

【原著論文】

静岡県内に植栽されたブナ個体の遺伝的系統と遺伝的多様性

片井 秀幸^{*1,5}・山田 晋也¹・平岡 宏一²・星川 健史¹・戸丸 信弘³・高橋 誠⁴

Genetic lineage and diversity of *Fagus crenata* trees planted in Shizuoka Prefecture

Hideyuki Katai^{*1,5}, Shinya Yamada¹, Koichi Hiraoka², Takeshi Hoshikawa¹,

Nobuhiro Tomaru³ and Makoto Takahashi⁴

要旨：静岡県内に植栽によって造られたブナ集団（植栽集団）を対象に葉緑体DNAと核マイクロサテライト（SSRs）の解析を行い、それらの遺伝的系統と遺伝的多様性を調べた。調査した8集団のうち3集団に、日本海側には分布するが県内には分布しない葉緑体DNAハプロタイプが検出された。そのうちの2集団については、核SSR座の遺伝子型を用いたSTRUCTURE解析でも日本海側系統に分類された。したがって、2種類の遺伝マーカーによって県内天然林集団（太平洋側系統）とは異なる遺伝的系統の植栽集団が存在することが明らかとなった。これら2集団は、遺伝的な観点から植生回復の目的には適したものではないと考えられる。また、核SSR座を用いて植栽集団の遺伝的多様性を調べた結果、対立遺伝子の豊富さが3集団で県内天然林集団の平均値よりも低かった。遺伝的多様性を保持した植栽集団の育成には、植栽当初に遺伝的多様性の高い種苗の確保が必要であると思われる。

キーワード：核マイクロサテライト、植栽木、植生回復、保全遺伝、葉緑体DNAハプロタイプ

Abstract: The genetic lineage and diversity of *Fagus crenata* plantations established in Shizuoka Prefecture were surveyed by analyzing chloroplast DNA and nuclear microsatellites (nSSRs). Chloroplast DNA haplotypes, which are naturally distributed along the Sea of Japan side but not within the prefecture, were found in three out of the eight surveyed plantations. Two of the three plantations were also classified as the same lineage as the Sea of Japan by a STRUCTURE analysis of nSSR genotypes. Therefore, the two genetic markers used in this study revealed that the two plantations belonged to a different genetic lineage from that of the natural populations found within the prefecture (i.e. the lineage found on the Pacific Ocean side). It was concluded that these two plantations would not be suitable for the purpose of vegetation restoration from a genetic point of view. Furthermore, because of the estimated genetic diversity of the plantations using the nSSR loci, the values of allelic richness for all three plantations were lower than the average value of the natural populations in the prefecture. Therefore, we suggest that more genetically diverse seeds and seedlings are necessary to ensure more genetically diverse plantations.

Keywords: nuclear simple sequence repeat, planted trees, vegetation restoration, conservation genetics, chloroplast DNA haplotype

*E-mail: hideyuki1_katai@pref.shizuoka.lg.jp

¹ 静岡県農林技術研究所森林・林業研究センター Forestry and Forest Products Research Center, Shizuoka Prefectural Research Institute of Agriculture and Forestry, 2542-8 Negata, Hamakita, Hamamatsu, Shizuoka 434-0016, Japan

² 黒松内町ブナセンター Kuromatsunai Buna Center, 512-1 Kuromatsunai, Kuromatsunai, Suttsu, Hokkaido 048-0101, Japan

³ 名古屋大学大学院生命農学研究科 Graduate School of Bioagricultural Sciences, Nagoya University, Furo-cho, Chikusa, Nagoya, Aichi 464-8601, Japan

⁴ 森林総合研究所林木育種センター Forest Tree Breeding Center, Forestry and Forest Products Research Institute, 3809-1 Ishi, Juo, Hitachi, Ibaraki 319-1301, Japan

⁵ 現所属：静岡県農林技術研究所茶業研究センター Tea Research Center, Shizuoka Prefectural Research Institute of Agriculture and Forestry, 1706-11 Kurasawa, Kikugawa, Shizuoka 439-0002, Japan

はじめに

近年、環境問題への関心の高まりや企業の社会的責任活動の一環として、ボランティア団体や企業による森林づくり活動（植生回復・復元などの森林の整備・保全活動、環境教育・啓発活動、社会貢献活動）が盛んになっている（林野庁 2012）。森林づくり活動で使用する植栽木には広葉樹が用いられることが多く、なかでもブナは森林づくりの象徴的な樹種として位置づけられている。スギ、ヒノキなどの造林用針葉樹では林業種苗法にもとづく種苗配布区域により種子・苗木の移動範囲が定められている一方、ブナをはじめとする10種の広葉樹では種苗移動の遺伝的ガイドラインが提案されているが（森林総合研究所 2011）、現行では法的拘束力を有する種苗配布区域は広葉樹では定められておらず、種苗が全国規模で流通している実態がある（茨城県林業技術センター 2005；小山 2005；兵庫県 2007）。

造林樹種の場合、苗木そのものが植栽地の環境に適応して成林するかどうかが問題にされる。一方、植生の回復や復元の目的で植栽される広葉樹の場合には、環境に適応して成林することに加えて、遠交弱勢によるリスク回避、天然更新可能な立地の選定など次世代以降の環境適応性、さらにはその地域の天然林集団が保有する固有の遺伝的特性への影響（遺伝子レベルの攪乱防止）についても考慮する必要がある（Hufford and Mazer 2003；戸丸 2008）。しかし、前述のような流通実態を踏まえて考えると、我が国では広葉樹において環境への適応や遺伝子攪乱に配慮して植栽が行われているとは言い難い現状にある（吉丸 2004）。種内に遺伝的分化がみられる場合、環境への適応や遺伝的攪乱に配慮するには、遺伝的変異の地域性にもとづき、広葉樹の植栽に用いる種苗の遺伝的な由来と多様性に考慮した植栽が必要であるとされている（吉丸 2004；津村 2010）。産地を考慮しない種苗移動への対策として、種苗の移動区域のガイドラインや保全単位の設定がある（津田 2010）。種内の保全単位を検討するにあたって、適応的な形質の変異と、集団の歴史を刻んでいる中立な遺伝的変異の両面から検討する必要があると考えられており（戸丸 2008）、これらの変異に注目した概念として「進化的に重要な単位（evolutionarily significant unit；ESU）」などが提唱されている（Fraser and Bernatchez 2001）。

近年、オルガネラゲノムの多型を用いた系統地理学的研究がブナ (*Fagus crenata*) (Tomaru et al. 1998; Fujii et al. 2002; Okaura and Harada 2002など)、コナラ節 (section *Prinns*) (Kanno et al. 2004; Okaura et al. 2007) などの広葉

樹で行われてきた。また、核のマイクロサテライト (microsatellite ; simple sequence repeat, SSR) マーカーを用いた集団遺伝学的研究が、ブナ (Hiraoka and Tomaru 2009)、ヤマザクラ (*Cerasus jamasakura*) (Tsuda et al. 2009) などの樹種で行われてきた。これらの樹種では種内に遺伝的分化がみられ、遺伝的系統が地理的分布パターンを有していた。このような場合、種苗の遺伝解析を行うことにより、種苗の産地を地域レベルで特定できる可能性がある (Deguilloux et al. 2004)。

一方、樹木では遺伝マーカーなどの中立的な形質だけではなく、適応性に関係すると考えられる生理的・形態的形質に地理的変異があることが知られている。例えば、ブナでは、葉面積は西南日本から東北日本へ向かって増大する地理的勾配があることが知られている（萩原 1977）。さらに、分布域全体のブナを用いた産地試験では、開芽期のフェノロジーが概ね北海道・東北地方産、北陸・山陰地方産、関東以西の太平洋側産の順で遅くなる地理的変異が認められている（中田・中山 1995；橋詰ら 1996；梶・高橋 1999；布川・塚原 2005）。ブナの成長に被害を与える要因の一つに晩霜害があり、開芽期のシートへの影響は大きく、成長の抑制（長谷川・相浦 2009）、さらには枯死に至る事例も報告されている（黒田ら 2001）。このため、開芽期が早い個体では晩霜に遭遇し被害を受けるリスクが高いと思われ、産地間で晩霜害の被害程度が異なることが考えられる。太平洋側と日本海側由来の苗木を用いたブナの移植試験では、種子産地と同様の環境下に植栽することで健全に生育するが、種子産地とは異なる環境へ植栽することで、成長が阻害された事例が知られている（小山 2012）。このように、種内の生理・形態特性の違いから植栽する地域により苗木は生育不良を起こして成林に失敗する恐れがあり、植栽木の成長に影響すると考えられる（Eriksson et al. 1980；Savolainen et al. 2007など）。したがって、可能な限り、周辺地域に自生している天然林集団と遺伝的組成の近い種苗を導入することが望ましいと考えられる。

静岡県内においても、イベントや公共事業などにより広葉樹の植栽が行われてきた。これらは概して市民の環境教育・啓発や保健休養の場の提供、植生回復を意図したものと考えられる。しかし、苗木の流通実態（茨城県林業技術センター 2005；小山 2005；兵庫県 2007）から推察すると、これまで植栽木の種苗を選定するときに遺伝的な由来や遺伝的多様性が必ずしも配慮されたとは言えない。また、これまで広葉樹の植栽木について遺伝的な視点で調査を行った事例は多くない（津村・岩田 2006；斎藤ら 2009；小山 2011；Koyama et al. 2012）。そ

ここで本研究では、静岡県内に植栽されたブナ個体について、葉緑体DNA (chloroplast DNA; cpDNA) と核SSRの変異を調べ、それらの遺伝的な系統を推定するとともに、植栽によって造られた集団（以下、植栽集団）と天然林集団との遺伝的多様性の差異の有無を調べた。得られた結果をもとに、遺伝的な観点からブナの植栽集団が植生回復の目的に適したものかどうかを検討した。

材料と方法

試料の採取とDNA抽出

静岡県内でブナが植栽されている伊豆市、函南町、富士市（I・II・III）および静岡市6箇所を調査地とした。伊豆市の調査地では、区画により葉の大きさや開芽フェノロジーなどの特性が異なる傾向を示したため、また静岡市の調査地では、区画により植栽履歴が異なっていると考えられたため、それぞれIとIIの区画に分けて調査した。したがって、本研究では、伊豆市（I・II）、函南町、富士市（I・II・III）および静岡市（I・II）の8つの植栽集団を調査対象とした（表-1）。cpDNA解析のために、各集団から30～219個体を選び、葉あるいは冬芽を採取して試料とした（表-1）。また、核SSR解析のために、今回のcpDNA解析の結果にもとづき、静岡県内の天然林集団で確認されているハプロタイプを单一で存在していた3集団（函南町、富士市II、静岡市I）、静岡県内の天然林集団では確認されていないハプロタイプが存在していた3集団（伊豆市II、富士市III、静岡市II）の計6集団を選び、1集団当たり30～34個体の葉あるいは冬芽を採取して試料とした（表-2）。採取した試料からDNeasy Plant Mini Kit (QIAGEN)により全DNAを抽出し、以下の分析に供試した。

葉緑体DNA解析

trnL (UAA) 5'エクソンと*trnF* (GAA) の遺伝子間領域 (*trnL/trnF*)、*trnK* 全インtron (*matK* 遺伝子を含む) および*trnS* と*trnfM* の遺伝子間領域 (*trnS/trnfM*) をそれぞれポリメラーゼ連鎖反応 (polymerase chain reaction; PCR) により増幅した。*trnL/trnF* のPCR増幅のために5'-AATGCGATGCTCTAACCTCT-3'をフォワード・プライマーに、5'-GCCAGGAACCAGATTGAA-3'をリバース・プライマーに用いた（陶山未発表）。同様に、*trnK*については、5'-TTATTCTTAGCGGATCGGTCCA-3' と 5'-CCGTGCTTGCATCTTCATTG-3'を（陶山未発表）、*trnS/trnfM*についてはGrivet et al. (2001)のプライマー

表-1 静岡県内のブナ植栽集団の葉緑体DNAハプロタイプ

集団名	位置情報 ¹⁾	天然林集団と距離 ²⁾ (km)	植栽地隣接の天然林集団で検出されたハプロタイプ ³⁾		植栽地までの距離が5km以内	植栽地までの距離が2km以内	ハプロタイプ				
			植栽地までの距離が5km以内				調査個体数				
			A	B	C	E	F	E-1			
伊豆市 I	5238-26	0.7	E、E-1、O	E、E-1、O	83	83	0	0	50	9	24
伊豆市 II	5238-26	0.7	E、E-1、O	E、E-1、O	71	71	0	66	2	0	3
函南町	5239-50	1.2	E、E-1	E、E-1	56	56	0	0	56	0	0
富士市 I	5238-75	1.3	E	E	400 以上	219	0	0	0	203	16
富士市 II	5238-75	0.5	E	E	150 以上	40	0	0	0	40	0
富士市 III	5238-76	4.6	- ⁴⁾	E	500 以上	53	0	3	0	45	3
静岡市 I	5238-62	5.7	-	-	200 以上	30	0	0	0	30	0
静岡市 II	5238-62	5.7	-	-	約 50	33	33	0	0	0	0

¹⁾ 第2次メッシュコード。²⁾ 片井ら (2011) が調査した天然林集団のうち、最も近隣に位置する集団との地理的距離。³⁾ 片井ら (2011) および Katai et al. (2013) より引用した。⁴⁾ 調査したブナ天然林集団がなかったことを示す。

表-2 核マイクロサテライト座における静岡県内のブナ植栽集団の遺伝的多様性

集団名	調査個体数	対立遺伝子数 (A)	対立遺伝子の豊富さ (AR) ^{1),4)}	ヘテロ接合度の観察値 (H_0) ⁴⁾	ヘテロ接合度の期待値 (H_E) ⁴⁾	固定指數 (F_{IS}) ²⁾	
伊豆市II	34	14.23	12.56	n.s.	0.754	n.s.	0.054 *
函南町	32	12.92	11.95 **	0.837	n.s.	0.846	n.s.
富士市II	30	14.00	13.09	n.s.	0.869	n.s.	-0.008
富士市III	31	14.38	13.35	n.s.	0.832	n.s.	0.025
静岡市I	30	11.08	10.30 **	0.895	n.s.	0.782 **	-0.145 **
静岡市II	30	6.62	6.33 **	0.711	n.s.	0.684	n.s.
静岡県内天然林 7集団の平均 ³⁾	31.0	14.31	13.26	0.823		0.859	

¹⁾ 対立遺伝子の豊富さは標準サンプル数を 24 個体 (48 対立遺伝子) として計算した。²⁾ 各集団の F_{IS} について 0 からの偏りの有意性を並び替え検定 (両側) によりシーケンシャルボンフェローニ補正して調べた。³⁾ Hiraoka and Tomaru (2009) から天然林 1 集団 (Mt. Amagi) および片井ら (2011) から天然林 6 集団 (長九郎山、富士山、三国山、鳥森山、蕎麦粒山、青崩峠) の計 7 集団の 13 遺伝子座での遺伝子型データを用いて計算した。⁴⁾ 植栽集団と静岡県内天然林の計 7 集団との平均値の差について t 検定 (両側) によりシーケンシャルボンフェローニ補正して調べた。n.s. 有意差なし、* $p < 0.05$ 、** $p < 0.01$ 。

セット No.19 を用いた。PCR (反応液量 20 μ L) は DNA ポリメラーゼとして KOD Plus (Toyobo) を用い、10~30ng の全 DNA を供試した。PCR の時間と温度の条件は、最初に 94°C・2 分間の初期変性の後、98°C・15 秒 (変性)、アニーリング温度・30 秒 (アニーリング)、68°C・2 分 20 秒 (伸長) の行程を 35 サイクルとした。アニーリング 温度は *trnL/trnF* と *trnK* で 57°C、*trnS/trnf_M* で 55°C とした。得られた PCR 産物は ExoSAP-IT (GE Healthcare Bioscience ; GE) で精製後、一塩基多型 (single nucleotide polymorphism ; SNP) 検出用の鉄型とした。

cpDNA ハプロタイプを識別するため、11 種類の SNP 検出用プライマー (表-3 ; M. Takahashi unpublished) を用いて SNaPshot Multiplex Kit (Applied Biosystems ; ABI) により SNP を検出した。反応は試薬キットの説明書に従った。SAP (GE) で精製後、ABI PRISM 310 Genetic Analyzer (ABI) で電気泳動し、GeneMapper Software ver.4.0 (ABI) で解析した。cpDNA ハプロタイプは Fujii et al. (2002) による A~M に分類した (表-3)。さらに、静岡県の伊豆半島とその隣接地域に分布が確認され、この地域に固有の系統と考えられるハプロタイプ O およびハプロタイプ E のサブタイプ E-1 を分類するために、*trnK* 全イントロン中の SNP を検出するためのプライマー *trnK-R7* (5'-T₃₃ ATCTATCGAGTTCTAAATCTTGAAATT-3') および

trnS/trnf_M 中の SNP を検出するためのプライマー *trnSf_M-F8* (5' - (T)₄₄CTAGTTACCAGAACCTAAAT - 3') (Katai et al. 2013) をそれぞれ用いた。

核 SSR 解析

核 SSR 解析では、Tanaka et al. (1999) が開発した 3 座 (*mfc5*, *mfc11*, *mfc12*) と Asuka et al. (2004) が開発した 10 座 (*sfc0007-2*, *sfc0018*, *sfc0036*, *sfc0109*, *sfc0195-2*, *sfc0305*, *sfc0378*, *sfc1063*, *sfc1105*, *sfc1143*)、計 13 座を用いた。フォワード側のプライマーには蛍光標識したものを用いて、Tanaka et al. (1999) と Asuka et al. (2004) の方法で PCR 増幅を行った。ABI PRISM 310 Genetic Analyzer (ABI) で PCR 産物を電気泳動し、GeneMapper Software ver.4.0 (ABI) で遺伝子型を決定した。集団内の遺伝的多様性を評価するために、13 座の遺伝子型データをもとに、FSTAT ver. 2.9.3.2 (Goudet 2002) を用いて対立遺伝子数 (A)、対立遺伝子の豊富さ (allelic richness ; AR)、ヘテロ接合度の期待値 (H_E) と観察値 (H_0)、固定指數 (F_{IS}) を計算した。なお、AR は標準サンプル数を 24 個体 (48 対立遺伝子) として計算した。各集団の F_{IS} について 0 からの偏りが有意かどうかを、FSTAT を用いてシーケンシャルボンフェローニ補正した並び替え検定 (両側) で調べた。集団内の遺伝的多様性を静岡県内に

表-3 葉緑体DNA解析に用いた一塩基多型(SNP)プライマーと検出されるSNPにもとづくハプロタイプの分類

プライマー名	塩基配列(5'→3')	ハプロタイプ											
		A	B	C	D	E	F	G/H	I/J	K	L	M	
tmLF671_R1N	TACAATCAGATCCATTGTAAAGA	T	T	T	G	G	G	G	G	G	G	G	
tmLF159_F2N	(T) ₁₂ AAAGGATAAGGGTGCAGAGACTC	G	G	G	G	A	A	A	A	A	A	A	
tmK1754_R3N	(T) ₁₄ CTAGCATTTGACTCCGCCACCACTGAAG	T	G	G	G	G	G	G	G	G	G	G	
tmK189_F5N	(T) ₉ CGGTCCAAAACCTTGTGTTGAATTCTTGACCGCTAAAAAA	T	T	G	T	T	T	T	T	T	T	T	
tmK2089_R2N	(T) ₂₆ CTTGGACGAATTCCGAACCTACTTTTT	T	T	T	T	A	T	T	T	T	T	T	
tmLF054_F3N	(T) ₁₄ CTTACCAAGTGTGATAAACCTTCAAATTCAAGAGAAACCCCTGGAAATT	A	A	A	C	A	A	A	A	A	A	A	
tmK2353_R2	TCTATTATGAAATGTTTATTCAAGTAAGCAT	A	A	A	A	A	A	A	A	G	A	A	
tmK851	(T) ₇ GCTCATGATCATGGTTCAATAGCTACA	T	T	T	T	C	C	C	C	T	T	T	
tmK232_F4	(T) ₈ GAAATTAAAGTGGTTAAGTGAATAATGGATAGAG	C	C	C	C	C	C	C	C	T	T	C	
tmLF783_F2	(T) ₉ AAAATAAGGATGATGTCACCGGTAATGGTCGGATAGCTCAGC	T	T	T	T	T	T	T	T	T	T	C	
tmK2166_F2	(T) ₁₁ CTTTACCGAGGAAGAGGAGTTCTTGTCTTCAAGAA	C	C	C	C	C	C	C	C	G	C	C	

SNPプライマーはM. Takahashi (unpublished)によった。供試したプライマーではハプロタイプGとH、およびIとJとは識別できない。

天然分布する集団と比較するために、Hiraoka and Tomaru (2009) で解析された天然林1集団(Mt. Amagi)および片井ら(2011)で解析された天然林6集団(長九郎山、富士山、三国山、鳥森山、蕎麦粒山、青崩峠)の遺伝子型データから本研究で用いたのと同じ13座の遺伝子型データを用いて同様の計算を行い、植栽集団ごとに静岡県内の天然林7集団との間で AR 、 H_0 、 H_E の平均値に有意な差があるかどうかをシーケンシャルボンフェローニ補正した t 検定(両側)により検定した。また、前記した静岡県の6つの植栽集団、Hiraoka and Tomaru (2009) で解析された天然林集団から選定した10集団(各地方より1集団と Sado Island を除く中部地方の全集団; Kuromatsu-nai, Mts. Shirakami、Hatoma-chi Pass、Mt. Haku-san、Mt. Ohginosen、Mt. Amagi、Men-noki Pass、Mt. Ohdaigahara、Mt. Ishizuchi、Mt. Takakuma)および片井ら(2011)で解析された天然林6集団(前記と同じ)の計22集団の13座の遺伝子型データを用いて STRUCTURE 解析を行った。計算には STRUCTURE ver.2.3.1 (Pritchard et al. 2000; Falush et al. 2003) を用いた。解析は、混合モデル、 F モデル、LOCPRIOR モデルの組合せで行い、燃焼(burn-in)として50,000回試行の後、200,000回のマルコフ連鎖モンテカルロ法のサンプリングをクラスター数(K)の値(1~10)につき各10回行った。最適クラスター数は ΔK による方法(Evanno et al. 2005)により決定した。

結果

葉緑体DNA解析による植栽木のハプロタイプの分類

伊豆市I集団ではcpDNAハプロタイプE(50個体)、E-1(9個体)およびF(24個体)の3種類、伊豆市II集団ではハプロタイプB(66個体)、C(2個体)およびE-1(3個体)の3種類が存在し、また、富士市I集団ではハプロタイプE(203個体)、E-1(16個体)の2種類、富士市III集団ではハプロタイプB(3個体)、E(45個体)、E-1(3個体)およびF(2個体)の4種類が存在し、同一植栽地内に複数のハプロタイプが存在した。一方、函南町集団ではハプロタイプE(56個体)、富士市II集団ではハプロタイプE(40個体)、静岡市I集団ではハプロタイプE(30個体)、静岡市II集団ではハプロタイプA(33個体)のみが検出された(表-1)。このように、8つの植栽集団から6種類のハプロタイプ(A、B、C、E、E-1、F)が検出された。静岡県内の天然林集団には5種類のハプロタイプ(D、E、E-1、F、O)が存在することが報告されているが(片井ら2011; Katai et al. 2013)、静岡県内の天然

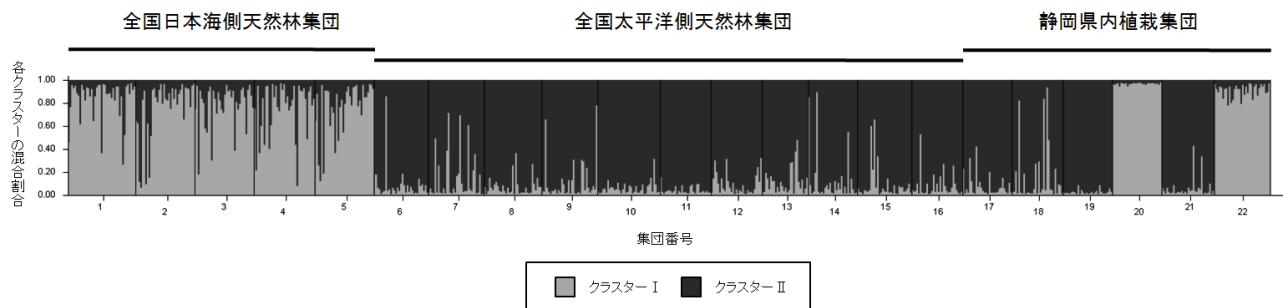


図-1 植栽集団と天然林集団における遺伝的構造。静岡県内のブナ植栽地6集団(図中の17~22の集団)、全国日本海側天然林5集団(図中の1~5の集団)および太平洋側天然林11集団(図中の6~16集団)について核SSR13座の遺伝子型にもとづいてSTRUCTURE(Pritchard et al. 2000; Falush et al. 2003)の解析を行った。図はクラスター数K=2の結果を示した。図中の6および11~16の集団は静岡県内のブナ天然林集団である。図中の1~10の集団、11~16の集団の核SSRデータはHiraoka and Tomaru(2009)、片井ら(2011)からそれぞれ引用した。図中の集団番号の集団名: 1、Kuromatsunai; 2、Mts. Shirakami; 3、Hatomachi Pass; 4、Mt. Haku-san; 5、Mt. Ohginosen; 6、Mt. Amagi; 7、Men-noki Pass; 8、Mt. Ohdaigahara; 9、Mt. Ishizuchi; 10、Mt. Takakuma; 11、富士山; 12、蕎麦粒山; 13、青崩峠; 14、鳥森山; 15、三国山; 16、長九郎山; 17、富士市II; 18、富士市III; 19、静岡市I; 20、静岡市II; 21、函南町; 22、伊豆市II。

林集団では存在しない3種類のハプロタイプ(A、B、C)も検出された。さらに、各植栽集団に隣接した天然林集団では検出されていないハプロタイプが、伊豆市I集団ではハプロタイプF、富士市I集団ではハプロタイプE-1がそれぞれ存在していた(表-1)。

核SSR解析による集団内の遺伝的多様性と遺伝的系統関係の推定

静岡市I集団の AR と H_E はいずれも静岡県内の天然林集団の平均値と比べて低かった(表-2)。また、静岡市II集団および函南町集団の AR も県内の天然林集団の平均値と比べて低かった。静岡市II集団の H_E は13座の平均値が0.684と調査した植栽集団の中で最も低い値を示したが、県内の天然林集団の平均値との間に有意差はなかった。この植栽集団のmfc12座の値が0.033と他の座の値よりも低い値であったため、この座を除いて再度検定した結果、県内の天然林集団の平均値との間に有意差($p < 0.05$)が認められた。各集団の F_{IS} は-0.145から0.054の範囲内にあった。そのうち伊豆市II集団は、 F_{IS} が0より有意に高く、静岡市I集団は0より有意に低かった。

6つの植栽集団を含む22集団でのSTRUCTURE解析を行った結果、 ΔK はクラスター数 $K=2$ のときに最大となつた。伊豆市IIおよび静岡市IIの集団の全個体は、日本海側に天然分布するブナ集団で構成比率の高いクラスター

Iが優占し、集団として日本海側のブナ天然林集団と同じ系統に分類されることを示した(図-1)。特に、静岡市II集団では全個体がクラスターIの構成比率が0.94以上であった。一方、函南町、富士市IIおよび静岡市I集団の全個体は、太平洋側に分布するブナ集団で構成比率の高いクラスターIIが優占していた(図-1)。また、富士市III集団でも多くの個体がクラスターIIに割り当てられたが、3個体のみクラスターIの構成比率が高かつた。これらの個体のうち、2個体はハプロタイプB(クラスターIの比率は0.936と0.842)であり、もう1個体はハプロタイプE(クラスターIの比率は0.823)であった。この集団でハプロタイプBを示した3個体のうち、上記以外の1個体ではクラスターIIの比率がIを上回った(クラスターIIの比率は0.769)。

考 察

静岡県内のブナ植栽集団の遺伝的系統

本研究では、静岡県内に植栽によって造られたブナ植栽集団を対象に調査を行ったところ、県内に天然分布しない3種類のcpDNAハプロタイプ(A、B、C)を保有する系統が植栽されていた。ハプロタイプAは静岡市II集団に、ハプロタイプBは伊豆市II集団および富士市III集

団に、ハプロタイプCは伊豆市Ⅱ集団でそれぞれ検出された。ハプロタイプA、B、Cの系統が天然分布する地域は、それぞれ北海道から東北地方の日本海側、北海道から山陰地方にかけての日本海側地域、山陰地方であることから (Fujii et al. 2002 ; M. Takahashi unpublished)、他地域産の種苗が静岡県内に流通し、植栽されたものと考えられた。伊豆市Ⅱおよび静岡市Ⅱ集団の各個体はcpDNAハプロタイプだけではなく、核DNAも日本海側に分布する天然林集団を構成するクラスターの割合が高く、静岡県の天然林集団の遺伝的組成とは異質であった。さらに、富士市Ⅲ集団にはハプロタイプBの系統が3個体確認されたが、これらのうち2個体の核DNAは日本海側に分布する天然林集団と同様のクラスター組成を保有していた。このように、現在、静岡県内に植栽されているブナ植栽集団には、静岡県内の天然林集団とは全く異なる遺伝的系統のものが含まれていることが明らかとなった。本研究以外にも、植栽集団が近隣の天然林集団とは異なる遺伝的系統であった事例が報告されている (Koyama et al. 2012)。これらの植栽集団の遺伝的情報とブナの苗木の流通実態 (茨城県林業技術センター 2005 ; 小山 2005 ; 兵庫県 2007) から推察すると、本県だけではなく、他のブナ植栽地においても他地域由来の苗木が植栽されている可能性が考えられる。さらに、伊豆市Ⅰ集団や富士市Ⅰ集団では隣接した天然林集団では検出されないハプロタイプが存在したことから、これらの植栽地での種苗が静岡県内産であった場合でも、植栽地から離れた地域の遺伝的系統の異なる種苗が用いられて植栽されていた可能性がある。

このような産地を考慮しない種苗移動への対策として種苗の移動区域のガイドラインや保全単位の提案があり (津田 2010)、遺伝的変異に注目した考え方の一つとしてESUがある。これにはいくつかの考えが提唱され (Fraser and Bernatchez 2001)、Moritz (1994) は種内の管理単位を遺伝マーカーによる遺伝的変異の情報を用いて決定することを提案し、オルガネラDNAで明確な分化(単系統)を示し、また核の遺伝子座でも対立遺伝子頻度で明瞭な分化を示すならば、それらの集団は別々のESUとすべきとしている。本研究で調査した2つの集団 (伊豆市Ⅱおよび静岡市Ⅱ) は、cpDNAマーカーと核SSRマーカーの複数の遺伝マーカーにおいて、静岡県内の天然林集団とは遺伝的に異なっていた。これは、静岡県の天然林集団とは異なるESUに由来する個体が植栽されていたことを示すものである。日本海側の遺伝的系統であった伊豆市Ⅱおよび静岡市Ⅱの集団に隣接して、太平洋側の遺伝的系統であった伊豆市Ⅰおよび静岡市Ⅰの集団があり、将

来、これらの集団間で交配が起こる可能性がある。また、伊豆市および静岡市の植栽地と最も近隣に位置する天然林集団との地理的距離はそれぞれ0.7kmと5.7kmであり、ブナの花粉は2km以上飛散して種子生産に寄与する場合があり (沼野・陶山 2006)、さらに、ブナ属の花粉は約100km離れた場所まで風散布されること (Igarashi 1987) から考えると、これらの個体が周囲の天然林集団の個体と交配し、天然林ではまれな太平洋側と日本海側との交雑個体が生じ、遺伝子レベルの攪乱を生じる可能性があることを示唆していると思われる。もしそのようなことが起これば、交雑個体やその後代において遠交弱勢が発現し、集団が衰退していく恐れがある (Hufford and Mazer 2003 ; 河村ら 2009)。また、地域適応性の視点において、ブナの移植試験により日本海側産の苗木を太平洋側地域に植栽すると、先枯れが多く発生して樹高成長が悪くなることが報告され (小山 2012)、本研究で日本海側の系統と判定された2つの植栽集団 (伊豆市Ⅱおよび静岡市Ⅱ) でも同様の環境不適応を示す可能性がある。立地条件が異なるが、隣り合わせに植栽されている伊豆市Ⅰと伊豆市Ⅱの集団では、伊豆市Ⅱ集団の方が葉の日焼けや枝の先枯れの発生程度などが高い傾向にあった (片井ら未発表)。日本海側の系統が植栽されている伊豆市Ⅱおよび静岡市Ⅱの集団では、植栽個体やその後代では生育面で問題が危惧される。以上の議論にもとづくと、本研究で調査した植栽集団の植栽目的は明確ではなかったが、伊豆市Ⅱおよび静岡市Ⅱの集団は、遺伝的な観点から植生回復の目的には適したものではないと考えられる。

静岡県内のブナ植栽集団の遺伝的多様性

本研究で調査したブナ植栽集団には、天然林集団と比べて AR が低い3つの集団 (静岡市Ⅰ、静岡市Ⅱ、函南町) があり、さらに静岡市Ⅰ集団および静岡市Ⅱ集団では H_E も低かった。その要因として下記の2つのうちどちらか一方、あるいは両方が考えられる。まず、母樹林自体の遺伝的多様性レベルが影響した可能性である。静岡市Ⅱ集団のcpDNAハプロタイプはAであり、これは北海道から東北地方の日本海側に分布する (Fujii et al. 2002)。これらの地域を含む東北日本のブナ集団は西南日本のブナ集団と比べて集団内変異が低い傾向にある (Hiraoka and Tomaru 2009)。このため、静岡市Ⅱ集団で集団内変異が低い傾向にあるのは、遺伝的多様性のレベルが低い地域の集団から採取した種子を用いて育苗された苗木を植栽したためではないかという可能性である。もう一つの可能性は、苗木の育成に用いた種子の種子親数が少なかつた可能性である。種子親数が少ない場合、花粉親は周囲

の個体から花粉を介して多様な対立遺伝子が供給されたとしても、種子親由来の対立遺伝子が限られることで、種子の遺伝的多様性が低下すると考えられる。静岡市I集団および函南町集団では、後者のような理由により、遺伝的多様性が低下した可能性があるのではないかと思われる。

植生の回復や復元を目的として樹木が植栽された場合、植栽木が健全に生育して成林するだけでなく、天然更新により次世代以降も存続していくことが望まれる。ここでは、遺伝的な視点から植栽木の健全な生育について考えてみたい。ブナは、自殖した場合にはほとんどの種子がシイナになる(河野・向田 1994)。また、自殖以外の二親性近親交配でも近交弱勢が現れるとしている(向井 2008)。このような種では、集団サイズの減少は遺伝的多様性の減少をもたらすだけでなく、近交弱勢リスクの増大や、ひいては適応度の低下につながることが危惧される(Frankham et al. 2007)。植栽集団の場合、種苗生産に用いた種子の矮小な遺伝子プールや植栽集団の孤立によってもたらされるボトルネックの影響で遺伝的多様性が低下するリスクもある(津田 2010)。種苗生産に用いた種子の矮小な遺伝子プールでは、育苗に用いる種子の採取時に限られた個体数の母樹から種子採取した場合に、種子段階において遺伝的変異がすでに減少している状況にあると考えられる。また、周囲に天然林集団が分布しない地域に植栽されることもあり、そのような場合には周囲からの遺伝子流動による遺伝的変異の上昇を期待することができない。このような場合、植栽後の遺伝的多様性の程度は、世代が進むにしたがって減少する傾向を示すものと推測されることから、植栽時の遺伝的多様性の程度は、将来世代の遺伝的多様性の相対的大さに影響する可能性がある。そのため、遺伝的多様性を維持した植栽集団にするためには、造成時に近隣の天然林集団と同程度の遺伝的多様性の高い種苗を確保して植栽する必要がある。しかしながら、本研究で遺伝的多様性について調査した6つの植栽集団のうち半数の3集団が天然林集団と比べて低かった。したがって、これら3集団は、遺伝的多様性の視点から問題があるだろう。今後、植栽計画時に育苗に用いる種子の遺伝子プールの遺伝的多様性を評価し、植栽集団の将来の遺伝的多様性を見据えた上で、育苗・植栽を進めることができると望まれる。また、植栽時の苗木の遺伝的多様性が高い場合でも、植栽集団の個体数が少なければ、遺伝的多様性が低下すると予測される(Frankham et al. 2002)。植栽する際には、遺伝的多様性が高い苗木を確保するだけではなく、個体の成長による個体間競争により個体数が減少することも勘

案して植栽計画(植栽面積・植栽密度)を立案する必要があると考えられる。

謝 辞

本研究を行うにあたり、東北大学陶山佳久准教授には有用な助言をいただいた。静岡県内のブナ植栽集団を管理する各位には試料採取にあたり便宜を図っていただいた。ここに記して謝意を表する。なお、本研究は静岡県プロジェクト研究事業により実施した。

引用文献

- Asuka Y, Tani N, Tsumura Y, Tomaru N (2004) Development and characterization of microsatellite markers for *Fagus crenata* Blume. Molecular Ecology Notes 4: 101–103
- Deguilloux MF, Pemonge MH, Petit RJ (2004) DNA-based control of oak wood geographic origin in the context of the cooperage industry. Annals of Forest Science 61: 97–104
- Eriksson G, Andersson S, Eiche V, Ifver J, Persson A (1980) Severity index and transfer effects on survival and volume production of *Pinus sylvestris* in Northern Sweden. Studia Forestalia Suecica 156: 1–32
- Evanno G, Regnaut S, Goudet J (2005) Detecting the number of clusters of individuals using the software STRUCTURE: a simulation study. Molecular Ecology 14: 2611–2620
- Falush D, Stephens M, Pritchard JK (2003) Inference of population structure using multilocus genotype data: linked loci and correlated allele frequencies. Genetics 164: 1567–1587
- Frankham R, Ballou JD, Briscoe DA (2007) 保全遺伝学入門. 西田睦監訳, 文一総合出版, 東京
- Fraser DJ, Bernatchez L (2001) Adaptive evolutionary conservation: towards a unified concept for defining conservation units. Molecular Ecology 10: 2741–2752
- Fujii N, Tomaru N, Okuyama K, Koike T, Mikami T, Ueda K (2002) Chloroplast DNA phylogeography of *Fagus crenata* (Fagaceae) in Japan. Plant Systematics and Evolution 232: 21–33
- Goudet J (2002) FSTAT(ver.2.9.3.2). <http://www2.unil.ch/popgen/softwares/fstat.htm>
- Grivet D, Heinze B, Vendramin GG, Petit RJ (2001) Genome walking with consensus primer: application to the large single

- copy region of chloroplast DNA. *Molecular Ecology Notes* 1: 345–349
- 萩原信介 (1977) ブナにみられる葉面積のクラインについて. *種生物学研究* 1: 39–51
- 長谷川幹夫・相浦英春 (2009) 豪雪地のブナ人工林における若齢期の霜害と群落構造との関係. 富山県農林水産総合技術センター森林研究所研究報告 1: 10–15
- 橋詰隼人・李廷鎬・山本福壽 (1996) ブナの開芽期の产地および家系による差異. *日本林学会誌* 78: 363–368
- Hiraoka K, Tomaru N (2009) Genetic divergence in nuclear genomes between populations of *Fagus crenata* along the Japan Sea and Pacific sides of Japan. *Journal of Plant Research* 122: 269–282
- Hufford KM, Mazer SJ (2003) Plant ecotypes: genetic differentiation in the age of ecological restoration. *Trends in Ecology and Evolution* 18: 147–155
- 兵庫県 (2007) 安全・安心な広葉樹種苗による造林事業の展開—郷土の広葉樹種苗安定供給体制整備検討委員会報告書—. 兵庫県, 神戸
- 茨城県林業技術センター (2005) 茨城県内の広葉樹の生産状況. 茨城県林業技術センター資料 29: 1–48
- Igarashi Y (1987) Pollen incidence and wind transport in central Hokkaido (II). *Research Bulletins of the College Experiment Forests Hokkaido University* 44: 477–506
- 梶幹男・高橋康夫 (1999) 東京大学北海道演習林におけるブナ産地別フェノロジー—1998年の開葉期と晩霜害—. *日本林学会北海道支部論文集* 47: 54–57
- Kanno M, Yokoyama J, Suyama Y, Ohyama M, Itoh T, Suzuki M (2004) Geographical distribution of two haplotypes of chloroplast DNA in four oak species (*Quercus*) in Japan. *Journal of Plant Research* 117: 311–317
- 片井秀幸・高橋誠・平岡宏一・山田晋也・山本茂弘・加藤公彦・袴田哲司・戸丸信弘 (2011) 葉緑体DNAと核マイクロサテライト変異にもとづく静岡県内ブナ集団の遺伝的系統の推定. *日本森林学会誌* 93: 73–78
- Katai H, Takahashi M, Hiraoka K, Yamada S, Tomaru N (2013) Indigenous genetic lineages of *Fagus crenata* found in the Izu Peninsula suggest that there was one of refugia for the species during the last glacial maximum. *Journal of Forest Research* 18: 418–429
- 河村功一・片山雅人・三宅琢也・大前吉広・原田泰志・加納義彦・井口恵一朗 (2009) 近縁外来種との交雑による在来種絶滅のメカニズム. *日本生態学会誌* 59: 131–143
- 河野耕蔵・向田稔 (1994) ブナの種内交配における堅果生産能力. *日本林学会東北支部会誌* 46: 117–120
- 小山泰弘 (2005) 長野県における広葉樹苗木の生産流通実態. 林木の育種 特別号: 17–19
- 小山泰弘 (2011) 長野県におけるブナ人工林の地理的変異とその影響—健全な広葉樹林整備のための地域集団における遺伝的多様性の研究—. 長野県林業総合センター研究報告 25: 45–64
- Koyama Y, Takahashi M, Murauchi Y, Fukatsu E, Watanabe A, Tomaru N (2012) Japanese beech (*Fagus crenata*) plantations established from seedlings of non-native genetic lineages. *Journal of Forest Research* 17: 116–120
- 小山泰弘 (2012) ブナの保全単位の設定に関する保全遺伝学的研究. 名古屋大学大学院生命農学研究科博士論文
- 黒田吉雄・内田煌二・佐藤美穂 (2001) ブナ・ミズナラの開芽・開葉に与える晩霜の影響. *森林立地* 43: 75–82
- Moritz C (1994) Applications of mitochondrial DNA analysis in conservation: a critical review. *Molecular Ecology* 3: 401–411
- 向井謙 (2008) ブナの受粉の分子生態学—自家不和合性と近交弱勢—. 寺澤和彦・小山浩正編, *ブナ林再生の応用生態学*. 文一総合出版, 東京, pp 71–79
- 中田誠・中山昇 (1995) 産地の異なるブナの成育状況とフェノロジー. 新潟大学農学部演習林研究報告 28: 17–28
- 沼野直人・陶山佳久 (2006) 残存ブナ個体群における遺伝的多様性と空間的遺伝構造の大面積調査. 複合生態フィールド教育研究センター報告 22: 31–37
- 布川耕市・塚原雅美 (2005) 産地別ブナの開葉時期. 新潟県森林研究所研究報告 46: 19–22
- Okaura T, Harada K (2002) Phylogeographical structure revealed by chloroplast DNA variation in Japanese Beech (*Fagus crenata* Blume). *Heredity* 88: 322–329
- Okaura T, Quang ND, Ubukata M, Harada K (2007) Phylogeographic structure and late Quaternary population history of the Japanese oak *Quercus mongolica* var. *crispula* and related species revealed by chloroplast DNA variation. *Genes & Genetic Systems* 82: 465–477
- Pritchard JK, Stephens M, Donnelly P (2000) Inference of population structure using multilocus genotype data. *Genetics* 155: 945–959
- 林野庁 (2012) 平成23年度森林・林業白書. <http://www.rinya.maff.go.jp/j/kikaku/hakusyo/23hakusyo/index.htm>
- 斎藤真己・長谷川幹夫・中島春樹 (2009) 富山県における堅果

- るケヤマハンノキ天然林の遺伝的分化に基づく種苗配布区域の検討と地域性種苗の生産体制の安定化. 日本森林学会誌 91: 173–177
- Savolainen O, Pyhäjärvi T, Knürr T (2007) Gene flow and local adaptation in trees. Annual Review of Ecology, Evolution, and Systematics 38: 595–619
- 森林総合研究所 (2011) 広葉樹の種苗の移動に関する遺伝的ガイドライン. 森林総合研究所, つくば
- Tanaka K, Tsumura Y, Nakamura T (1999) Development and polymorphism of microsatellite markers for *Fagus crenata* and the closely related species, *F. japonica*. Theoretical and Applied Genetics 99: 11–15
- Tomaru N, Takahashi M, Tsumura Y, Takahashi M, Ohba K (1998) Intraspecific variation and phylogeographic patterns of *Fagus crenata* (Fagaceae) mitochondrial DNA. American Journal of Botany 85: 629–636
- 戸丸信弘 (2008) ブナ集団の遺伝的変異と遺伝的構造 –地史的分布変遷の影響–. 寺澤和彦・小山浩正編, ブナ林再生の応用生態学. 文一総合出版, 東京, pp 187–211
- Tsuda Y, Kimura M, Kato S, Katsuki T, Mukai Y, Tsumura Y (2009) Genetic structure of *Cerasus jamasakura*, a Japanese flowering cherry, revealed by nuclear SSRs: implications for conservation. Journal of Plant Research 122: 367–375
- 津田吉晃 (2010) 森林樹木の遺伝的多様性保全と生態リスク. 日本生態学会誌 60: 349–359
- 津村義彦・岩田洋佳 (2006) 遺伝的データを用いた緑化のガイドラインとそれにに基づく三宅島の緑化計画. 亀山章監修, 小林達明・倉本宣編, 生物多様性緑化ハンドブック. 地人書館, 東京, pp77–89
- 津村義彦 (2010) 広葉樹種苗配布の遺伝的ガイドライン. 林木の育種 235: 9–12
- 吉丸博志 (2004) 広葉樹の植林における遺伝子攪乱–地域性消失の危惧–. 林業技術 748: 3–7