Fe 欠乏により引き起こされる微細藻類の細胞内元素組成の変化

-細胞内元素ホメオスタシス解析へのアプローチー

松澤敏広¹⁾、世良耕一郎²⁾、二ツ川章二³⁾、白岩善博¹⁾

 1) 筑波大学大学院生命環境科学研究科 305-8572 つくば市天王台 1-1-1

²⁾ 岩手医科大学サイクロトロンセンター 020-0173 岩手郡滝沢村留ヶ森 348-58

³⁾日本アイソトープ協会アイソトープ部 113-8941 文京区本駒込 2-28-45

1 序

光合成生物が Fe 欠乏条件に晒されるとその生育や細胞の生理状態が変化し、様々な応答を示すこと が知られている。その例としては、多くの生物で見られるクロローシスやシアノバクテリアにおける集 光性タンパク質の集合体であるフィコビリソームの減少等があり¹⁴⁾、これは Fe が電子伝達系を構成す るチトクロームの機能原子であることに深く関わることに起因すると考えられる。さらに、Fe 欠乏に対 する細胞の応答として、Fe³⁺を還元して Fe²⁺を生成するフェリックレダクターゼの活性を強く発現させ て不足した Fe²⁺を補おうとする反応が生じることなども知られている。その他、Fe はミトコンドリアに おける呼吸鎖においてもチトクロームタンパク質の機能分子として重要な役割を果たしており、その欠 乏の影響は単に光合成反応にのみ限定されるものではない。このように Fe 欠乏に対する光合成生物の応 答は多様であり、かつ複雑である。

細胞には Fe に加え多くの金属元素が含まれており、それらが補酵素や酵素の活性中心に配位して機能している。酵素発生に関わる光化学系 II の Mn クラスターや CO₂ 濃縮機構に関わるカルボニックアン ヒドラーゼの反応中心の Zn などがその例である。これまで光合成生物を用いての個々の元素の欠乏実 験はなされてきたが、特定の元素を欠乏状態にした場合の他の元素、特に金属元素を中心とする触媒機 能性元素の動向についての解析例は少ない。本研究においては、光合成電子伝達系および呼吸鎖におい て中心的役割を果たしている Fe を欠乏状態にした場合、その影響が単に Fe 含量の低下にのみ起因する ものとして現れるのか、他の元素含量も変化して、その結果、何らかの特別な影響がもたらされるもの かについて定量的解析を行い、細胞における元素バランス、すなわち元素のホメオスタシス維持機能の 存在を明らかにし、その解析をしたものである。このような研究を遂行するためにはより多くの微量元 素を網羅的にかつ高感度で測定することが不可欠である。Bio-Particle Induced X-ray Emission (Bio-PIXE) 法は正にその目的を達成するために適した解析技術であり、その点で本研究は Bio-PIXE 法の導入をもっ てはじめて可能になった研究と位置付けることができる。

研究材料として光合成モデル生物である単細胞緑藻 *Chlamydomonas reinhardtii* を用いた。*C. reinhardtii* は核、ミトコンドリア、葉緑体の遺伝子操作が可能であり、多くの変異株が既に作製されている⁶。ま た Expressed Sequence Tag (EST) 解析も既に行われており、遺伝子レベルの解析が可能となっている。し たがって、このような生物を用いて研究を行うことは、Fe 欠乏に対する光合成生物の応答を単に元素含 量の変化の解析に止らせることなく、さらに詳細に解析することを可能にし、光合成生物における元素 ホメオスタシス機構を知るためのひとつのモデルとなるものと期待される。

本研究では C. reinhardtii 137c株(野生株)を用いて、Fe 欠乏条件下における細胞内の元素含量につい て多元素同時分析法による網羅的かつ経時的な解析を行った。その方法として Bio-PIXE 法を用いて多元 素分析を行い、元素含量を網羅的に解析したので報告する。

2 材料および方法

2.1 材料

本研究で用いた単細胞緑藻 Chlamydomonas reinhardtii 137c は神戸大学の坪由宏教授から新潟大学の武 田宏教授を経て譲り受けた。本藻は TAP⁷⁾ 培地を含む寒天斜面上で 16 時間明期、8 時間暗期の明暗周期 を与え、温度 20℃で保存培養した。生理実験に用いるため、細胞を得るための通常培養は 500 mL 容扁 平培養瓶を用いて、流速 200 mL · min⁻¹で通常大気を通気し、光強度を 150 µmol photon · m⁻² · sec⁻¹、 温度を 25 °C、連続光照射条件下で 30 mM MOPS を添加した HS 培地(HSM)⁸⁾を用いて行った。細胞 を斜面寒天培地から 100 mL 容三角フラスコ中の 50 mL HSM に接種し、4 日間培養した。

2.2 Fe 欠乏実験における培養

通常培養から Fe 欠乏条件に移行させる培養は以下のようにして行った。500 mL の HSM 中でクラミ ドモナス細胞を通気培養し、細胞懸濁液を 250 mL ずつに 2 分し、各々を 10 分間遠心(3000 rpm、 25 ° C) し、細胞を回収した。それぞれの細胞を 5 mL の FeSO₄ · 7H₂O(18 μM)を非添加の Fe 欠乏 HSM

(HSM-Fe) に懸濁し、細胞のみを遠心回収する作業を2回繰り返し、前培養から持ち込んだFeを十分 に除去した。初期濁度(OD₇₅₀)が0.1程度になるようにそれぞれ1.5LのHSM(Control)およびHSM-Fe (-Fe)に再懸濁して扁平培養瓶中で通気培養し、経時的に細胞を回収した。尚、回収直前の細胞と各々 の培地へ懸濁した直後(本操作には12分を要した)の細胞をそれぞれ0時間細胞および0.2時間細胞と した。

2.3 細胞増殖およびクロロフィル濃度の測定

2.3.1 細胞懸濁液の濁度

分光光度計(UV-2200、島津製作所)を用い波長 750 nm の濁度(OD₇₅₀)を測定することで細胞密度、 すなわち細胞の増殖の変化を調べた。

2.3.2 クロロフィル濃度

クロロフィル濃度は常法に従い、分光光度計を用いて決定した⁹⁾。細胞懸濁液を 2 mL 採取し、微量 遠心機(MX-160、 トミー精工)で 13000 rpm、 5 分間遠心を行った。1.8 mL 上清を除去し、得られた 沈殿を超音波破砕(Bransonic B1200、 ヤマト)し、1.8 mL メタノールを加えた。その後ヒートブロッ ク中で 50 °C、 暗中で 5 分間静置することでクロロフィル抽出を行い、13000 rpm で 5 分間遠心し、 上 清を得た。上清の OD₇₅₀、 OD₆₆₅、 および OD₆₅₀を分光光度計で測定し、クロロフィル濃度(µg・ mL⁻¹) を、計算式 25.5×(OD₆₅₀-OD₇₅₀) + 4×(OD₆₆₅-OD₇₅₀)から求めた。

2.4 元素分析

2.4.1 試料調製

種々の条件で培養した後、細胞懸濁液(液量(mL) = 5 / 0D₇₅₀)を採取し、50 mL 容サンプルチュー ブ中に、Tween 20 を終濃度 0.1%となるように添加した。スイングローターにて 10 分間遠心(3000 rpm、 25 °C)分離を行い、細胞を回収した。更に細胞を脱イオン水(5 ml)に再懸濁し、遠心分離した。この 脱イオン水による洗浄作業を再度繰り返し、培地成分を除去した。全ての元素分析操作のために用いた ガラス器具は、あらかじめ前処理として全て硝酸による酸洗浄を行った。

2.4.2 Bio-PIXE 法

小幡らの方法¹⁰⁾に従い、以下の方法で行った。細胞画分をガラス棚内部で1日静置し、乾燥した細胞 に 68 µLの濃硝酸と 2 µLの In 標準液(1000 ppm、和光純薬)を滴下し、1時間溶解させた後、硝酸灰 化用テフロン製容器へと移した。電子レンジによる加熱(200 W、 2 min)を 2 回行った。室温に放置し て 1時間放熱させた後、スイングローター遠心機にてテフロン容器を 3000 rpm(4500×g(maximum)) で 1 分間遠心した。得られた試料溶液のうち 5 µLを 4 µm 厚のポリプロピレン製バッキングフィルム上 に滴下し、室温で一晩乾燥させたものを測定試料とした。小型サイクロトロンから陽子ビーム(6 mm ϕ) を試料に照射し、発生した特性 X 線を 2 台の Si (Li)半導体検出器により同時に測定した。Bio-PIXE 分析は日本アイソトープ協会仁科記念サイクロトロンセンター(NMCC)にて行った。

3 結果

C. reinhardtii を Fe 欠乏条件(HSM-Fe 培養)で培養し、 経時的に細胞増殖、クロロフィル濃度および元素含量を 解析し、Fe 十分条件下(HSM 培養)で培養した細胞と 比較した。いずれの条件とも 200 時間までは差異なく細 胞増殖およびクロロフィル濃度が増加した。その後 HSM-Fe 培養ではクロロフィル合成能の低下が見られ、 それに伴って細胞増殖も 264 時間以降停止した(Figure 1)。Bio-PIXE 法により元素含量を測定したところ、Fe 欠乏条件下で Fe 含量は培養開始時より継続的に減少し、 384 時間で Fe 十分条件下の 10%まで減少した(Table 1)。 Fe 欠乏条件下の細胞における Fe 以外の元素含量を Fe 十 分条件下での元素含量と比較したところ、264時間でP、 Mg、 Ca、 Zn、 K、 は 75% まで減少し、S は時間と共 に減少速度が大きくなる傾向を示し、最終的に50%まで 減少した。一方、 Cu は Fe 欠乏後直ちに減少する傾向を 示し 50%にまでその含量を低下させた。最も Fe 欠乏の 影響を受けたのは Mn 含量であり、150 時間までに Fe +分条件下の含量と比べて 2% にまで減少した (Table 1)。 これらの元素で Fe 欠乏条件下において培養開始時より



その含量が顕著に減少したのは Mn、 Fe および Cu の順であった。細胞の増殖が完全に止まった 264 時間において、Fe 欠乏条件下におけるこれら 3 種の元素含量を Fe 十分条件の含量と比較したところ、Fe および Cu でそれぞれ 20%および 50%であったのに対し、Mn 含量は 2%にまで減少した。本結果より Fe 欠乏条件下で最も影響を受ける元素が Mn であり、Fe 欠乏条件では細胞内の Mn 含量が速やかに減少 することが明らかになった。

4 考察

Bio-PIXE 法を用いた元素分析によって網羅的な元素組成の変化を経時的に解析した結果、Fe 欠乏条件下において Mn 含量の減少が著しく起こることが明らかになった(Table 1)。一方、⁵⁴Mn を用いてパル

スーチェイス実験を行うことで、細胞内の Mn の挙動と培地中への Mn の放出を検証した。通常培養で ⁵⁴Mn を取り込ませた細胞を Fe 十分条件 (HSM) および Fe 欠乏条件 (HSM-Fe) で 4 日間培養した ところ、細胞増殖に差異は見られなかったが、Fe 十分条件下と比べて Fe 欠乏条件下では細胞体積あた りの Mn 含量が約 25%まで減少し、培地中への Mn 放出量が約2倍増加した(未発表)。これらの結果を 総合して、緑藻 C. reinhardtii は Fe 欠乏条件下で速やかに Fe 含量を低下させると同時に細胞内の Mn を 細胞外へと放出することを示唆する。Fe と Mn は葉緑体に多く局在し、光合成における光化学系 II を構 成する主要な元素であることが知られている。また、クロレラは Mn 欠乏でクロローシスは起こさない ものの、光合成の阻害を起こすことが明らかとなっている¹¹⁾。本研究の結果から、Fe 欠乏によって引き 起こされる光合成の阻害は、Fe および Mn 含量の減少による相乗的影響が大きく、Fe 欠乏条件が Mn 欠 乏を誘導し、それによって光合成および生育に影響を与える可能性が考えられる。Fe が細胞内で不足し た場合、光合成器官では Fe-S クラスターを含むフェレドキシンや Fe を含むシトクロム等の数が制限さ れることが予想される。フェレドキシンやシトクロムが不足すると光合成活性が低下し、還元物質の生 産や ATP 合成量の低下を招くほか、光化学系 II から I への電子伝達の阻害が生じ、光化学系 II より電子 を受容して生産されたプラストヒドロキノンが飽和し、いわゆる光阻害がもたらされることになると考 えられる。そのため、光化学系Ⅱにおける水分解反応に関わる Mn を放出し、光化学系Ⅱの活性を低下 させ、電子伝達系をその根元でブロックして光阻害を軽減することで細胞を保護している可能性が考え られる。今後は Fe 欠乏で減少する Fe 結合タンパク質や Mn タンパク質の同定と定量的解析や、Fe 欠乏 回復時に誘導されるタンパク質の同定、さらには Mnの放出メカニズムに関連するメカニズムを解析し ていくことにより、これらの制御機構を明らかにできるものと期待される。

元素種	培養条件	細胞内元素含量 [µg・(g dry weight) ⁻¹]					
		0 h	0.2 h	48 h	96 h	168 h	264 h
Fe	+Fe	487	473	228	158	241	343
	-Fe	487	184	115	76	64	64
		$(100)^{a}$	(39)	(50)	(48)	(27)	(19)
Mn	+Fe	611	406	454	474	662	793
	-Fe	611	291	68	24	16	19
		(100)	(72)	(15)	(5)	(2)	(2)
Cu	+Fe	49	30	43	34	56	31
	-Fe	49	25	31	51	31	24
		(100)	(82)	(74)	(150)	(55)	(49)
Zn	+Fe	125	75	78	60	79	87
	-Fe	125	53	74	79	77	81
		(100)	(72)	(96)	(131)	(98)	(92)
Mg	+Fe	1585	2098	2027	1456	1970	1835
	-Fe	1585	1997	2504	1736	1848	2034
		(100)	(95)	(124)	(119)	(94)	(111)
K	+Fe	4950	3877	4095	2687	3544	3731
	-Fe	4950	3161	3772	2483	2588	2758
	0.00183	(100)	(81)	(92)	(92)	(73)	(74)
Ca	+Fe	7070	4785	6211	4037	3840	3400
	-Fe	7070	3849	5794	4340	2766	2529
		(100)	(80)	(93)	(108)	(72)	(74)
S	+Fe	7877	7102	5036	2919	3542	6853
	-Fe	7877	5834	4612	2987	2561	3647
		(100)	(82)	(92)	(102)	(72)	(53)
Р	+Fe	22256	18550	22243	16166	16810	17477
	-Fe	22256	16207	22609	16718	12726	14786
		(100)	(87)	(101)	(103)	(76)	(85)

Table 1 Bio-PIXE分析によるFe欠乏条件下でのクラミドモナス細胞内元素含量の経時変化.

a()内は, -Fe/+Feの比を%で示す。

謝辞

本研究は、日本アイソトープ協会仁品記念サイクロトロンセンター(NMCC)および筑波大学研究基盤センターアイソトープ部門の共同利用研究として実施された。関係各位に深謝する。

参考文献

- 1) Spiller. S. and Terry, N. (1980) Limiting factors in photosynthesis.II. Iron stress dimishes photochemical capacity by reducing the number of photosynthetic units. Plant Physiol., 65, 121-125.
- 2) Terry, N. (1980) Limiting factors in photosynthesis. I. Use of iron stress to control photochemical capacity in vivo. Plant Physiol., 65, 114-120.
- Straus, N. A. (1994) Iron Deprivation: Physiology and Gene Regulation. Kluwer Academic Publisher, Dordrecht, The Netherlands.
- 4) Guikema, J. A. and Straus, N.A. (1983) Influence of iron deprivation on the membrane composition of Anacystis nidulans. Plant Physiol., 74, 90-95.
- 5) Eckhardt and Buckhout, (1998) Iron assimilation in Chlamydomonas reinhardtii involves ferric reduction and is similar to strategy I higher plants. J Exp Bot. 49, 1219-1226.
- 6) 下河原浩介 (1999) "緑の酵母"クラミドモナス.科学. 69, 125-133. 岩波書店.
- 7) Gorman, D.S. and Levine, R. P (1965) Cytochrome f and plastocyanin : their sequence in the photosynthetic electron transport chain of Chlamydomonas reinhardtii. Proc Natl Acad Sci U. S. A 54, 1665-1669.
- N. Sueoka (1960) Mitotic replication of deoxyribonucleic acid in Chlamydomonas reinhardtii, Proc. Natl. Acad. Sci. U. S. A. 46, 83–91.
- 9) 西澤一俊,千原光雄 編 (1979) 藻類研究法,共立出版.
- 小幡年弘,世良耕一郎,二ツ川章二,白岩善博. (2001) セレン欠乏により誘導される円石藻細胞の元素含量の変動. NMCC 共同利用研究成果報文集. 9, 137-143.
- マルク・ヤーコヴィレッチ・シュコーリニク 著,藤原彰夫 監修,原田竹治 訳.(1982) 植物の生命 と微量元素 社団法人 農山漁村文化協会 146-159.