# カラマツ先枯病菌の培地上における胞子形成

# 伊藤一雄心•林弘子鸣

Kazuo Itô and Hiroko Hayashi: Sporulation of Guignardia laricina (Sawada) Yamamoto et K. Ito on artificial culture media

要 旨:本菌の培地上における胞子(柄胞子)形成の良否は菌株によっていちじるしい相違があり, 供試 42 菌株中胞子形成が認められるものはわずかに 15 菌株にすぎず, これらの中にも形成程度に大きな差があり,また胞子形成の適温にも菌株によって高低が認められる。したがって,多量の胞子を得るためには使用菌株の選択がまず第一に重要なことである。

用いる培地としては原・伊藤培地で所期の目的が達せられて、1 試験管斜面培地当たり  $10^4$ ~ $10^6$  の 胞子が得られ、この培地にカラマツ枝葉熱湯加出物や  $V_8$  ジュースを添加しても胞子形成量は増加することなく、むしろ菌糸の生育が盛んになることと対照的に胞子形成は不良になる。そして、培地上に形成された胞子を接種源として培地に移植し、それぞれの菌株の適温( $15^\circ$ ~ $20^\circ$ Cあるいは  $20^\circ$ ~ $25^\circ$ C)で 2 週間培養することによって常に多量の胞子を形成させることができる。

本菌の場合,変温処理あるいは光線の有無は胞子形成に影響を及ぼすことはないようであるが,ただ接種源菌叢を $2\sim3$ 週間低温( $0^{\circ}$ C)処理することは,その後の胞子形成を促進する場合があるらしい。

接種源として胞子を用いれば常に多量の胞子が形成されるが、胞子形成が普通見られないジャガイモ寒天培地に長期間培養した老成菌叢を接種源とした場合には通常胞子形成は認められない。このような、いったん胞子形成能力を失なった菌糸から、ふたたびおう盛な胞子形成をもたらすには特殊な培養法を必要とする。すなわち、菌糸を原・伊藤培地に移植、25°C で数週間培養して生じた菌叢の気中菌糸を除き、下方の固い菌叢をひっかいてその一部を培地に移植、これを数回くり返す。やがて菌叢に柄子殻状菌糸塊が生じたら、これを細かく粉状にして新たな培地の全面に塗りつけるように移植することを数回くり返し、菌叢にかなりの量の柄子殻・胞子が形成されたら、胞子浮游液を作り、これを用いて次の移植を行ない、15°C で2週間培養し、基面に形成された胞子によってこれを数回くりかえす、継続移植培養法によってふたたびおう盛な胞子形成能力を回復させることができる。

#### 緒 言

カラマツ先枯病菌 Guignardia laricina (SAWADA) YAMAMOTO et K. ITO (Syn. Physalospora laricina SAWADA) は寄主上に子嚢製世代のほか柄子穀世代 Macrophoma を有すをものである (魚住 19618),伊藤 19634)。本病は子嚢胞子および柄胞子によって伝播するものであるから,人工接種試験および防除薬剤のスクリーニング・テストなどには胞子によるのが最も自然であることはいうまでもない。しかし,本菌は一般に人工培地上における胞子形成がきわめて不良な菌類に属し,魚住 (1961)8)は斉藤氏しょう油寒天およびジャガイモ寒天上で約 60 日後に子嚢胞子を,また横田 (1962)9)も同じ培地上で1~2の菌株に限って柄胞子の形成を報じているが,いずれもごく少量にすぎなかったようである。

本病に関する諸種の実験を能率的に遂行するには、欲する時に、欲する量の胞子を得られることが望ま しく、この目的のために胞子 (柄胞子) を多量に形成する人工培地の組成が検討され、ごく限られた菌株

<sup>1970</sup>年 10月 20日受理

<sup>(1)(2)</sup> 林業試験場保護部

Table 1. 供 試 岗 株 記 錄 一 覧 表 Data of stock cultures of *Guignardia laricina* used in the study

卤株番号	寄 註		分離源	分離年月日	<del></del>
Stock No.	Host	Locality	Source of isolation	Date of isolation	Remark
GM- 5	ニホンカラマツ (造林木)	宮城県玉造郡鳴子町	子囊胞子	VII-29 '58	
// - é	" ( " )	北海道函館営林署管內	"	V-6 '59	
n - 7	〃 (防風林)	秋田市外豊島	"	V-6 '59	
<i>n</i> - 8	〃 (3年生)	青森県野辺地町	"	V-24 '61	
<i>11</i> - 9	" (4年生)	<i>"</i>	"	VII-1 '61	東北支場分離
	" (8年生)	岩手県二戸郡小繋	柄胞子	VII-26 '61	<i>"</i>
	オウシュウカラマツ (2 年生)	盛岡市下厨川	//	IX-1 '61	″
<i>n</i> −12	ニホンカラマツ (造林木)	北海道白老営林署管内	子囊胞子	XII-15 '59	=KPS43-21 (横田)
// -13	" ( " )	北海道俱知安林務署管内	"	III-7 '60	$=SPS-5 \qquad (")$
// -14	チュウセンカラマツ ( 〃 )	"	"	VII-13 '60	=Lks-2 ( " )
// -15	グイマツ ( 〃 )	"	"	VII-13 '60	$=LGs-4 \qquad (")$
// -16	オウシュウカラマツ (5 年生)	北海道美唄市光珠内	柄胞子	IX-27 '60	=Lds-8 ( " )
<i>n</i> −18	グイマツ (2年生)	北海道天塩営林署管内	"	IX-26 '60	=TMS-4 (")
	ニホンカラマツ (造林木)	北海道様似 60 林班	病 組 織	<b>Ⅲ</b> -22 '61	=Sa-60 ( " )
// <b>-</b> 20	" ( " )	宮城県玉造郡鳴子町	柄胞子	VII-8 '58	
<i>11</i> −21	" ( " )	北海道函館営林署管内	"	V-6 '59	
<i>''</i> −22	" ( " )	〃 苫小枚営林署管内	_	XI-9 '61	IM-1 (横田)
// <b>-23</b>	<i>"</i>	"	柄 胞 子	X-30 '61	北海道支場分離
<i>n</i> −24	<i>"</i>	″	子囊胞子	' "	<i>"</i>
<b>// -2</b> 5	"	"	_	"	"
<i>n</i> −26	"	福島県田村郡常葉町国有 林	柄胞子	X-4 '63	
<i>11</i> −27	"	〃 信夫郡吾妻村高津 森山	子囊胞子	X-28 '63	
<i>n</i> −28	" (4年生)	北海道白老営林署虎杖浜	病組織	XII-2 '59	= K31-02(横田)
// -29	〃 (7年生)	岩手県岩手郡岩手町県行 造林地	柄胞子	VII-5 '65	東北支場 No. GI-20
<pre>// −31</pre>	オウシュウカラマッ (8年生)	盛岡市下厨川東北支場第 二苗畑	"	VIII-18 '65	и <b>-2</b> 2
// -32	ニホンカラマツ (15年生)	岩手県二戸郡松尾村竜ケ 森	"	<i> </i>	<i>"</i> −23
<i>n</i> −33	オウシュウカラマツ (7年生)	盛岡市下厨川東北支場	柄胞子	WI-18 '65	<i>n</i> -25
// -34	ニホンカラマツ (4年生)	岩手県二戸郡安代町安比	"	VIII-28 '65	<i>n</i> −26
<i>n</i> −35	アメリカカラマツ (7年生)	盛岡市下厨川東北支場	"	VII-18 '65	<i>''</i> -72
<i>″</i> −36	グイマツ×ニホン カラマツ (3年生)	"	"	"	<i>n</i> −29
<i>n</i> −37	ニホンカラマツ (2年生)	福島県石城郡三和村三阪	子囊胞子	X-7 '65	
<i>''</i> −38	"	福島県和馬郡浪江町	″	<b>"</b> 1	

菌株番号 Stock No.	寄	il: Host	採 集 地 Locality	分離源 Source of isolation	分離年月日 Date of isolation	備 考 Remark
// <b>-3</b> 9	ニホン	カラマツ (12年生)	福島県猪苗代町長坂	子囊胞子	X-7 '65	
	"	(昭.35年) 植 栽)	北海道室蘭営林署 386 林 班	"	IX-16 '65	北海道支場 No. NG-1
// -41	"	(昭.35年) 春 植)	"	"	"	// -4
// -42	"		福島県郡山市湖南町	"	<b>Ⅲ</b> −12 '66	
// -43	"	(2年生)	北海道岩内郡岩内営林署 発足苗畑	"	X-15 '66	
// -44	"	(5年生)	新潟県岩船郡朝日村布部	柄胞子	IX-24 '66	
<i>″</i> −45	"	(9年生)	栃木県那須郡那須町大島 国有林	子囊胞子	VII-23 '69	
<i>''</i> -46	"	( " )	"	"	"	
// -47	"		福島県福島市大笹生爼板 山	病組織	VIII−1 '69	
// -48	オウシ	ュウカラマツ	長野県小諸市出水林木育 種場	子囊胞子	VII-18 '69	

についてではあるが、まずまず満足すべき結果が得られた(原・伊藤 19631))。

この培地は原・伊藤培地(以下 HIA)とよばれ,次の組成を有する。

	粉末酵母	母エキス (大五栄養化学 K K)	3 g
	可溶性力	デンプン	10 g
(	MgSO <sub>4</sub>	• 7H <sub>3</sub> O 0	. 25 g
	寒	天 (日本海藻工業KK)	15 g
	蒸 留	水	11

pH 7.0 に補正

ところがその後、特定の菌株を HIA に移植した場合、いつでも同一程度に胞子が形成されるとは限らず、時によりまた人によりその形成量にはなはだしい差が生じ、極端な場合には胞子形成がほとんど全く見られないことすらあるといわれた。それで、改めて本菌の培地上における胞子形成条件についてくわしく検討を加え、常に所期の好結果が得られる培養方法を明らかにし、また胞子の形成が全く見られなくなった古い培養菌糸から、限られた菌株ながら多量の胞子が得られ、さらにかつては培地に胞子を形成しないとされた菌株のいくつかについても、多量の胞子を形成させることが可能になったので、ここにその実験の大要を報告する。

本研究を行なうにあたり、本菌の貴重な培養菌株を提供された北海道支場樹病研究室長横田俊一博士および東北支場樹病研究室長佐藤邦彦博士ならびに同研究室員各位に謝意を表す。

### 本研究に用いた培養菌株

供試菌株の記録は Table 1 にしめすとおりである。

なお、原・伊藤 (1963)<sup>1)</sup> は GM-5~GM-19 の 15 菌株を供試し、これらのうち GM-8 および GM-11 の 2 菌株に胞子形成を認め、GM-8 が GM-11 よりも胞子形成能力がすぐれているとして、GM-8 について定量的実験を行なっている。

# 胞子形成に及ぼすカラマツ枝葉抽出液の影響

HIA にカラマツ枝葉抽出液を添加することが胞子形成を良好にするかどうかを知るために 次の実 験を行なった。

Table 2. カラマツ枝葉抽出液加用培地の組成 Compositions of HARA-Ito's agar containing various amounts of larch-shoot decoction

培 地 Agar medium 成 分 Element	0	I	П	Ш
粉末酵母エキス	3 g	3 g	3 g	3 g
可溶性デンプン	10	10	10	10
MgSO₄ • 7H₂O	0. 25	0.25	0.25	0.25
寒	15	20	20	20
蒸 留 水	1000	900	700	500
カラマツ枝葉抽出液	0	100	300	500

pH .....7.0

Table 3. 胞子形成に及ぼすカラマツ枝葉抽出液の影響—1 Effect of larch-shoot decoction on sporulation of the fungus—1

菌 株 Stock No.	培 地 Medium	遠 Macroscopic appearance of colony	柄 子 殼 形 成 Degree of pycnidium production
	0	全面に発育、気中菌糸白色で少ない	<del>11:</del>
GM-8	I	Oよりも発育良好	<del>  +</del>
Givi-6	П	発育はさらに良好で、気中菌糸が多量	+
	ш	<i>"</i>	+
	0	菌叢灰色,直径25~35㎜, 気中菌糸は短い	<del>III</del>
GM-11	I	" 気中菌糸はやや長い	++
Givi-11	п	"	+
	ш	」	+

Table 4. 胞子形成に及ぼすカラマツ枝葉抽出液の影響—2 Effect of larch-shoot decoction on sporulation of the fungus—2

菌 株 Stock No.	温 度 Temperature (°C)	培 地 Medium	柄 子 殼 形 成 Degree of pycnidium production	
		0	#	
	27	I	<del>    </del>	
		П	##	
GM-8		III	##	
G 0		0	<del>   </del>	
	. 20	I	++	
	20	П	+	
		Ш	+	

### 供試菌株 GM-8, GM-11

実験方法 針葉がついたままのカラマツ小枝 100g を細かくきざみ、これを熱湯 11 中に投じ、その後は冷却するにまかせて 24 時間放置して抽出液 (pH4.4) を得た。この抽出液を Table 2 にしめすとおり HIA に添加し、試験管斜面培地とする。

各菌株の HIA 上茵叢の小片を各斜面培地に移植し、2週間,27°C あるいは 20°C にそれぞれ保つ。

実験結果 2回の実験結果は Table 3~4 にしめすとおり、添加抽出液量が多くなれば菌糸の発育が良好になる反面、胞子形成は不良になる傾向が見られ、カラマツ枝葉抽出物を添加することによって胞子形成が促進される現象は認められなかった。

### V<sub>8</sub> 培地上における胞子形成

諸種の菌類の胞子形成培地として 賞用されている V<sub>8</sub> ジュース (Cocktail vegetable juice, Campbell Soup. Co.) が、本菌の場合にも好結果をもたらすかどうかを知るために次の実験を行なった。

供試菌株 GM-11, GM-8

### 培地の組成

1	( トウモロ	- コシ煎汁*	1 /
J	V <sub>8</sub> ジュ	-х ······	20 cc
		• 7H <sub>2</sub> O (	
	寒	灭	20 g

pH 5.6∼6.0

実験方法 使用試験管の太さをそろえ、培地を 10 cc ずつ分注し、殺菌後一定の高さの枕木に並べて傾斜をそろえ、培地斜面の表面積を等しくした。

Table 5. V<sub>8</sub> 培地における胞子形成―1 (菌株 GM-11) Sporulation of the fungus on V<sub>8</sub>-juice agar―1 (Stock No. GM-11)

培 地	胞  子  形  成  数	平 均
Medium	Number of sporcs produced×104	Averaged
V <sub>8</sub> • agar HIA	96, 66, 112, 54, 68, 75, 77, 32, 83, 77 133, 251, 145, 166, 153, 131, 132, 132, 93, 125	$74 \times 10^4$ $146 \times 10^4$

HIA...HARA-ITO's agar

Table 6. V<sub>8</sub> 培地における胞子形成一2 (菌株 GM-8) Sporulation of the fungus on V<sub>8</sub>-juice agar—2 (Stock No. GM-8)

培 地 Medium	胞  子  形  成  数 Number of spores produced×10⁴	平 均 Averaged
V <sub>8</sub> • agar		+
HIA	83, 43, 45, 72, 42, 67, 71, 82, 64, 83	65×10 <sup>4</sup>
PDA		-

PDA...Potato dextrose agar

<sup>\*</sup> トウモロコシ 50g を蒸留水 11 に投じて煮沸, その煎汁を供試

形成胞子数の算定には斜面培地に殺菌水 1 cc を注ぎ、白金耳で菌叢の表面を軽くこすり、殺菌水に胞子を浮游させ、よく振ってから小型試験管に移し、 Thoma 血球計算器に滴下、400 区画の胞子数を算え $\times 10^4$  すると 1 cc 中の胞子数となる。斜面培養  $10 \text{ 本の平均値をもって形成胞子数とした。なお、以下の実験においても形成胞子数の算定はこの方法による。$ 

本実験には  $V_8$  培地と比較するために HIA およびジャガイモ寒天培地 (以下 PDA) を用い, あらか じめ HIA に形成された胞子の浮游液を同一量白金耳で培地面に接種、 $25\,^{\circ}$ C、2 週間後に形成胞子数の算定を行なった。

実験結果 2回の実験結果は Table 5 $\sim$ 6 のとおりで、本菌の場合  $V_8$  ジュースが胞子形成を良好にする現象は認められず、これに対して HIA 上では多量の胞子が形成され、また PDA では全く形成されなかった。

### 胞子形成に及ぼす温度の影響

### 1. 定 温

供試菌株 GM-8, GM-11, GM-25, GM-28

実験方法 HIA に形成された菌糸と胞子を新たな HIA 斜面 培地に移植し、15°, 20°, 25°, 27° および  $30^{\circ}$ C のそれぞれに保ち、2週間後に形成胞子数を算定した。

実験結果 この実験結果をかかげれば Table 7 のとおりで、GM-8 では  $25^\circ \sim 27^\circ \text{C}$  で、これに対して GM-11 では  $15^\circ \sim 20^\circ \text{C}$  で胞子形成が良好な傾向が認められ、また GM-25 および GM-28 では  $15^\circ \text{C}$  と  $25^\circ \text{C}$  で差がなかった。すなわち、菌株が異なれば胞子形成適温にちがいのあることが知られ、GM-11 は比較的低温において胞子の形成がすぐれていた。

Table 7. 胞子形成に及ぼす温度の影響—1 (定温) Effect of temperatures on sporulation of the fungus—1 (Constant temperature)

実 験 番 号	萬 株	胞 子 形 成 数(試験管培養 1本当たり) Number of spores produced per 1 test tube					
Experiment No.	Stock No.	温		度 Te	mperature (	°C)	
		15	20	25	27	30	
I	GM- 8	+	7×10 <sup>4</sup>	60×10 <sup>4</sup>	31×10 <sup>4</sup>	0.2×104	
	// −11	109 × 104	106×10⁴	63×10 <sup>4</sup>	57×10 <sup>4</sup>	3×104	
_	GM- 8	0.7×104	2×104	49×10 <sup>4</sup>	75×10 <sup>4</sup>	_*	
П	// -11	156×104	80×10 <sup>4</sup>	65×10 <sup>4</sup>	88×10 <sup>4</sup>	*	
	GM- 8	0.9×104	9×104	54×10 <sup>4</sup>	71×10 <sup>4</sup>	4×10 <sup>4</sup>	
Ш	// -11	216×104	69×10 <sup>4</sup>	97×10 <sup>4</sup>	$65 \times 10^4$	45×10 <sup>4</sup>	
п,	GM-25	78×104	_**	66×10 <sup>4</sup>	**	_**	
IV	<i>"</i> −28	15×10 <sup>4</sup>	**	30×10 <sup>4</sup>	**	_**	
	GM-25	14×104	_**	30×10 <sup>4</sup>	**	**	
V	<i>"</i> −28	48×10 <sup>4</sup>	**	19×104	_**	**	

<sup>\*…</sup>定温器故障 \*\*…実験欠

# 2. 変 温

# 供試菌株 GM-8, GM-11

実験方法 HIA に形成された菌糸と胞子を HIA 斜面培地に移植したのち、次のように区分して培養した。

- a. 25°C 定温で1週間培養後,黒色カーボン紙でおおって,さらに1週間室温に保つ。
- b. 27°C 定温で1週間培養後、黒色カーボン紙でおおって、さらに1週間室温に保つ。
- c. 25°C 定温で2週間培養する。
- d. 27°C 定温で2週間培養する。

形成胞子の算定は前実験と同一方法によった。

実験結果 4回の実験結果を摘記すれば Table 8 のとおりで、変温処理することによって胞子形成が 促進される現象は認められなかった。

# 3. 低温処理

### 供試菌株 GM-11

Table 8. 胞子形成に及ぼす温度の影響—2 (変温) Effect of temperatures on sporulation of the fungus—2 (Variable temperature)

実験番号		胞 子 形 成 数 (試験管 1 本当たり) Number of spores produced per 1 test tube				備考	
Experiment No.	Stock No.	温度	処 理 Tem	perature tro	eatment	Remark	
140.		25°C	25°C→R.T.	27°C	27°C→R.T.		
I	GM- 8	$38 \times 10^{4}$ $28 \times 10^{4}$	12×10 <sup>4</sup>	87×10 <sup>4</sup> 48×10 <sup>4</sup>	58 × 10 <sup>4</sup>	R.T.=18 ~22.5°C	
П	GM- 8	$57 \times 10^4$ $24 \times 10^4$	$58 \times 10^4$ $47 \times 10^4$	13×10 <sup>4</sup> 47×10 <sup>4</sup>	33×10 <sup>4</sup> 38×10 <sup>4</sup>	R.T.=18 ~23.5°C	
Ш	GM- 8	90×10 <sup>4</sup> 32×10 <sup>4</sup>	25 × 10 <sup>4</sup> 85 × 10 <sup>4</sup>	$73 \times 10^{4}$ $22 \times 10^{4}$	$35 \times 10^4$ $107 \times 10^4$	R.T.=16 ~23.5°C	
īV	GM- 8 // -11	$\begin{array}{c} - \\ 42 \times 10^4 \\ 61 \times 10^4 \end{array}$	25×10 <sup>4</sup> 114×10 <sup>4</sup>	$56 \times 10^4$ $78 \times 10^4$	27×10 <sup>4</sup> 157×10 <sup>4</sup>	R.T.=16 ~23.5°C	

R.T.…室温

Table 9. 低温処理が胞子形成に及ぼす影響(菌株 GM-11) Effect of temperatures on sporulation of the fungus—3 (Low-temperature treatment)

実 験 番 号	泡 N	子 形 lumber of spoi	成数 res produced pe	(試験管1本当 er 1 test tube	iたり)	
Experiment No.	低温(0°C)処理期 Duration of low-temperature treatment					
	15 ℃ Æ (Ⅲ	1 week	2 weeks	3 weeks	4 weeks	
I	6×10 <sup>4</sup>	40×10 <sup>4</sup>	31×10 <sup>4</sup>	22×10 <sup>4</sup>	142×104	
П	13×10 <sup>4</sup>	$18 \times 10^{4}$	204 × 10 <sup>4</sup>	47×10 <sup>4</sup>	23×10 <sup>4</sup>	
III	49×10 <sup>4</sup>	$38 \times 10^{4}$	9×104	45×10 <sup>4</sup>	34×10 <sup>4</sup>	

実験方法 HIA 上に  $15^{\circ}$ C, 2週間培養後,  $0^{\circ}$ C 定温室に搬入して 0, 1, 2, 3, 4 の各週間低温にさらした菌叢 (胞子を含む) をおのおの接種源として新たな HIA に移植し、 $15^{\circ}$ C, 2週間後、各処理別ごとに形成胞子を算定した。

実験結果 3回の実験結果は Table 9 にしめすとおりで、実験  $1\sim2$  では低温処理によって胞子形成が 促進されたやに見えたが、実験-3 ではそのような現象は認められず、接種源を低温処理することが、その後の胞子形成を常に良好にするとは必ずしもいえないようである。

### 胞子形成に及ぼす光線の影響

#### 供試菌株 GM-8, GM-11

実験方法 HIA に移植後,無光線区(暗区)は試験管を黒色カーボン紙でおおい,また有光線区(明区)はそのまま室内におき,1,2,4 週間後にそれぞれ形成胞子数を算定した。

実験結果 2回の実験結果をしめせば Table 10 のとおりで、本菌の場合光線(散光)の有無は胞子形成に影響することは無い。

### 培養期間と胞子形成

培地上で胞子形成の最大量をしめすのは培養開始後何日ごろであろうか。これを知るために本実験を行なった。

#### 供試菌株 GM-8, GM-11

実験方法 HIA に形成された胞子の浮游液を新たな HIA 斜面培地に移植し,  $25^{\circ}$ C および  $27^{\circ}$ C のそれぞれに保ち, 1, 2, 3, 4, 5 各週後にそれぞれの形成胞子数算定を行なった。なお、GM-11 については 別に  $15^{\circ}$ C における  $1\sim4$  週後の胞子形成数も調べた。

実験結果 5回にわたる実験結果を摘記すれば Table 11 のとおりである。すなわち、培養期間は  $2\sim3$  週間で形成胞子数は最大をしめし、それ以後は漸減の傾向にあるが、しかし、その差は顕著ではなく、 $2\sim4$  週間以内ならば大体胞子形成は良好といってよさそうである。 なお、 比較的低温において胞子形成 がよい菌株 GM-11 では、 $15^{\circ}$ C において  $2\sim6$  週間、ほぼ等しい胞子形成量をしめしている。

### 接種源の密度と胞子形成

培地上の胞子形成は接種源とした胞子密度(胞子数)の大小に左右されるかどうかを知るために本実験を行なった。

# 供試菌株 GM-11

実験方法 胞子が形成された HIA 斜面培養に殺菌蒸留水を注入し、白金線で菌叢表面を軽くこすって 胞子の濃厚浮游液をつくり、ついでこの原液を殺菌蒸留水で次の5段階に希釈する。

- (1) 標 準 (濃厚胞子浮游液 130×10<sup>4</sup>/cc)
- (2) 標 準×1/2
- (3) 標 準×1/4
- (4) 標 準×1/10

Table 10. 胞子形成に及ぼす光線の影響 Effect of light on sporulation of the fungus

実 験 番号 Experiment No.	萬 株 Stock No.	明暗処理 Light or dark	胞子形成? Number p 経	備 考 Remark		
			1 week	2 weeks	3 weeks	
	GM- 8	Light	55 × 10 <sup>4</sup>	133×10 <sup>4</sup>	24×10 <sup>4</sup>	
T		Dark	27×10 <sup>4</sup>	57×104	50 × 10 <sup>4</sup>	22∼32°C
1	CM	Light	59×10 <sup>4</sup>	19×10 <sup>4</sup>	35 × 10 <sup>4</sup>	22~32 C
	GM-11	Dark	58 × 10 <sup>4</sup>	66×10 <sup>4</sup>	87×10 <sup>4</sup>	
	GM- 8	Light	86×104	74×10 <sup>4</sup>	70×10 <sup>4</sup>	
II	G.VI- 8	Dark	41×104	142×104	69×10 <sup>4</sup>	25 - 20°C
11	0) (	Light	53×10 <sup>4</sup>	36×10 <sup>4</sup>	68×10 <sup>4</sup>	25∼30°C
	GM-11	Dark	64×104	113×104	70×10 <sup>4</sup>	

Table 11. 培養期間と胞子形成 Relation between duration of culture and sporulation of the fungus on HARA-Ito's agar

実験番号	菌 株	温度								
Experiment No.	阁 株 Stock No.	Temp. (°C)	np. 培 養 [] 数							
		<u> </u>	1	2	3	4	5			
	GM- 8	25 .	26×10 <sup>4</sup>	53×10 <sup>4</sup>	33×10 <sup>4</sup>	3×104	_*			
I	GIVI- 0	27	34×10 <sup>4</sup>	48×104	5×10 <sup>4</sup>	0.1×104	*			
1	GM-11	25	49×10 <sup>4</sup>	27×10 <sup>4</sup>	29×10 <sup>4</sup>	30×10 <sup>4</sup>	*			
	GM-11	27	18×104	25×10 <sup>4</sup>	· 17×104	8×10 <sup>4</sup>	*			
	GM- 8	25	37×104	105×104	27×10 <sup>4</sup>	14×104	3×104			
Π		27	7×104	50×104	15×104	2×10 <sup>4</sup>	1×104			
п	C14	25	36×104	50×10 <sup>4</sup>	50×10 <sup>4</sup>	25×10 <sup>4</sup>	25×104			
	GM-11	27	39×104	65×104	57×104	40×104	23×10 <sup>4</sup>			
	635.0	25	1×104	71 × 10 <sup>4</sup>	37×104	27×104	12×10 <sup>4</sup>			
ш	GM- 8	27	0	14×10 <sup>4</sup>	8×104	2×10 <sup>4</sup>	0.6×104			
Ш	CM	25	9×104	35×104	45×10 <sup>4</sup>	18×10 <sup>4</sup>	15×104			
	GM-11	27	9×10 <sup>4</sup>	77×104	114×104	106×104	40×10 <sup>4</sup>			
IV	GM-11	15	6×104	23×10 <sup>4</sup>	36×10 <sup>4</sup>	27×104	18×104			
v	"	"	2×104	49×10 <sup>4</sup>	49×10 <sup>4</sup>	31×104	26×10 <sup>4</sup>			

<sup>\*…</sup>実験欠

Table 12.	接	種	源	密	度	٤	胞	子	形	成
Relation between	nui	mber	of	spor	res i	inocu	lated	an	d sp	orulation
of	the	fung	gus	on I	HARA	а-Іто	's ag	ar		

実験番号	形	成 Number (	胞 子 of spores pro	数(試) duced per 1	験管 1 本当た test tube	7)		
Experiment No.	接 種 源 胞 子 密 度 Number of spores inoculated							
	Standard	Standard × 1/2	Standard × 1/4	Standard ×1/10	Standard ×1/100	Standard ×1/1000		
I	303×10 <sup>4</sup>	337×104	364×10 <sup>4</sup>	**	**	**		
П*	169×104	164×104	154 × 10 <sup>4</sup>	**	_**	_**		
III	206×10⁴	_**	-**	$227 \times 10^4$	195×10 <sup>4</sup>	201 × 10 <sup>4</sup>		
IV.	237×10 <sup>4</sup>	304×10 <sup>4</sup>	325 × 10 <sup>4</sup>	257×10 <sup>4</sup>	181×10 <sup>4</sup>	140×10 <sup>4</sup>		

<sup>\*…</sup>接種源として柄子殻を使用

- (5) 標 準×1/100
- (6) 標 準×1/1000

各希釈液をよく攪拌しながら、 2 白金耳ずつ HIA 斜面の全面に塗布して 15°C で 2 週間培養後、形成 胞子数の算定を行なった。

なお、実験ーⅡは接種源として HIA に形成された柄子殻を用い、希釈は次の3段階とし、形成胞子数の算定上と同一方法によった。

- (1) 標 準 柄子殼数 15~20個/1 培地
- (2) 標 準×1/2 " 8~10個/1培地
- (3) 標 準×1/4 " 3~4個/1培地

実験結果 Table 12 にかかげるとおりの結果が得られた。すなわち、接種源の密度が標準の 1/100 あるいは 1/1000 というような極端な場合には形成胞子数はやや少なくなるが、接種密度が高ければ高いほど多量の胞子が形成されるというものではない (Plate 1, A)。

# 原・伊藤培地上の移植回数が胞子形成に及ぼす影響

HIA 上における移植度数の多少が胞子形成に影響を及ぼすかどうかを知るためにこの実験を行なった。 供試菌株 GM-11

実験方法 PDA 上の演叢小片を HIA に移植, $15^{\circ}$ C で 2 週間培養して得られた胞子を接種源とし,これを殺菌水に投じて胞子浮游液をつくり,常に同一濃度のものを新たな HIA に接種した。接種 された HIA は次の 2 処理区に分け, $15^{\circ}$  および  $25^{\circ}$ C 定温に保った。

- a区 10日間隔に形成された胞子によって移植を継続する。
- b区 10 日培養後 0°C に保存、a区で3回移植する間に1回の割合で移植を継続する。
- a, b両区とも前実験と同一方法によって形成胞子数を算定した。

実験結果 3回にわたる実験結果は Table 13~15 に示すとおりで、 片や4回移植する間に一方は 12回移植を継続しても、形成胞子数にはさしたる差異は認められない。

<sup>\*\*…</sup>実験欠

Table 13. HIA 上の移植回数と胞子形成—1 Relation between number of transplantings of inocula and sporulation of the fungus on Hara-Iro's agar—1

	15'	°C		25°C				
а	ı	t	)	a			b	
移植回数 Number of trans- planting	形成胞子数 Number of spores produced	移植回数 Number of trans- planting	形成胞子数 Number of spores produced	移植回数 Number of trans- planting	形成胞子数 Number of spores produced	移植回数 Number of trans- planting	形成胞子数 Number of spores produced	
1	118×104	1	201 × 10 <sup>4</sup>	1	80×10 <sup>4</sup>	1	50×10 <sup>4</sup>	
2	193×104			2	112×104			
3	137×104		I	3	71 × 104			
4	210×104	2	214×10 <sup>4</sup>	4	70×104	2	91 × 10 <sup>4</sup>	
5	263×10 <sup>4</sup>			5	45×104			
6	449×10 <sup>4</sup>			6	82×104			
7	178×104	3	246×10 <sup>4</sup>	7	92×104	3	67×10 <sup>4</sup>	
8	237 × 10 <sup>4</sup>			8	89×10 <sup>4</sup>			
9	191×104			9	161×10 <sup>4</sup>			
10	153×104	4	184×104	10	189×10 <sup>4</sup>	4	58×10 <sup>4</sup>	
11	217×104			11	170×104			
12	270×104		ı	12	212×104			

Table 14. HIA 上の移植回数と胞子形成—2 Relation between number of transplantings of inocula and sporulation of the fungus on Hara-Ito's agar—2

	15°C				25°C				
а	a b			a	b				
移植回数 Number of trans- planting	形成胞子数 Number of spores produced	移植回数 Number of trans- planting	形成胞子数 Number of spores produced	移植回数 Number of trans- planting	形成胞子数 Number of spores produced	移植回数 Number of trans- planting	形成胞子数 Number of spores produced		
1	64×10 <sup>4</sup>	1	90×10 <sup>4</sup>	1	92×10 <sup>4</sup>	1	99×10 <sup>4</sup>		
2	87×104			2	51×104				
3	180×10 <sup>4</sup>			3	94×10 <sup>4</sup>				
4	82×10 <sup>4</sup>	2	84×10 <sup>4</sup>	4	107×104	2	84×10 <sup>4</sup>		
5	157×104	!		5	143×104				
6	362×104			6	123×104				
7	75×104	3	54×10 <sup>4</sup>	7	76×104	3	60×10 <sup>4</sup>		
8	97×104		l	8	76×104	ļ '			
9	344×104			9	120×104				
10	215×10 <sup>4</sup>	4	178×10⁴	10	61×10 <sup>4</sup>	4	66×10 <sup>4</sup>		
1 I	366×10⁴			11	72×104				
12	251 × 10 <sup>4</sup>			12					

Table 15. HIA 上の移植同数と胞子形成—3 Relation between number of transplantings of inocula and sporulation of the fungus on HARA-Ito's agar—3

	15°C				20°C				
	a b		)	a		b			
移植回数 Number of trans- planting	形成胞子数 Number of spores produced	移植回数 Number of trans- planting	形成胞子数 Number of spores produced	移植回数 Number of trans- planting	形成胞子数 Number of spores produced	移植回数 Number of trans- planting	形成胞子数 Number of spores produced		
1	34×10 <sup>4</sup>	1	61×10 <sup>4</sup>	1	68×10 <sup>4</sup>	1	30×10 <sup>4</sup>		
2	65×104			2	82×104		l		
3	25×10 <sup>4</sup>			3	60×10 <sup>4</sup>				
4	36 × 10 <sup>4</sup>	2	22 × 10 <sup>4</sup>	4	59×10⁴	2	52×10 <sup>4</sup>		
5	90×10 <sup>4</sup>			5	$74 \times 10^4$				
6	$53 \times 10^{4}$			6	40×104				
7	81×10 <sup>4</sup>	3	64×104	7	53×104	3	36×10 <sup>4</sup>		
8	62×10 <sup>4</sup>			8	50×10 <sup>4</sup>				
9	84×10 <sup>4</sup>			9	52×10 <sup>4</sup>				
10	$38 \times 10^{4}$	4	37×10 <sup>4</sup>	10	30×10 <sup>4</sup>	4	32 × 10 <sup>4</sup>		
11	84×10 <sup>4</sup>			11	$34 \times 10^{4}$				
12	29×10 <sup>4</sup>			12	34×10 <sup>4</sup>				

# ジャガイモ寒天培地上の菌糸移植回数が胞子形成に及ぼす影響

PDA (本菌の胞子形成は通常認められない)上でいくたびか移植をくり返えした菌叢から胞子形成を試みなければならないことがしばしばある。それで、PDA上での移植度数の多少が、その後の HIA上における胞子形成に影響するかどうかを知る目的でこの実験を行なった。

### 供試菌株 GM-11

Table 16. PDA 上における菌糸の移植回数と胞子形成 Effect of number of transplantings with mycelium on potato dextrose agar on sporulation of the fungus on Hara-Ito's agar

	Experiment 1				Experiment 2	<del></del>
形成胞子数 (試験管1本当たり) Number of spores pro- duced per 1 test tube		移植間隔 Interval	移植回数 Number of trans- planting	移植間隔 Interval	(試験管 1 Number of duced per	包子数 本当たり) spores pro- l test tube
15°C	25°C				15°C	25°C
+ 33×10 <sup>4</sup> 27×10 <sup>4</sup> 11×10 <sup>4</sup> 35×10 <sup>4</sup> 63×10 <sup>4</sup> 16×10 <sup>4</sup>	0 $3 \times 10^4$ $2 \times 10^4$ $22 \times 10^4$ $21 \times 10^4$ $31 \times 10^4$ $37 \times 10^4$ $7 \times 10^4$	day 25 30 35 30 30 45 30	1 2 3 4 5 6 7 8	day 30 30 30 30 30 30 45 30	$+$ $33 \times 10^{4}$ $27 \times 10^{4}$ $11 \times 10^{4}$ $35 \times 10^{4}$ $63 \times 10^{4}$ $16 \times 10^{4}$ $64 \times 10^{4}$	0 $3 \times 10^4$ $2 \times 10^4$ $22 \times 10^4$ $21 \times 10^4$ $31 \times 10^4$ $37 \times 10^4$ $7 \times 10^4$

実験方法 HIA 上に形成された胞子を PDA に移植、 $25^{\circ}$ C で培養して得られた凋叢を第 1 回目とし、 $25\sim45$  日間隔で菌叢の小片を用いて移植回数を重ねてゆく。PDA に移植すると同時に HIA にも同様の移植を行ない、それぞれ 2 週間後に形成胞子数の算定を行なった。培養温度は  $15^{\circ}$ C および  $25^{\circ}$ C の 2 区とした。

実験結果 2回の実験結果を摘記すれば Table 16 にしめすとおりで、第1回目を除き、第2回以降は 25~45 日間隔で PDA で8回の移植を重ねても、胞子形成が格別に不良になることはない。また第1~3 回の移植で処理温度  $25^{\circ}$ C の場合には同  $15^{\circ}$ C の場合よりも胞子形成が不良なのは、供試菌株 GM-11 が比較的低温において胞子形成が促進される性質があることによるものであろう。

### ジャガイモ寒天培地上菌糸の老若と胞子形成

長期間経過して堅く乾いた PDA 保存培養菌叢を HIA に移植する場合,通常 胞子形成は認められない。それで PDA での培養期間の長短、すなわち菌叢の老若がその後の HIA 上における胞子形成にどのように影響するかを知るために本実験を行なった。

### 供試菌株 GM-11

実験方法 PDA 保存培養の萬叢を新たな PDA に移植、  $25^{\circ}$ C で 2 週間培養してから  $15^{\circ}$ C に保存する。その後ある日数経過ごとに、同一試験管培養菌叢の小片を HIA に移植し、 $15^{\circ}$ C および  $25^{\circ}$ C にそれぞれ保ち、 2 週間後に形成胞子数の算定を行なった (Experiment—1)。

上と比較のため、培地に形成された胞子を PDA に単個培養し、25°C で 2 週間経過後、新たな PDA にັ商糸を移植、その後は上記実験と同様の取り扱いをした (Experiment—2, Experiment—3)。

実験結果 得られた結果の概要を示せば Table 17 のとおりである。すなわち、保存培養菌糸から出発した場合には、PDA 上で約120日経過すると、HIA に移植しても胞子形成はきわめて不良になり、240

Table 17. PDA 上培養菌糸の老若と胞子形成 Relation between age of inocula cultured on potato dextrose agar and sporulation of the fungus on HARA-ITO's agar

接種源菌糸 の培養日数 Age of	老成菌糸 タートし Inoculum st old my 形	た場合 arted from celium 成	培地上の胞子からスタートした場合 Inoculum started from spores on medium  胞 子 数 (試験管1本当たり) of spores produced per 1 test tube					
inoculum	Experiment 1		Experi	ment 2	Experi	ment 3		
	15°C	25°C	15°C	25°C	15°C	15°C		
7 day	28×10 <sup>4</sup>	4×10 <sup>4</sup>	25×10 <sup>4</sup>	*	11×10 <sup>4</sup>	7×10 <sup>4</sup>		
14	18×10 <sup>4</sup>	4×104	140×104	8×104	41×10 <sup>4</sup>	7×10 <sup>4</sup>		
28	$74 \times 10^4$	$5 \times 10^4$	48×10 <sup>4</sup>	7×104	22×10 <sup>4</sup>	2×10 <sup>4</sup>		
60	$24 \times 10^{4}$	22 × 10 <sup>4</sup>	16×104	2×104	89×10 <sup>4</sup>	3×104		
90	$31 \times 10^4$	11×104	44×104	1×10⁴	22×10 <sup>4</sup>	2×10 <sup>4</sup>		
120	5×104	1×104	32×10 <sup>4</sup>	15×10 <sup>4</sup>	96×10 <sup>4</sup>	8×10 <sup>4</sup>		
180	2×104	1×104	43×10 <sup>4</sup>	25×10 <sup>4</sup>	34×10 <sup>4</sup>	40×10 <sup>4</sup>		
240	0	+	52×104	4×10 <sup>4</sup>	11×104	12×10 <sup>4</sup>		

<sup>\*…</sup>実験欠

日間 PDA で培養した菌糸からでは胞子の形成はほとんど認められない。これに対して、等しく PDA 上における培養菌糸でも、胞子から出発した場合には 240 日経過しても、なおおう盛な胞子形成を見る (Plate 1, B)。

### 継続移植培養法による老成菌糸からの胞子形成

PDA に培養して長期間放置した菌叢の小片を HIA に移面した場合、たとえそれが胞子形成を行なう 菌株であっても、胞子が容易に形成されないことにしばしば遭遇する。それで、このように胞子が形成されなくなった菌糸からふたたび胞子を形成させるにはどのようにしたらよいかについて種々検討した結果、次の方法によれば胞子形成を可能にすることが判明したので、その要点を述べる。

#### 供試菌株 GM-11

実験方法・結果 PDA 保存培養の歯叢小片を HIA に移植して、25°C および 15°C のそれぞれに保 つ。約4週間経過すると歯叢上に少数の柄子殼状菌糸塊が形成された。ただし、これは 25°C においての み認められ、15°C では白色の気中歯糸が盛んに伸長して、柄子殼状菌糸塊は全く形成されなかった。

Table 18. 継続移植法による老成菌糸からの胞子形成 Sporulation from mycelium of old culture by the consecutive transfer method on HARA-ITo's agar

移植番号 Transplanta- tion No.	移 植 間 隔 Interval of transplanting	接 種 源 Inoculum	国 Macroscop	ic appearance of	រវិទី colony		
l 2 3 4	4 week 3 4	保存菌株の老成菌糸 ①の柄子殻状菌糸塊 ②の柄子殻・胞子 ③の柄子殻・胞子	<ul><li>① 南叢上に柄子殻状菌糸塊を少数形成</li><li>② 柄子殻・胞子が少量形成</li><li>③ 同 上</li><li>④ 柄子殻おびよ多量の胞子形成</li></ul>				
前代の培地に	形成胞子数 (試験管 1 本当 f Number of spores produ per 1 test tube 15°C 25°C			ores produced	備 考 Remark		
5 6 7 8 9	2 3 2 2 2	④の柄子穀・胞子 前代の柄子穀・胞子 " " "	$   \begin{array}{c}     11 \times 10^{4} \\     143 \times 10^{4} \\     9 \times 10^{4} \\     7 \times 10^{4} \\     11 \times 10^{4}   \end{array} $	$5 \times 10^{4}$ $4 \times 10^{4}$ $2 \times 10^{4}$ $0.4 \times 10^{4}$ $1 \times 10^{4}$	o°C で 1 週間		
前代の培地に	処 理一b 前代の培地に形成された胞子の浮游液を移植			検管 1 本当たり) ores produced est tube 25°C	備 考 Remark		
4 5 6 7 8	2 2 2 2 2	③の胞子 前代の胞子 " " " "	$5 \times 10^4$ $89 \times 10^4$ $100 \times 10^4$ $112 \times 10^4$ $203 \times 10^4$ $143 \times 10^4$	$4 \times 10^4$ $16 \times 10^4$ $19 \times 10^4$ $13 \times 10^4$ $11 \times 10^4$ $4 \times 10^4$			

柄子般状菌糸塊を新たな HIA に移植、 $25^{\circ}$ C で約4週間経過すると、柄子般および胞子が少量ながら形成されたので、これらをさらに HIA に移植し、約3週間  $25^{\circ}$ C に保つ。このようにして HIA 上に生じた柄子殻・胞子をいま1回 HIA に移植して、 $25^{\circ}$ C に約4週間保つと、培地上にかなり多量の柄子殻・胞子の形成が見られた。次に胞子浮游液をつくり、胞子を接種源として HIA の表面に接種、 $15^{\circ}$ C あるいは  $25^{\circ}$ C に保ち、その後2週間ごとに胞子による移植を数回くり返すことによって、多量の胞子を形成させることができた。

上の実験の経過および結果を摘記すれば Table 18 にしめすとおりである。

その後、多くの実験を試み、すでに胞子形成が全く見られなくなった培養菌糸から、次の方法によって 胞子を形成させることが可能になり、またそれまで胞子形成が認められなかった菌株のいくつかにも胞子 を形成させることができた。

- (1) HIA に移植して生じた菌叢の表面の気中菌糸を除去し、その下に現われる固いかさぶた状の菌叢, とくに培地斜面の下部から白金線でひっかくようにして菌糸の小塊をとり出し、これを新たな HIA に移 植する。その後 3~4 週間間隔で同様の移植を 3~4 回継続する。
- (2) HIA 上菌叢の表面に黒色の小菌塊(栖子殼状菌糸塊)ができたら、これを白金線でとり出し、 殺 菌試験管の内壁ですりつぶすようにして、 ごく細かい粉状にし、 HIA の全面に塗りつけるように移植する。
- (3) (2)によってついには培地上に多量の柄子殼および胞子が形成されるから、これらを少量の殺菌水に投じて胞子の濃厚浮游液をつくり、白金耳で新たな HIA に移植、その後約2週間おきにこれを  $1\sim2$  回くり返すことによって、多量の胞子形成が認められるようになる。

Table 19. 農林省林業試験場保存菌株のうち HIA 培地に胞子形成するもの Sporulating strains among 42 stock cultures stored in the Government Forest Experiment Station, Japan

菌株番号 Stock No.	HIA 培 地 に お け る 胞 子 形 成 程 度 Spore production on HIA	備 考 Remark		
GM- 7	+			
<i>n</i> - 8	+++	胞子形成適温	25°C	
	÷ ÷ +	"	15∼20° <b>C</b>	
	+			
	+++	"	18~20°€	
<i>n</i> −19	+++	"	18~20°€	
// −22	÷+	"	18∼20°C	
// <b>-</b> 25	+++	"	15∼20°0	
// <b>-27</b>	+++	"	18∼20°0	
// -28	+++	"	20∼25°	
// -31	+++	"	15∼20°	
// -39	++	"	15∼20°	
// <b>-</b> 43	+++	"	15∼20°0	
// -45	++	"	15~20°	
<i>n</i> −47	+	1		

+…ごく少量形成 + + … 多量に形成 + + + … きわめて多量に形成

(4) (1)の処理は 25°C が、また(2)~(3)はやや低温の 15°~20°C がよい結果をおさめるようである。 胞子形成の可能な菌株は(2)の処理で少量ながら胞子をつくるのが普通である。

# 農林省林業試験場保存菌株の胞子形成

Table 1 にかかげた当場樹病研究室保存のカラマツ先枯病菌のすべてについて、上述の方法によって胞 子形成の有無を調べた結果、総数 42 菌株のうち Table 19 に示すように 15 菌株に胞子形成が認められ た。しかし、胞子形成の良否は各菌株ごとにおのずから差があり、また形成に好適な温度にも違いのある ことも知られた。

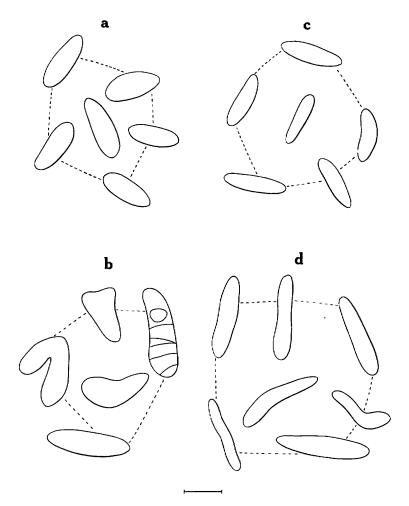


Fig. 1 培地上に形成された正常形胞子 (a, c) と変形胞子 (b, d) (i—i=10  $\mu$ ) a, b: 原・伊藤培地 c, d: ジャガイモ寒天培地 Normal (a, c) and abnormal (b, d) spores of Guignardia laricina produced on agar media.

a, b: on HARA-Ito's agar c, d: on potato-dextrose agar

### 培地上における変形胞子の形成

菌株 GM-11 の胞子形成諸実験を行なっている間に、培地上の胞子の中で正常形のものにくらべてやや大型の胞子あるいは奇形の胞子が認められ、多い場合には全胞子数の約 10% の変形胞子が見られた。

胞子形成のおう盛な培養を PDA に移植した場合には、しばしば大型胞子が現われ、長さ  $50\,\mu$ 、幅  $11\mu$  に達するものがあり、正常 形胞子の 大きさ  $15\sim37\times5\sim11\,\mu$  にくらべて、長さがいちじるしく大きく (Fig. 1, d)、また HIA では 2 胞子が癒着したようなハート型の胞子がしばしば認められ、時にこれが約 1%出現することがあった (Fig. 1, b)。

変形胞子を単個培養し、HIA で胞子形成を試みたが、正常形胞子からの場合にくらべてとくに変形胞子の出現頻度が高いということはなかった。

また、変形胞子からの培養菌糸によってカラマツに人工接種試験を行なったのであるが、これと正常形 胞子からの培養菌糸との間に病原性の差は認められず、なお人工接種によって発病した患部から再分離し た結果は、変形胞子が格別多く現われるということもなかった。

### 考 察

原・伊藤(1963)<sup>11</sup> は本歯の胞子(柄胞子)形成培地の研究を行ない,窒素源,炭素源, 重金属塩類,無機塩類,水素イオン濃度などについて検討を行ない,主として窒素源に粉末酵母エキスを,炭素源として可溶性デンプンを, そして無機塩類として MgSO4・7H<sub>2</sub>O をそれぞれ含み, pH 7 に規正した固体培地(原・伊藤培地)を考案, ごく限られた  $1\sim2$  の菌株ながら 1 試験管斜面培地当たり,  $10^4\sim10^6$  の形成胞子を認めた。

ところで、この原・伊藤培地により同一菌株を用いて実験してもその胞子成形量に著しい変動が起こり、時としては胞子形成を全く見ないことすらあるといわれ、ここに本菌の胞子形成に及ぼす諸因子をくわしく鮮明する必要にせまられた。

菌類の胞子形成は内的および外的条件によって左右されることはよく知られているところである(高井1960)"。これらのうち、外的条件の影響は細胞を通じてある種の刺激として伝達されるものといわれ、これは質的にもまた量的にも一定せず、ある種の菌に好適なものが、他の種には不適なこともあって、はなはだしく普遍性を欠く。一方、内的条件は遺伝的特性を主体とし、これに細胞間の影響、成分変化、反応など、環境的あるいは外的諸因子の刺激を受けるところもあると考えられる。

一般に菌類の胞子は合成培地よりも天然物培地において良好な傾向があり、本菌もまたその例外ではない。寄主体上では容易に胞子を形成するので、これに胞子形成物質の確実な存在が予想される。それで、カラマツ枝葉熱湯抽出液を原・伊藤培地に添加してその影響を調べた結果は、抽出液添加量が多くなればなるほど、菌糸の発育は良好になる反面胞子形成は不良になり、寄主抽出物が本菌の胞子形成を促進する現象は認められなかった。これは、もしもカラマツ枝葉内に胞子形成に好適なものがあるとしても、熱にきわめて不安定な物質ゆえ、培地の高圧・熱殺菌によって破壊され、本菌の栄養成長を促す物質のみが作用したとも考えられる。また、諸種の菌類の胞子形成に良好な成果をあげている  $V_8$  ジュースも、本菌の場合これが格別すぐれた結果をもたらさなかった。

外的条件としての物理的要因のうち、温度は菌類の胞子形成に影響する場合が数多く知られている。菌

糸の発育に適温があるように、胞子形成にも適温域があり、菌糸に比して胞子形成のそれは一般に狭いとされている。また、一定温に保つよりもやや高温で短時日培養し、次に比較的低温に移す、変温処理によって胞子形成に成功した例も知られている。本 菌の場合胞子形成適温は菌株によって差があり、15°~20°Cの比較的低温で良好なもの(例 GM-11)、25°Cのやや高温で多量の胞子を形成するもの(例 GM-8)もあるが、概して菌糸発育の適温 25~27°C よりもやや低い。また、本菌の場合 25°C→室温(16~24°C)、27°C→室温(16~24°C)の変温処理は胞子形成の多少に影響を 及ぼすことはなかった。 ただ、 接種源を1~4 週間低温(0°C) 処理した場合、これを15°C 定温に保った場合に比して、その後の胞子形成が著しく促進されることが、3回の実験中2回認められたが、これらの実験結果から確言することはさし控えたい。 外的条件の一つとして光線の存在が胞子形成を促し、暗黒状態ではこれが不良な例が他の菌類では知られている。しかし、本菌の場合、光線が胞子形成を良好にする事実は認められなかった。

一般に、接種源は分離培養の初期のものに高い胞子形成能を有するが、時日の経過とともにこの能力は低下する傾向があり、とくに長年月の間に移植をくり返した古い菌叢から、胞子を形成させることはきわめて困難である。しかし、おう盛な胞子形成が認められる菌叢の菌糸あるいは胞子を、培地上に継続移植することによって、かなり長期にわたり胞子形成能を保持させることが可能なものが知られている (Nagel 1934, <sup>51</sup> Iro & Hosaka 1950<sup>31</sup>) のであるが、本菌の場合も同様で、盛んに胞子形成を行なっている菌叢の、菌糸小片あるいは胞子を接種源として継続移植することにより、きわめて長期間常に良好な胞子形成能を維持することができ、この際菌糸を用いるよりは、胞子を接種源とする方がよりすぐれた結果がおさめられる。ただし、本菌では胞子形成が普通見られない培地、たとえばジャガイモ寒天培地に培養した場合、その培養期間が長くなればなるほど、これを接種源として原・伊藤培地に移植しても胞子形成は不良になる。すなわち、菌糸の状態で長期間経過することによって胞子形成能はしだいに低下し、ついには胞子の形成を全く見ないようになる。

培地上に胞子を形成する歯株であっても,長期間菌糸のみの状態におくと胞子形成は全く認められなく なり、これから胞子を再生させることは容易でない。本研究の重点目標の一つはこの問題を解決すること にあった。まず老成菌糸を原・伊藤培地に移植,長期間経て南叢上に柄子殼状菌糸塊の形成を待ち、これ を新培地に移植、数回継続移植を行なって多量の柄子殼が形成されたら、その胞子の浮游液を接種源とし て新培地に接種し、これを数回くり返すことによって、ふたたびおう盛な胞子形成能を回復させることが できた。このように,培地上に継続移植することによって胞子の形成を全く見なくなった菌糸から,柄子 殼状菌糸塊,柄子殼および胞子としだいに繁殖器管の生成をみるようになり,なおいったん胞子が形成さ れればその浮游液を接種源として移植を行ない、これを数回継続することにより多量の胞子形成を見るの は,どのような機構によるものであろうか。これを単純に,現象面から見れば胞子形成の好適培地に継続 移植することによって,漸次馴化されたのだといえなくもない。しかし,胞子を接種源とした場合には培 地上に胞子を容易に形成し,一方菌糸による培養を長期間行なった菌叢からの菌糸を接種源とした場合に は、これが認められないことから、そもそも胞子の原形質中に胞子を形成する内的要因が存在し、分離の 初期にはなおこれが菌糸中にも残存するが、おう盛な栄養成長の開始とともにこの因子はしだいに消失の 方向に進み、菌糸のみで長期間培養されることによって胞子形成物質が全く失なわれるのではないかとい う見解 (Houston & Oswald 19462),内藤・高原 19556,高井 19607) は傾聴に価する。本菌の場合、 原・伊藤培地上で移植をくり返すことによって、極度に低下した菌糸中の胞子形成要因の働きがふたたび 回復するにいたったと解すべきではあるまいか。

培地上にしばしば形成される変形胞子は、その単個培養を行なって生ずる胞子に変形のものがとくに現われやすいことはなく、大多数が正常形であること、およびその人工接種によって生ずる寄主の病斑から、再分離して得られる菌叢には正常形胞子を生ずることから、この変形は遺伝質の変化に由来するものとは考えられない。

#### 文 献

- 1) 原 薫・伊藤一雄: カラマツ先枯病菌胞子形成培養基について (予報). 日 林 誌 45, 238~241 (1963).
- 2) Houston, B.R., and J.W. Oswald: The effect of light and temperature on conidium production by *Helminthosporium gramineum*. Phytopath., 36, 1049~1055 (1946).
- 3) Ito, K., and Y. Hosaka: Notes on some leaf-spot diseases of broadleaved trees—I. Cerco-spora leaf-spot of plane trees. 林試研報 46, 17~32 (1950).
- 4) Ito, K.: Shoot blight of larches. A destructive disease in larch plantations of Japan. 林 弐研報 159, 89~104 (1963).
- 5) NAGEL, C.M.: Conidial production in species of *Cercospora* in pure culture. Phytopath., 24, 1101~1110 (1934).
- 6) 内藤中人・高原 弘: Cercospora beticola の培地上に於ける胞子形成並胞子の形態に及ぼす 2,3 の要因について. 香川農大学術報 6,283~288 (1955).
- 7) 高井省三: Cercospora 属菌の分生胞子形成に関与する諸因子, 日林誌 42, 29~35 (1960).
- 8) 魚住 正: カラマツ先枯病について一特に病原菌の生活史- 林試研報 132,47~54 (1961).
- 9) 横田俊一: カラマツ先枯病に関する研究(Ⅱ). 病原菌とその生活史. 林試研報 142, 173~202 (1962).

#### 図 版 説 明 Explanation of plate

### A. 接種源胞子密度と胞子形成

a. 標 準 b. 標 準×1/10 c. 標 準×1/100 d. 標 準×1/1000

Relation between number of spores inoculated and sporulation of the fungus on HARA-Iro's agar.

- a. Standard b. Standard  $\times 1/10$  c. Standard  $\times 1/100$  d. Standard  $\times 1/1000$
- B. 接種源菌糸の老若と胞子形成
  - a~b.ジャガイモ寒天培地に180日間培養後、菌糸小片を原・伊藤培地に移植した場合一胞子形成は全く認められない一
  - c~d. ジャガイモ寒天培地に14日間培養後, 菌糸小片を原・伊藤培地に移植した場合一柄子殻が 形成されている一
  - c. 菌叢表面の気中菌糸を除去して柄子殻を示す

Relation between age of inocula cultured on potato dextrose agar and sporulation of the fungus on Hara-Ito's agar.

- a~b. No-sporulating colonies inoculated with mycelium of 180 days' culture on potato dextrose agar.
- c~d. Pycnidial formation on colonies inoculated with mycelium of 14 days' culture on potato dextrose agar.
- c. Pycnidial masses under surface aerial mycelium.

# Sporulation of Guignardia laricina (SAWADA) YAMAMOTO et K. Ito on Artificial Culture Media

Kazuo Itô(1) and Hiroko Hayashi(2)

#### Summary

The shoot blight caused by *Guignardia laricina* (SAWADA) YAMAMOTO et K. Ito is one of the most destructive diseases of larches in nurseries and plantations in the northern parts of Japan. Considerable difficulty had been encountered in obtaining spore production of the fungus in pure culture in connection with studies of artificial inoculations and screening-tests for preventive fungicides.

HARA and Ito (1963) reported preliminarily abundant pycnospore production with the fungus when they grew the fungus on an agar medium, but they succeeded in obtaining spores with only 2 out of 15 isolates. The formula of the medium used by them in the sporulation trials was as follows:

Yeast-extract power (Digo Eiyo Kagaku Co. Ltd.)	·· 3g.
Soluble starch ·····	·· 10 g.
MgSO <sub>4</sub> • 7H <sub>2</sub> O ······	·· 0.25 g.
Agar-agar (Nihon Kaiso Kogyo Co. Ltd.)	··· 15 g.
Distilled water ·····	··· 1 <i>l</i>
	Δ.

pH 7.0

Since that time the medium has been generally known as HARA-ITO's agar by Japanese forest pathologists.

The effect of environmental factors relating to sporulation of the fungus and the procedure for obtaining abundant sporulation and for maintaining culture in a sporulating condition studied by the present authors are described in this paper.

Among 42 isolates of the fungus tested only 15 produced spores, and abundant sporulation took place in a few of them.

Sporulation on Hara-Ito's agar with larch-shoot decoction added as an additional source of nutrients, and  $V_8$  juice agar was not better then that on Hara-Ito's agar, although the fungus made a good vegetative growth. The fungus seldom produced spores on potato-dextrose agar, and when it did, only sparingly.

Several media were employed to test their relative value for sporulation, but there was little evidence to indicate that any were superior to the standard HARA-ITO's agar.

However, as the transfer intervals were lengthened there was macroscopic evidence that more vegetative growth was taking place than in culture with shorter transfer intervals. In order to maintain the fungus in a good sporulating condition it is necessary to transfer spores rather than mycelium.

Optimal temperature for spore production of the fungus was variable in each isolate, ranging from  $15\sim20^{\circ}\text{C}$  to  $20\sim25^{\circ}\text{C}$ , and it was lower than that for mycelial growth,  $25\sim$ 

Received October 20, 1970.

Director, Division of Forest Protection Research, Government Forest Experiment Station, Meguro, Tokyo.

<sup>(2)</sup> Forest Pathologist, Section of Forest Pathology, Division of Forest Protection Research, Government Forest Experiment Station, Meguro, Tokyo.

27°C. Enormous spore production was often observed when inocula had been kept at low temperature (0°C) for several weeks before planting.

Effect of light on sporulation of the fungus was negligible, as far as this study is concerned.

There has been observed the tendency of the fungus cultures to lose their power of fruiting when grown in artificial culture for long periods of time. It is very difficult to obtain spores from old stock culture of the fungus which has been consecutively transferred on potato-dextrose agar under ordinary laboratory conditions for a long time. Using transfers with mycelium from stock culture to Hara-Ito's agar, no spore production was observed usually, although the fungus made a good vegetative growth. From such sterile hyphae of stock culture the present authors were successful in obtaining abundant spores by the following procedure:

A small piece of the mycelial colony of stock culture was planted on Hara-Ito's agar slant and kept at 25°C for several weeks. A part of the hard colony under the aerial mycelium was torn off, transplanted on fresh Hara-Ito's agar and was placed in an incubator and kept at 25°C for 3 to 4 weeks. This treatment was repeated 2 to 3 times. Then, pycnidial hyphal mass produced on the mycelial colony was picked up and crushed in sterilized small test-tube. The broken pycnidial hyphal mass was smeared on the entire surface of fresh Hara-Ito's agar slant and kept at 25°C for 2 to 3 weeks. This treatment was repeated 2 to 3 times. In the meantime, many pycnidia containing pycnospores were produced on the agar, and then suspension of spores and hyphal fragments was inoculated to fresh Hara-Ito's agar slant and incubated at 15~20°C for 2 weeks.

By the treatment mentioned above, abundant spore production took place on the agar. Afterwards, by consecutive spore transfers at intervals of about 2 weeks good sporulation was maintained over a period of 9 years.

