

# Potato Phosphorylase の基質特異性についての研究

(その 1)

山岡 邦雄・秋本 美都子

## On the Substrate Specificity of Potato Phosphorylase. (Part 1)

### Abstract.

Phosphorylase catalyses the starch synthesis reaction of Glucose-1-Phosphate(G-1-P) and Primer which has  $\alpha$ -1-4 bond over trisaccharides.

It was found that potato phosphorylase could use maltose as a primer and synthesized starch although very weak.

Maltose reactivities were reported.

### 1. ま え が き

生体内における化学反応に触媒として関与している酵素には、基質特異性と呼ばれる特性がある。

これは、酵素の非常に厳密な基質選択性のことで、各々の酵素は、ある特定の基質の特定の反応のみに作用する。じゃがいもデンプンから抽出された Phosphorylase (加リン酸分解酵素) が、ある種の多糖類 ( $C_6H_{10}O_5$ )  $n$  を Primer として、glucose-1-phosphate との反応に触媒として関与し、デンプンを生成する反応がある。これまで、この酵素反応の Primer としては  $\alpha$ -1, 4 結合を有する  $n \geq 3$  である三糖類以上の糖のみが成り得るという報告がなされていた。

しかし、我々の研究において、maltose を基質として、このデンプン合成反応を行なわせたところ、弱いながらも明らかに酵素活性が認められた。このことから、 $\alpha$ -1, 4 結合をもつ二糖類 ( $n=2$ ) も Primer と成り得ると推定された。

### 2. 試薬と方法

1) 試薬；実験に使用した主な試薬を以下に示す。

maltose (和光純薬工業), starch (純正化学), Glucose-1-phosphate dipotassiumsalt) 97%; 片山化学工業), TCA (Trichloroacetic acid; 和光純薬工業) EDTA (第一化学薬品)

### 2) 使用酵素

じゃがいもデンプンの抽出粗酵素

#### 酵素液調製法

この操作は、すべて  $4^{\circ}\text{C}$  の条件で行う。

試料100g の皮むき、細断してすりつぶす。1 mM の EDTA 50ml を加え、1 分間隔で 2 回 homogenize する。濾過して濾液を 12,000rpm, 45 分間遠心分離する。上清を取る。これを粗酵素抽出液として使用する。

### 3) 生成デンプン量の測定法

生成したデンプンは、ヨウ素デンプン反応で発色させ、この液を島津 Spectronic 20 と日立分光光度計により、570m $\mu$  における吸光度を測定し、生成デンプン量を算出した。

### 4) 実験操作法

a) ヨウ素デンプン反応による着色液の可視吸収 0.005 % starch 水溶液 9.8ml に (5 mg I<sub>2</sub> + 10mgKI) / ml の溶液 0.2ml を加え、この液の 400~600m $\mu$  における吸収を調べた。

b) 市販 maltose 試薬中の starch 含有量の測定

5~25wt % の maltose 水溶液および 0~0.001wt % の starch 水溶液を調製し、これらの溶液の 570m $\mu$  での吸光度を測定し、それによって得られた検量線から、市販 maltose 試薬中の starch 含有量を求めた。

e) 酵素反応における starch 生成速度の測定

実験操作法は基本的には、酵素研究法(II)<sup>1)</sup>の Ar reguin-Lozano & Bonner らの方法を用い、以下に示すように行った。

pH 5.9の Acetatebuffer 3 ml, 3 mg/ml の G-1-P 10ml, 基質 (maltose または starch) 2 ml, 粗酵素液 5 ml を各々加え、反応液とする。この混合液を 25°C の恒温槽で incubate し、一定時間毎に反応液を 1 ml 取り出し、16% TCA 1 ml を加え、酵素反応を中断させる。数回水で沈澱を洗浄し、濾液に (5 mg I<sub>2</sub>+10mg KI/ml の I<sub>2</sub>・KI 溶液 0.5ml を加える。これを水で全量 12.5ml として、570m $\mu$  における吸光度を測定する。上記のような方法にて、次のような実験を行った。

- ① Primer として、0%, 0.01%, 0.1%, 0.5% の starch 水溶液を用い、一定時間毎の starch 生成速度を測定した。
- ② Primer として、0%, 2%, 5%, 10% の maltose 水溶液を用いて、一定時間毎の starch 生成速度を測定した。
- ③ 基質を加えない溶液 (以下 Blank と呼ぶ) の酵素液の濃度を変化させて、starch 生成速度を測定した。
- ④ Primer として、1% starch, 5% maltose を用い、G-1-P の濃度を変化させた時の一定時間毎の starch 生成量を測定した。

### 3. 結果

(a) ヨウ素デンプン反応により、starch 生成量を測

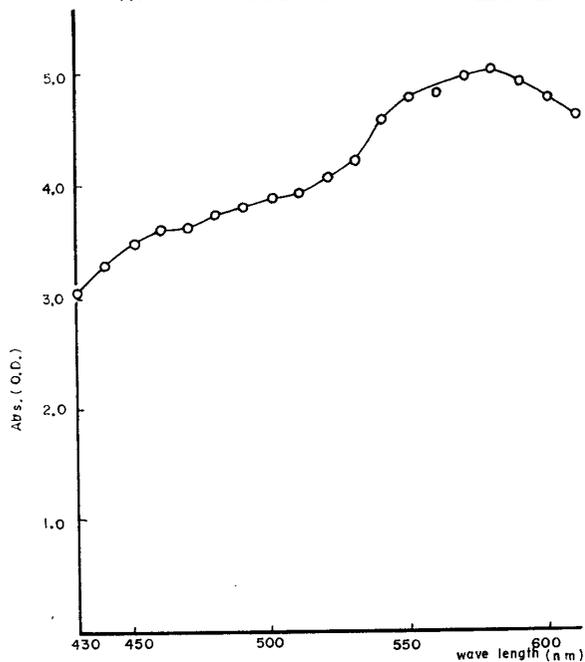


Fig. 1 Visible absorption spectrum of starch iodine reaction solution

定するために、0.005% starch 水溶液 9.8ml に (5 mg I<sub>2</sub>+10mg KI) /ml の水溶液 0.2ml を加え 400~700m $\mu$  における可視吸収を調べた結果、Fig. 1 に示すようになった。この図より、570m $\mu$  の辺りにピークが見られ、570m $\mu$  での検量線を作ったところ Fig. 2 に示すようになった。これより以下、デンプン反応による starch 生成量の測定は、570m $\mu$  の吸光度を測定することにより算出することとした。

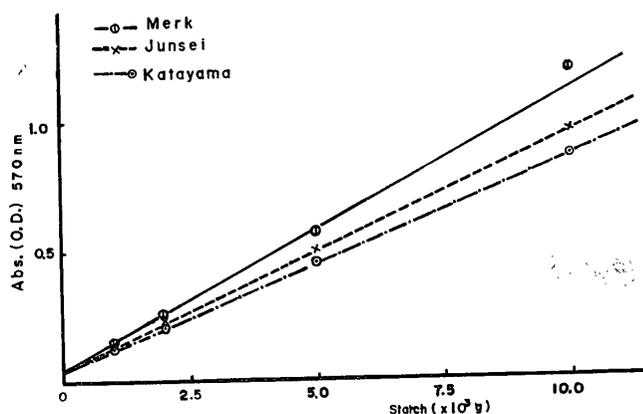


Fig. 2 Calibration curve of starch

(b) 基質として作用する maltose 中に starch が含まれていて、それが Primer となっているのではないかとこの疑いを明らかにするために、maltose 試薬中の starch 量の測定を行ない、Fig. 3 に示す検量線が得られた。

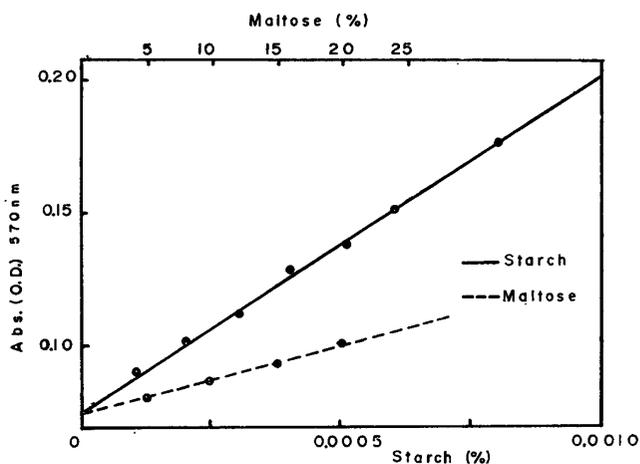


Fig. 3 Amount of starch in maltose

これから、maltose 試薬中の starch 量を計算すると次のようになる。

$$\frac{0.00019}{20} \times 100 = 0.00095 (\%)$$

(C-1) 次に各種濃度の starch と maltose を Prim

er として starch 生成速度を測定すると、Fig. 4, 5 に示すような結果が得られたが、starch の生成速度は Primer の濃度が高い程速いことがわかる。また、どちらの図においても、Blank でも吸光度が時間の経過に伴って高くなっているため、Blank に酵素液を、2倍加えたものについても、生成速度を測定してみた。

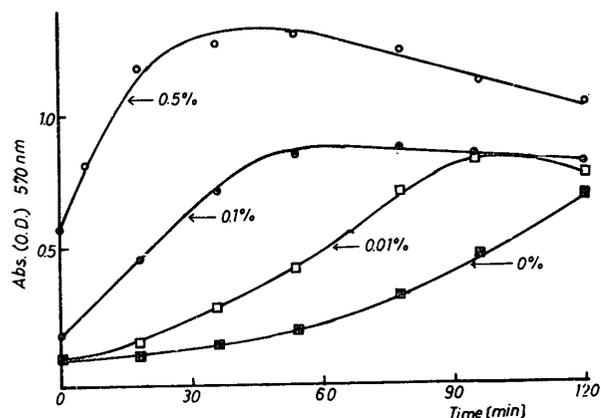


Fig. 4 Velocity of starch synthesis (primer : starch)

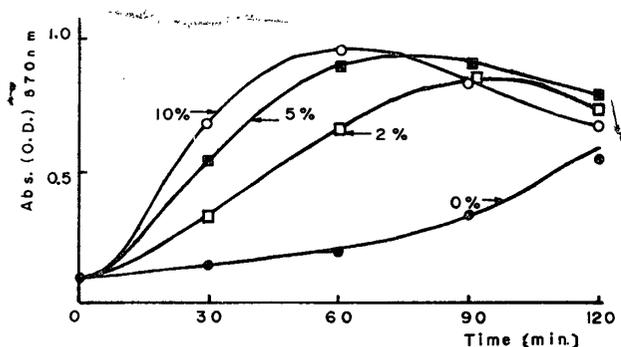


Fig. 5 Velocity of starch synthesis (primer : maltose)

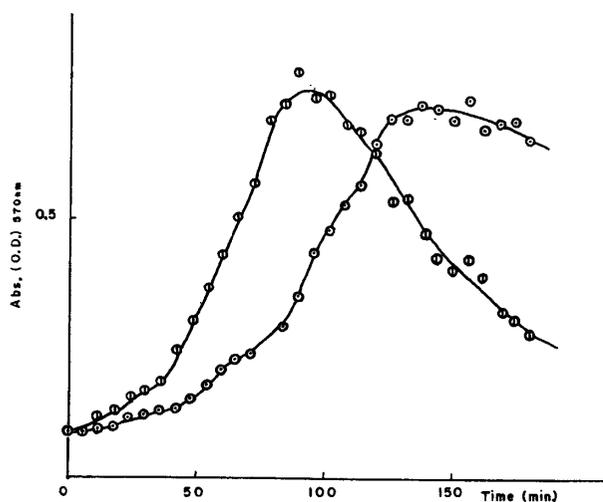


Fig. 6 Effect of enzyme concentration on starch synthesis

Primer として何も加えていない場合でも、生成速度は遅いが、starch は生成されることが認められた。これは使用している酵素液が粗酵素液であり、不純物として starch が含まれているためと考えられた。その証拠として、酵素液を2倍加えると、含まれる starch 量も2倍となり、生成速度も速くなっている。しかし、Primer として maltose を加えた方が、Blank よりも starch 生成速度が速いことから、酵素中に不純物として含まれる starch のみが Primer となったのではないこともわかる。

(C-2) 以上の結果より、Primer として starch と maltose を使った場合の starch 生成速度のほぼ等しいグラフを並べると Fig. 7 のようになる。この図から、いま maltose 試薬中の starch のみが Primer として

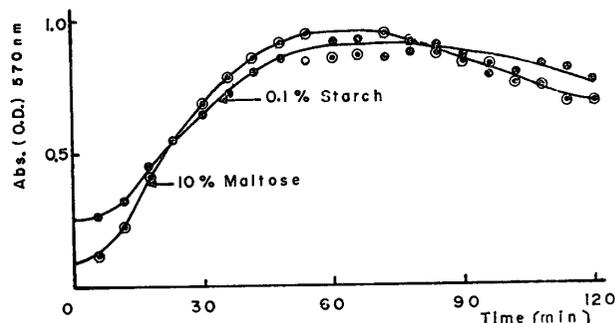


Fig. 7 Amount of synthetic starch

働いたと仮定すると、不純物としての starch が  $\frac{0.1}{10} \times 100 = 1$  (%) 含まれていなければならない。しかし、実際には、Fig. 3 で示したように、maltose 試薬中に含まれる不純物としての starch 量は 0.00095 % であるため、maltose 試薬中の starch のみが Primer となるのではないことが確認されると同時に、これらの図は maltose がその Primer としての能力は、starch に比べて、はるかに劣っていることも示している。

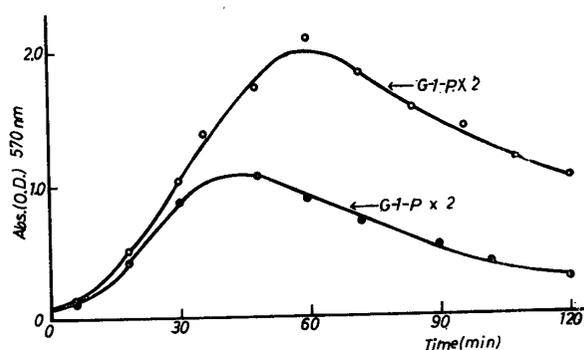


Fig. 8 Velocity of starch synthesis (primer : maltose)

(C-3) 次に我々は、上記の実験においていずれも starch 最大生成量がほぼ等しくなることに注目し、G-1-P の濃度のみを変化させて、その starch 生成量を測定した。(Fig. 8) 図に示されるとおり、G-1-P の 2 倍濃度のものは、Starch 生成量も 2 倍することが確認された。

#### 4. 考 察

Fig. 3 の結果から、市販 maltose 中の不純物としての starch は、せいぜい 0.00095% にすぎないこと、また Fig. 7 の結果から、maltose 中の starch のみが Primer として働いたと仮定すれば、1% の starch が含まれていなくてはならない。本報で得られたこれらの実験結果から maltose 中の不純物としての starch および酵素抽出液中の不純物としての starch が primer として作用したのではないかという疑問点は打ち消され、maltose もその Primer としての能力は starch に比べ、はるかに劣ってはいるが、十分に Primer と成り得ることが明らかになった。

このことから、じゃがいもから抽出した phosphorylase を使って、 $\alpha$ -1, 4 結合を有する二糖類である ma

ltose を primer として、デンプンの合成反応が行い得ると考えられる。また、酵素抽出液が不純であるため、他の酵素による反応も同時に起り、時間経過と共に、吸光度が減少していく現象も見られた。この点については、今後じゃがいも酵素抽出液から、phosphorylase のみを純粋分離し、比活性等を数値で正確に表わす必要がある。

#### 5. 要 約

Glucose-1-phosphate との反応において、じゃがいも phosphorylase の Primer として、 $\alpha$ -1, 4 結合を有する二糖類である maltose が、反応しうることが判明した。

また、その反応性は、starch に比べ、はるかに劣っていることも明らかとなった。

#### 参 考 文 献

- 1) 赤堀四郎：酵素研究法，2，576，(1968)
- 2) 日本化学会：実験化学講座，24，398—403，(1958)

(昭和50年11月6日受理)