.	Anti-CCR4 antibody mogamulizumab targets human T-lymphotropic virus type I-infected CD8+ as well as CD4+ T cells to treat associated myelopathy.	J Infect Dis	211(2)	238-248	2015

発表者氏名	論文タイトル名	発表誌名	巻号	ページ	出版年
Ishihara M, Araya N, Sato T, Saichi N, Fujii R, Yamano Y, Sugano S, Ueda K.	A plasma diagnostic model of human T-cell leukemia virus-1 associated myelopathy.	Ann Clin Transl Neurol	2(3)	231-240	2015
Bangham C, Taylor G, Yamano Y, Araujo A.	HTLV-I-Associated Myelopathy/Tropical Spastic Paraparesis (HAM/TSP).	Nature Reviews Disease Primers	in press		2015
Coler-Reilly A, Ando H, Yamano Y.	Positive feedback loop via astrocytes causes chronic inflammation in human T lymphotropic virus type 1-associated myelopathy/tropical spastic paraparesis.	Clin Exp Neuroimmunol	5	108-109	2014
Kawamata T, Ohno N, Sato K, Kobayashi M, Jo N, Yuji K, Tanosaki R, Yamano Y, Tojo A, Uchimaruk K.	A case of post-transplant adult T-cell leukemia/lymphoma presenting myelopathy similar to but distinct from human T-cell leukemia virus type I (HTLV- I)-associated myelopathy.	SpringerPlus	3	581	2014
Tezuka K, Xun R, Tei M, Ueno T, Tanaka M, Takenouchi N, Fujisawa JI.	An animal model of adult T-cell leukemia-humanized mice with HTLV-1 specific immunity.	Blood	123(3)	346-355	2014
Ando R, Nishikawa N , Tsujii T, Iwaki H, Yabe H, Nagai M, Nomoto M.	HTLV-I-associated Myelopathy with Bulbar Palsy-type Amyotrophic Lateral Sclerosis-like Symptoms: A Case Report.	Internal Med	54(9)	1105-1107	2015
Nakamura H, Takahashi Y, Yamamoto-Fukuda T, Horai Y, Nakashima Y, Arima K, Nakamura T, Koji T, Kawakami A.	Direct Infection of Primary Salivary Gland Epithelial Cells by Human T Lymphotropic Virus Type I in Patients With Sjögren's Syndrome.	Arthritis Rheumatol	67(4)	1096-1106	2015
Nakamura T, Satoh K, Nakamura H, Yamasaki H.	Intracellular cyclic adenosine monophosphate regulates the efficiency of intercellular transmission of human T-lymphotropic virus type I.	Clin Exp Neuroimmunol	5	209-215	2014
Nakamura T, Satoh K, Fukuda T, Kinoshita I, Nishiura Y, Nagasato K, Yamauchi A, Kataoka Y, Nakamura T, Sasaki H, Kumagai K, Niwa M, Noguchi M, Nakamura H, Nishida N, Kawakami A.	Pentosan polysulfate treatment ameliorates motor function with increased serum soluble vascular cell adhesion molecule-1 in HTLV-1 associated neurologic disease.	J Neurovirol	20	269-277	2014
Nozuma S, Matsuura E, Matsuzaki T, Watanabe O, Kubota R, Izumo S, Takashima H.	Familial clusters of HTLV-1-associated myelopathy/tropical spastic paraparesis.	PLOS ONE	9(5)	e86144	2014
Matsuura E, Kubota R, Tanaka Y, Takashima H and Izumo S.	Visualization of HTLV-1 Specific Cytotoxic T Lymphocytes in the Spinal Cords of Patient With HTLV-1-Associated Myelopathy/Tropical Spastic Paraparesis.	J Neuropathol Exp Neurol	74(1)	2-14	2015

発表者氏名	論文タイトル名	発表誌名	巻号	ページ	出版年
Aach M, Cruciger O, Sczesny-Kaiser M, Hoffken O, Meindl RCh, Tegenthoff M, Schwenkreis, Sankai Y, Schildhauer TA.	Voluntary driven exoskeleton as a new tool for rehabilitation in chronic spinal cord injury: a pilot study.	The Spine Journal	14(12)	2847-2853	2014
Saito M.	Neuroimmunological aspects of human T cell leukemia virus type 1-associated myelopathy/tropical spastic paraparesis.	J Neurovirol	20(2)	164-174	2014
Tanaka Y, Takahashi Y, Tanaka R, Kodama A, Fujii H, Hasegawa A, Kannagi M, Ansari AA, Saito M.	Elimination of human T cell leukemia virus type-1-infected cells by neutralizing and antibody-dependent cellular cytotoxicity-inducing antibodies against human T cell leukemia virus type-1 envelope gp46.	AIDS Res Hum Retroviruses	30(6)	542-552	2014
Saito M, Tanaka R, Fujii H, Kodama A, Takahashi Y, Matsuzaki T, Takashima H, Tanaka Y.	The neutralizing function of the anti-HTLV-1 antibody is essential in preventing in vivo transmission of HTLV-1 to human T cells in NOD-SCID/ycnull (NOG) mice.	Retrovirology	11(1)	74	2014
Ma G, Yasunaga J-I, Akari H, Matsuoka M.	TCF1 and LEF1 act as T-cell intrinsic HTLV-1 antagonists by targeting Tax.	Proc. Natl. Acad. Sci. USA	112(7)	2216-2221	2015
Takachi T, Takahashi M, Takahashi-Yoshita M, Higuchi M, Obata M, Mishima Y, Okuda S, Tanaka Y, Matsuoka M, Saitoh A,	Human T-cell leukemia virus type 1 Tax oncoprotein represses the expression of the BCL11B tumor suppressor in T-cells.	Cancer Sci	106(4)	461-465	2015
Kinpara S, Ito S, Takahata T, Saitoh Y, Hasegawa A, Kijiyama M, Utsunomiya A, Masuda M, Miyazaki Y, Matsuoka M, Nakamura M, Yamaoka S, Masuda T, Kannagi M.	Involvement of double-stranded RNA-dependent protein kinase and anti-sense viral RNA in the constitutive NFκB activation in adult T-cell leukemia/lymphoma cells.	Leukemia	in press		2015
Suehiro Y, Hasegawa A, Iino T, Sasada A, Watanabe N, Matsuoka M, Takamori A, Tanosaki R, Utsunomiya A, Choi I, Fukuda T, Miura O, Takaishi S, Teshima T, Akashi K, Kannagi M, Uike N, Okamura J.	Clinical outcomes of a novel therapeutic vaccine with Tax peptide-pulsed dendritic cells for adult T cell leukaemia/lymphoma in a pilot study.	Br J Haematol	169(3)	356-367	2015
Niederer HA, Laydon DJ, Melamed A, Elemans M, Asquith B, Matsuoka M, Bangham CR.	HTLV-1 proviral integration sites differ between asymptomatic carriers and patients with HAM/TSP.	Virology	11	172	2014
Lavorgna A, Matsuoka M, Harhaj EW.	A critical role for IL-17RB signaling in HTLV-1 Tax-induced NFκB activation and T-cell transformation.	PLoS Pathogens	10(10)	e1004418	2014
Cook LB, Melamed A, Niederer H, Valganon M, Laydon D, Foroni L, Taylor GP, Matsuoka M, Bangham CR.	The role of HTLV-1 clonality, proviral structure and genomic integration site in adult T cell leukemia/lymphoma.	Blood	123	3925-3931	2014

発表者氏名	論文タイトル名	発表誌名	巻号	ページ	出版年
Furuta RA, Ma G, Matsuoka M, Otani S, Matsukura H, Hirayama F.	Re-evaluation of screening of plasma positive for human T-cell leukemia virus type 1 using a luciferase immunoprecipitation system in blood donors.	Transfusion	in press		2015
Zhao, T, Satou Y and Matsuoka M.	Development of T cell lymphoma in HTLV-1 bZIP factor and Tax double transgenic mice.	Arch Virol	159	1849-1856	2014
Tanaka-Nakanishi A, Yasunaga J-I, Takai K and Matsuoka M.	HTLV-1 bZIP factor suppresses apoptosis by attenuating the function of FoxO3a and altering its localization.	Cancer Res	74	188-200	2014
Kawamata T, Ohno N, Sato K, Kobayashi M, Jo N, Yuji K, Tanosaki R, Yamano Y, Tojo A, Uchimaru K.	A case of post-transplant adult T-cell leukemia/lymphoma presenting myelopathy similar to but distinct from human T-cell leukemia virus type I (HTLV- I)-associated myelopathy.	Springerplus	4:3	581	2014
Ishigaki T, Zaike Y, Nojima M, Kobayashi S, Ohno N, Uchimaru K, Tojo A, Nakauchi H, Watanabe N.	Quantification of adult T-cell leukemia/lymphoma cells using simple four-color flow cytometry.	Clin Chem Lab Med	53(1)	85-93	2015
Takahashi R, Yamagishi M, Nakano K, Yamochi T, Yamochi T, Fujikawa D, Nakashima M, Tanaka Y, Uchimaru K, Utsunomiya A, Watanabe T.	Epigenetic deregulation of Ellis Van Creveld confers robust Hedgehog signaling in adult T-cell leukemia.	Cancer Sci	105(9)	1160-1169	2014
Kobayashi S, Nakano K, Watanabe E, Ishigaki T, Ohno N, Yuji K, Oyaizu N, Asanuma S, Yamagishi M, Yamochi T, Watanabe N, Tojo A, Watanabe T, Uchimaru K.	CADM1 expression and stepwise downregulation of CD7 are closely associated with clonal expansion of HTLV-I-infected cells in adult t-cell leukemia/lymphoma.	Clin Cancer Res	20(11)	2851-2861	2014
Kobayashi S, Watanabe E, Ishigaki T, Ohno N, Yuji K, Nakano K, Yamochi T, Watanabe N, Tojo A, Watanabe T, Uchimaru K.	Advanced HTLV-1 carriers and early-stage indolent ATLs are indistinguishable based on CADM1 positivity in flow cytometry.	Cancer Sci	in press		2015
Ando H., Sato T., Tomaru U., Yoshida M., Utsunomiya A., Yamauchi J., Araya N., Yagishita N., Coler-Reilly A., Shimizu Y., Yudoh K., Hasegawa Y., Nishioka K., Nakajima T., Jacobson S., Yamano Y.	Positive feedback loop via astrocytes causes chronic inflammation in virus-associated myelopathy.	Brain	136(9)	2876-2887	2013
Ishihara M., Araya N., Sato T., Tatsuguchi A., Saichi N., Utsunomiya A., Nakamura Y., Nakagawa H., Yamano Y., Ueda K.	Preapoptotic protease calpain-2 is frequently suppressed in adult T-cell leukemia.	Blood	121(21)	4340-4347	2013

発表者氏名	論文タイトル名	発表誌名	巻号	ページ	出版年
Sato T., Coler-Reilly A., Utsunomiya A., Araya N., Yagishita N., Ando H., Yamauchi J., Inoue E., Ueno T, Hasegawa Y., Nishioka K., Nakajima T., Jacobson S., Izumo S., Yamano Y.	CSF CXCL10, CXCL9, and Neopterin as Candidate Prognostic Biomarkers for HTLV-1-Associated Myelopathy/Tropical Spastic Paraparesis.	PLoS Negl Trop Dis.	7(10)	e2479	2013
Grassi MF, Olavarria VN, Kruschewsky Rde A, Silva MT Yamano Y, Jacobson S, Taylor GP, Martin F, Galvão-Castro B	Utility of HTLV proviral load quantification in diagnosis of HTLV-1-associated myelopathy requires international standardization.	J Clin Virol	58(3)	584-586	2013
Tamai Y., Hasegawa A., Takamori A., Sasada A., Tanosaki R., Choi I., Utsunomiya A., Maeda Y., Yamano Y., Eto T., Koh K., Nakamae H., Suehiro Y., Kato K., Takemoto S., Okamura J., Uike N., Kannagi M.	Potential contribution of a novel Tax epitope-specific CD4+ T cells to graft-versus-Tax effects in adult T-cell leukemia patients after allogeneic hematopoietic stem cell transplantation.	J Immunol	190(8)	4382-4392	2013
Yamamoto-Taguchi N, Satou Y, Miyazato P, Ohshima K, Nakagawa M, Katagiri K, Kinashi T, Matsuoka M.	HTLV-1 bZIP Factor Induces Inflammation through Labile Foxp3 Expression.	PLoS Pathog.	2013 Sep;9(9)	e1003630	2013
Tezuka K, Xun R, Tei M, Ueno T, Tanaka M, Takenouchi N, Fujisawa JI.	An animal model of adult T-cell leukemia-humanized mice with HTLV-1 specific immunity.	Blood	123(3)	346-355	2014
Nagai M, Tsujii T, Iwaki H, Nishikawa N, Nomoto M	Cerebrospinal fluid neopterin, but not osteopontin, is a valuable biomarker for the treatment response in patients with HTLV-I-associated myelopathy	Intern Med	52	2203-2208	2013
Takamori M, Nakamura T, Motomura M	Antibodies against Wnt receptor of muscle-specific tyrosine kinase in myasthenia gravis	J Neuroimmunol	254	183-186	2013
Nakamura T, Matsuo T, Fukuda T, Yamato S, Yamaguchi K, Kinoshita I, Matsuzaki T, Nishiura Y, Nagasato K, Narita-Masuda T, Nakamura H, Satoh K, Sasaki H, Sakai H, Kawakami A	Efficacy of prosultiamine treatment in patients with HTLV-I-associated myelopathy/tropical spastic paraparesis: results from an open-label clinical trial	BMC Med	11	182	2013
Nakamura T	Prosultiamine treatment as new therapeutic strategy in HTLV-I-associated myelopathy/tropical spastic paraparesis	Clin Exp Neuroimmunol	4	259-260	2013
Nakamura H, Horai Y, Tokuyama A, Yoshimura S, Nakajima H, Ichinose K, Yamasaki S, Nakamura T, Hayashi T, Kawakami A	HTLV-I virological and histopathological analysis in two cases of anti-centromere antibody-seropositive Sjögren's syndrome	Mod Rheumatol	23	133-139	2013

発表者氏名	論文タイトル名	発表誌名	巻号	ページ	出版年
Kubota S, Nakata Y, Eguchi K, Kawamoto H, Kamibayashi K, Sakane M, Sankai Y, Ochiai N.	Feasibility of Rehabilitation Training With a Newly Developed Wearable Robot for Patients With Limited Mobility.	Archives of Physical Medicine and Rehabilitation	94(6)	1080-1087	2013
Saito M, Tanaka R, Arishima S, Matsuzaki T, Ishihara S, Tokashiki T, Ohya Y, Takashima H, Umehara F, Izumo S, Tanaka Y.	Increased expression of OX40 is associated with progressive disease in patients with HTLV-1- associated myelopathy/tropical spastic paraparesis.	Retrovirology.	10	51	2013
Kodama A, Tanaka R, Saito M, Ansari AA, Tanaka Y.	A novel and simple method for generation of human dendritic cells from unfractionated peripheral blood mononuclear cells within 2 days: its application for induction of HIV-1-reactive CD4 (+) T cells in the hu-PBL SCID mice.	Front Microbiol.	4	292	2013
Saito M.	Pathogenic conversion of Foxp3+ T cells into Th17 cells: is this also the case for multiple sclerosis?	Clin Exp Neuroimmunol.	5(2)	112-113	2014
Miyatake Y, Oliveira AL, Jarboui MA, Ota S, Tomaru U, Teshima T, Hall WW, Kasahara M.	Protective roles of epithelial cells in the survival of adult T-cell leukemia/lymphoma cells	Am J Pathol	182(5)	1832-1842	2013
石塚賢治, 山野嘉久, 宇都宮與, 内丸薫.	HTLV-1キャリア外来の実態調査.	臨床血液	in press		2015
山野嘉久.	HTLV-1関連脊髄症 (HAM) .	別冊日本臨牀	30	153-156	2014
山野嘉久.	HTLV-1の神経障害.	内科	113(6)	1431	2014
山野嘉久.	HTLV-1関連脊髄症 (HAM) の分子病態に基づく治療戦略.	細胞	46(6)	258-261	2014
新谷奈津美, 山野嘉久.	HTLV-1関連脊髄症 (HAM) に対する分子標的治療薬開発の現状と将来.	血液内科	68(1)	30-35	2014
山野嘉久.	希少な慢性進行性の神経難病HAMにおける治療有効性評価モデルの探索.	臨床評価 別冊	41(3)	504-508	2014
中川正法.	レトロウイルス感染症 (HTLV-1と HIV) .	化学療法の領域	30(8)	1584-1594	2014
松浦英治, 高嶋博.	HTLV-1関連脊髄症.	別冊BIO Clinica 慢性炎症と疾患	3(1)	29-35	2014
松浦英治, 出雲周二.	HTLV-1 associated myelopathy(HTLV-1関連脊髄症;HAM)ー日常臨床におけるHTLV-1の理解とHAM診断のピットフォールー.	脊椎脊髄ジャーナル	27(8)	747- 753	2014

発表者氏名	論文タイトル名	発表誌名	巻号	ページ	出版年
中島孝.	難病ケアにおけるコペルニクスの転回臨床評価を患者・家族の主観的評価に変える.	総合診療	25(3)	206-209	2015
内丸薫.	わが国におけるHTLV-1キャリアとATL患者に対する相談機能と知識の普及.	血液内科	68(1)	58-64	2014
内丸薫.	成人T細胞白血病(ATL).	検査と技術	42	1370-1375	2014
内丸薫.	成人T細胞白血病.	Medicina	52(4)	in press	2015
宇都宮與, 山野嘉久.	慢性型ATLの自然寛解後にHTLV-1関連脊髄症を発症した症例.	血液フロンティア	23(3)	5-10	2013
山野嘉久, 佐藤知雄	HTLV-1関連脊髄症(HAM)の病態・治療とバイオマーカー.	日本臨牀	71(5)	870-875	2013
山野嘉久, 佐藤知雄, 宇都宮與.	白血病 非定型白血病および特殊型HTLV-1関連脊髄症(HAM).	別冊日本臨牀 新領域別症候群シリーズ 血液症候群(第2版)	23(III)	195-199	2013
山内淳司, 八木下尚子, 安藤仁, 佐藤知雄, 新谷奈津美, Ariella, Coler-Reilly, 今井直彦, 中澤龍斗, 佐々木秀郎, 柴垣有吾, 安田隆, 力石辰也, 木村健二郎, 山野嘉久.	Human T-lymphotropic virus type 1感染者における腎移植の影響.	日本臨床腎移植学会雑誌	1(1)	55-60	2013
中島孝	新たな医療の構築を地域で目指すー病院のイノベーション・挑戦	ドクターズマガジン	No.169 November 11	2	2013
中島孝, 遠藤寿子, 池田哲彦	12.ロボットスーツHAL	JOURNAL OF CLINICAL REHABILITATION	Vol.22, No.8(8)	792-797	2013

VI. 研究成果の刊行物・別刷

HTLV-1 induces a Th1-like state in CD4⁺CCR4⁺ T cells

Natsumi Araya,¹ Tomoo Sato,¹ Hitoshi Ando,¹ Utano Tomaru,² Mari Yoshida,³ Ariella Coler-Reilly,¹ Naoko Yagishita,¹ Junji Yamauchi,¹ Atsuhiko Hasegawa,⁴ Mari Kannagi,⁴ Yasuhiro Hasegawa,⁵ Katsunori Takahashi,¹ Yasuo Kunitomo,¹ Yuetsu Tanaka,⁶ Toshihiro Nakajima,^{7,8} Kusuki Nishioka,⁷ Atae Utsunomiya,⁹ Steven Jacobson,¹⁰ and Yoshihisa Yamano¹

¹Department of Rare Diseases Research, Institute of Medical Science, St. Marianna University School of Medicine, Kanagawa, Japan. ²Department of Pathology, Hokkaido University Graduate School of Medicine, Hokkaido, Japan. ³Institute for Medical Science of Aging, Aichi Medical University, Aichi, Japan. ⁴Department of Immunotherapeutics, Tokyo Medical and Dental University, Graduate School, Tokyo, Japan. ⁵Department of Neurology, St. Marianna University School of Medicine, Kanagawa, Japan. ⁶Department of Immunology, Graduate School of Medicine, University of the Ryukyus, Okinawa, Japan. ⁷Institute of Medical Science and ⁸Center for Clinical Research, Tokyo Medical University, Tokyo, Japan. ⁹Department of Hematology, Imamura Bun-in Hospital, Kagoshima, Japan. ¹⁰Viral Immunology Section, Neuroimmunology Branch, National Institutes of Health, Bethesda, Maryland, USA.

Human T-lymphotropic virus type 1 (HTLV-1) is linked to multiple diseases, including the neuroinflammatory disease HTLV-1-associated myelopathy/tropical spastic paraparesis (HAM/TSP) and adult T cell leukemia/lymphoma. Evidence suggests that HTLV-1, via the viral protein Tax, exploits CD4⁺ T cell plasticity and induces transcriptional changes in infected T cells that cause suppressive CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ Tregs to lose expression of the transcription factor FOXP3 and produce IFN- γ , thus promoting inflammation. We hypothesized that transformation of HTLV-1-infected CCR4⁺ T cells into Th1-like cells plays a key role in the pathogenesis of HAM/TSP. Here, using patient cells and cell lines, we demonstrated that Tax, in cooperation with specificity protein 1 (Sp1), boosts expression of the Th1 master regulator T box transcription factor (T-bet) and consequently promotes production of IFN- γ . Evaluation of CSF and spinal cord lesions of HAM/TSP patients revealed the presence of abundant CD4⁺CCR4⁺ T cells that coexpressed the Th1 marker CXCR3 and produced T-bet and IFN- γ . Finally, treatment of isolated PBMCs and CNS cells from HAM/TSP patients with an antibody that targets CCR4⁺ T cells and induces cytotoxicity in these cells reduced both viral load and IFN- γ production, which suggests that targeting CCR4⁺ T cells may be a viable treatment option for HAM/TSP.

Introduction

The flexibility of the CD4⁺ T cell differentiation program that underlies the success of the adaptive immune response has recently been implicated in the pathogenesis of numerous inflammatory diseases (1–3). The majority of CD4⁺ T lymphocytes belong to a class of cells known as Th cells, so called because they provide help on the metaphorical immune battlefield by stimulating the other soldiers — namely, B cells and cytotoxic T lymphocytes — via secretion of various cytokines. Interestingly, there is also a minority group of CD4⁺ T cells with quite the opposite function: Tregs actively block immune responses by suppressing the activities of CD4⁺ Th cells as well as many other leukocytes (4). Tregs are credited with maintaining immune tolerance and preventing inflammatory diseases that could otherwise occur as a result of uninhibited immune reactions (5). Thus, the up- or downregulation of certain CD4⁺ T cell lineages could disrupt the carefully balanced immune system, threatening bodily homeostasis.

The plasticity of CD4⁺ T cells, particularly Tregs, makes CD4⁺ T cell lineages less clean-cut than they may originally appear. CD4⁺ T cells are subdivided according to various lineage-specific chemokine receptors and transcription factors they express, as well as the cytokines they produce (6). Th1 cells, for example, can be identified by expression of CXC motif receptor 3 (CXCR3) and T box

transcription factor (T-bet; encoded by *TBX21*) and are known to secrete the proinflammatory cytokine IFN- γ (6). While both have been known to express CC chemokine receptor 4 (CCR4) and CD25, Th2 cells and Tregs can usually be distinguished from each other by their expression of GATA-binding protein 3 (GATA3) and forkhead box p3 (FOXP3), respectively (6, 7). CCR4 is coexpressed in the majority of CD4⁺FOXP3⁺ cells and in virtually all CD4⁺CD25⁺FOXP3⁺ cells, making it a useful — albeit not fully specific — marker for Tregs (8, 9). FOXP3 is a particularly noteworthy marker because its expression is said to be required for Treg identity and function (10). In fact, *Foxp3* point mutations are reported to cause fatal multiorgan autoimmune diseases (11). Even partial loss of FOXP3 expression can disrupt the suppressive nature of Tregs, representing one of several pathways by which even fully differentiated Tregs can reprogram into inflammatory cells (12). There have been several reports of Tregs reprogramming in response to proinflammatory cytokines such as IL-1, IL-6, IL-12, and IFN- γ (12, 13); it is thought that this reprogramming may have evolved as an adaptive mechanism for dampening immune suppression when protective inflammation is necessary (12). However, this same plasticity can lead to pathologically chronic inflammation, and several autoimmune diseases have been associated with reduced FOXP3 expression and/or Treg function, including multiple sclerosis, myasthenia gravis, and type 1 diabetes (14, 15).

Of the roughly 10–20 million people worldwide infected with human T-lymphotropic virus type 1 (HTLV-1), up to 2%–3% are affected by the neurodegenerative chronic inflammatory dis-

Conflict of interest: The authors have declared that no conflict of interest exists.

Submitted: January 17, 2014; **Accepted:** May 8, 2014.

Reference information: *J Clin Invest.* 2014;124(8):3431–3442. doi:10.1172/JCI75250.

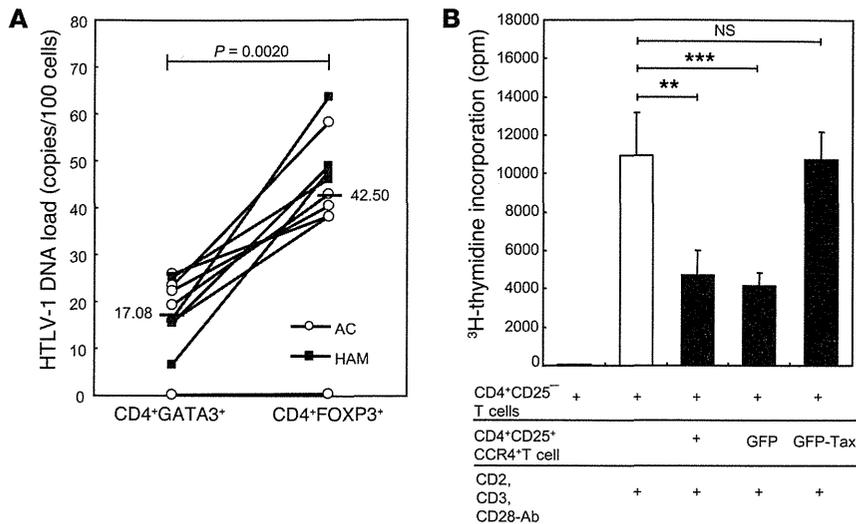


Figure 1. HTLV-1 mainly infects Tregs and inhibits their regulatory function. (A) Higher HTLV-1 proviral DNA load in CD4⁺FOXP3⁺ cells (Tregs) compared with CD4⁺GATA3⁺ cells ($P = 0.0020$, Wilcoxon test) from asymptomatic carriers (AC; $n = 6$) and HAM/TSP patients ($n = 4$). PBMCs were FACS sorted, and proviral load was measured using quantitative PCR. Horizontal bars represent the mean value for each set. (B) Loss of regulatory function in Tax-expressing CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ cells (Tregs). CD4⁺CD25⁺ T cells from an HD were stimulated with CD2, CD3, and CD28 antibodies and cultured alone or in the presence of equal numbers of CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ T cells, GFP lentivirus-infected HD CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ T cells, or GFP-Tax lentivirus-infected HD CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ T cells. As a control, CD4⁺CD25⁺ T cells alone were cultured without any stimulus. Proliferation of T cells was determined using ³H-thymidine incorporation by adding ³H-thymidine for 16 hours after 4 days of culture. All tests were performed in triplicate. Data are mean \pm SD. ** $P < 0.01$, *** $P < 0.001$, ANOVA followed by Tukey test for multiple comparisons.

ease HTLV-1-associated myelopathy/tropical spastic paraparesis (HAM/TSP). The main other condition associated with the retrovirus is adult T cell leukemia/lymphoma (ATLL), a rare and aggressive cancer of the T cells. HAM/TSP represents a useful starting point from which to investigate the origins of chronic inflammation, because the primary cause of the disease — viral infection — is so unusually well defined. HAM/TSP patients share many immunological characteristics with FOXP3 mutant mice, including multiorgan lymphocytic infiltrates, overproduction of inflammatory cytokines, and spontaneous lymphoproliferation of cultured CD4⁺ T cells (16–18). We and others have proposed that HTLV-1 preferentially infects CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ T cells, a group that includes Tregs (7, 19). Samples of CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ T cells isolated from HAM/TSP patients exhibited low FOXP3 expression as well as reduced production of suppressive cytokines and low overall suppressive ability — in fact, these CD4⁺CD25⁺CCR4⁺FOXP3⁺ T cells were shown to produce IFN- γ and express Ki67, a marker of cell proliferation (19). The frequency of these IFN- γ -producing CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ T cells in HAM/TSP patients was correlated with disease severity (19). Finally, evidence suggests that the HTLV-1 protein product Tax may play a role in this alleged transformation of Tregs into proinflammatory cells in HAM/TSP patients: transfecting Tax into CD4⁺CD25⁺ cells from healthy donors (HDs) reduced FOXP3 mRNA expression, and Tax expression in CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ cells was higher in HAM/TSP versus ATLL patients despite similar proviral loads (19, 20). Therefore, we hypothesized that HTLV-1 causes chronic inflammation by infecting

CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ T cells and inducing their transformation into Th1-like, IFN- γ -producing proinflammatory cells via intracellular Tax expression and subsequent transcriptional alterations including but not limited to loss of endogenous FOXP3 expression.

In this study, we first sought to discover the detailed mechanism by which Tax influences the function of CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ T cells. We used DNA microarray analysis of CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ T cells from HAM/TSP patients to identify *TBX21*, known as a master transcription factor for Th1 differentiation, as a key intermediary between Tax expression and IFN- γ production. We demonstrated that Tax, in concert with specificity protein 1 (Sp1), amplified *TBX21* transcription and subsequently IFN- γ production. Next, we established the presence of Th1-like CD4⁺CCR4⁺ T cells in the CSF and spinal cord lesions of HAM/TSP patients. The majority of these CD4⁺CCR4⁺ T cells coexpressed CXCR3 as well as T-bet and IFN- γ . Finally, we investigated the therapeutic potential of an anti-CCR4 monoclonal antibody with antibody-dependent cellular cytotoxicity (ADCC) (21). Applying this antibody in vitro diminished the proliferative capacity of cultured PBMCs and reduced both proviral DNA load and IFN- γ production in cultured CSF cells as well as PBMCs. In conclusion, we

were able to elucidate a more detailed mechanism for the pathogenesis of HAM/TSP and use our findings to suggest a possible therapeutic strategy.

Results

HTLV-1 preferentially infects Tregs and alters their behavior via Tax. Experiments were conducted to determine which among CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ T cells were infected by HTLV-1, and how the infection influenced their functionality. Analysis of fluorescence-activated cell sorting (FACS)-sorted PBMCs obtained from asymptomatic carriers ($n = 6$) as well as HAM/TSP patients ($n = 4$) revealed that Tregs (CD4⁺FOXP3⁺) carried much higher proviral loads than Th2 cells (CD4⁺GATA3⁺) ($P = 0.0020$; Figure 1A). As it is well established that each infected cell contains only 1 copy of the HTLV-1 provirus (22, 23), these results indicate that a larger proportion of FOXP3⁺ than GATA3⁺ CD4⁺ T cells are infected. As expected, proliferation of CD4⁺CD25⁺ cells after stimulation, as measured by ³H-thymidine incorporation, was suppressed upon coculture with CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ cells, including Tregs ($n = 3$, $P < 0.01$; Figure 1B). However, after being transduced with lentiviral vector expressing GFP-Tax, the CD4⁺CD25⁺CCR4⁺ cells no longer suppressed cell proliferation; conversely, cells transduced with the control vector expressing only GFP retained full suppressive function ($P < 0.001$; Figure 1B).

The HTLV-1 protein product Tax induces IFN- γ production via T-bet. Experiments were conducted to determine if and how Tax affects IFN- γ production in infected T cells. First, the existence of a functional link between *Tax* and *IFNG* was established by using the