

クロロアセトアルデヒドによる アデノシン一リン酸(AMP)の蛍光化反応条件の検討

本間 啓子 大嵩 貴子* 野口 弥生* 周 震宇**
菅原 清** 加藤 聖** 馬渡 一浩

KEY WORDS

AMP, chloroacetaldehyde, fluorescence, reaction conditions

はじめに

アデニンは核酸(DNA, RNA)に含まれるプリン塩基であり、アデノシン三リン酸(ATP)のような高エネルギーリン酸化合物やニコチンアデニジヌクレオチド(NAD)などの補酵素の構成成分でもある。さらに近年、ATPやアデノシンが神経系におけるシナプスの形成への関与、神経伝達物質、モジュレータとして注目されている^{1・2)}。これらのことからアデニン誘導体の簡便でより高感度な分析法が求められている。

アデニンはクロロアセトアルデヒドと反応させると1, N⁶-エテノアデニンに変化し、蛍光性を示すことが知られている³⁾。我々は前報⁴⁾で、この反応により蛍光化したアデニン誘導体混合物を陰イオン交換を用いる高速液体クロマトグラフィー(HPLC)法で分離分析できることを報告した。しかし、この蛍光化の反応条件については、詳細が明らかにされていない^{5・6・7)}。そこで、今回はアデノシン誘導体としてアデノシン一リン酸(AMP)を用い、反応液のクロロアセトアルデヒド濃度、pH、温度と反応時間が蛍光化反応に及ぼす効果について検討した。

実験方法

1. 試 薬

AMP、過塩素酸、炭酸カリウム、エチレンジアミン四酢酸二ナトリウム、40%クロロアセトアルデヒド、酢酸ナトリウム、酢酸、クエン酸、クエン酸

ナトリウム、リン酸一水素二ナトリウム、リン酸二水素一ナトリウムは和光純薬製を使用した。水は、すべて超純水(MilliQ)を使用した。

2. 機 器

遠心機はマイクロ冷却遠心機はKUBOTA・1700を、蛍光分光光度計は日立F-2000型、恒温槽はタイテック THERMO MINDER EXを耐熱プラフードを用いて使用した。

3. 蛍光化反応

1 mM AMP 500 μlを1 mM EDTAを含む0.6 N過塩素酸500 μlと混和し、3 M炭酸カリウム50 μlを加えて0°C 10分間中和した。その後、1万回転で10分間遠心した上清をAMP試料として用いた。

マイクロテストチューブにAMP(0~1 mM) 25 μl、緩衝液12.5 μl、クロロアセトアルデヒド(7.5mM~600mM) 12.5 μl、水75 μlを加え、一定温度(0°C, 40°C, 60°C, 80°C)で反応させた。一定時間経過後、反応液20 μlを50mMリン酸カリウム緩衝液(pH6.8) 1.98mlに入れ反応を停止させた。

4. 蛍光強度測定

AMPの蛍光化誘導体の励起および蛍光スペクトルを測定した結果、励起スペクトルのピークは310 nm、蛍光スペクトルのピークは410 nmであった。そこで、蛍光強度の測定は、50mMリン酸カリウム緩衝液(pH6.8)中で、励起波長310 nm、蛍光波長410 nm、光路長1 cmの蛍光セルを用いて行った。

* 金沢大学医学部保健学科検査技術科学専攻

* * 金沢大学医学部保健学科検査技術科学専攻1回生

** 金沢大学大学院医学研究科分子神経情報学

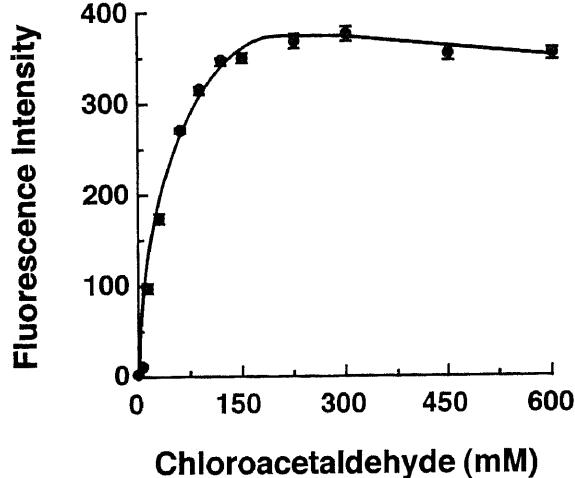


図1 クロロアセトアルデヒド濃度のが反応に及ぼす効果

1 mM AMP 25 μ lを50mM 酢酸緩衝液 (pH5.0) 中で、クロロアセトアルデヒド (0 ~ 600mM) 存在下、80°Cで30分間反応させた。反応液20 μ lを50mM リン酸カリウム緩衝液 (pH6.8) で100倍希釈し、光路長1 cmの蛍光用キュベットを用いて蛍光強度を測定した。測定値の平均値±標準偏差 ($n = 3$) をプロットした。

励起波長: 320nm; 蛍光波長: 410nm.

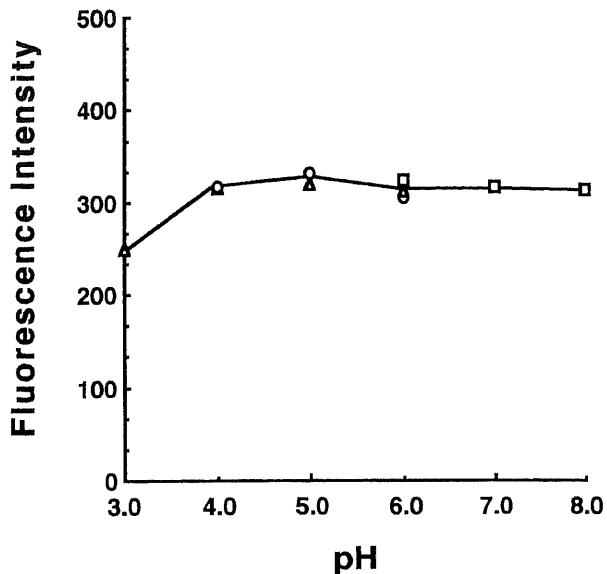


図2 pHの反応に及ぼす効果

1 mM AMP 25 μ lをpHの異なる緩衝液 (pH3.0 ~ 8.0) 中で、225mM クロロアセトアルデヒド存在下で、80°Cで30分間反応させた。反応液20 μ lを50mM リン酸カリウム緩衝液 (pH6.8) で100倍希釈し、蛍光強度を測定した。蛍光測定条件は図1に同じ。

△: クエン酸緩衝液 (pH3.0, 4.0, 5.0, 6.0)
○: 酢酸緩衝液 (pH4.0, 5.0, 6.0)
□: リン酸緩衝液 (pH6.0, 7.0, 8.0)

結果および考察

1. クロロアセトアルデヒド濃度の蛍光化反応に及ぼす効果

反応液中のクロロアセトアルデヒドの最終濃度を0 ~ 600mMと変えて、1 mM AMPを酢酸緩衝液 (pH5.0) 中、80°Cで30分間反応させ、反応後に測定した蛍光強度とクロロアセトアルデヒド濃度との関係を図1に示した。クロロアセトアルデヒド濃度が150mMまでは、濃度が高いほど蛍光強度が大きかったが、225mM付近でピークに達した。それ以上にクロロアセトアルデヒド濃度を高くすると蛍光強度は緩やかに低下した。また、今回の測定条件下では、蛍光強度はブランクではほぼ0であり1, N⁶-エテノAMPの生成量を反映するため、蛍光強度が大きいほど反応が進みやすい条件であると考えられる。したがって、クロロアセトアルデヒドの最終濃度は225mMが適切であることがわかった。

2. pHの蛍光化反応に及ぼす効果

1 mM AMPをpHの異なる緩衝液中で、クロロアセトアルデヒド (最終濃度225mM) 存在下、80°C30分間反応させ、蛍光強度を測定した。図2に反応液のpHと蛍光強度との関係を示した。pH 3の蛍

光強度は小さかったが、pH 4 ~ 8では蛍光強度がほぼ一定であった。今回検討した中では、酢酸緩衝液 pH5.0のときに蛍光強度が一番大きかったので、以後の蛍光化反応は50mM 酢酸緩衝液 (pH5.0) を用いることにした。

3. 温度の蛍光化反応に及ぼす効果

1 mM AMPと50mM 酢酸緩衝液 pH5.0を4本のマイクロテストチューブに入れ、各々のマイクロテストチューブを0°C, 40°C, 60°C, 80°Cで静置した。225mM クロロアセトアルデヒドを入れて反応を開始し、15分、30分、60分、90分、120分、180分経過後の蛍光強度を測定した。異なる温度における蛍光強度の経時的变化を図3に示した。0°Cでは、3時間後でも全く反応は起こらなかった。しかし、40°C, 60°C, 80°Cと反応温度が高くなると、蛍光強度の増加が大きくなった。蛍光強度は60°Cでは約120分で、80°Cでは約30分でほぼ一定になり、反応が終了していることが分かった。この結果から、反応温度は80°C、反応時間は30分が適切であることが分かった。また、蛍光化反応は0°Cでは起こらないことから、マイクロテストチューブを0°C(氷水中)に入れるだけでも反応が停止することも明らかになった。

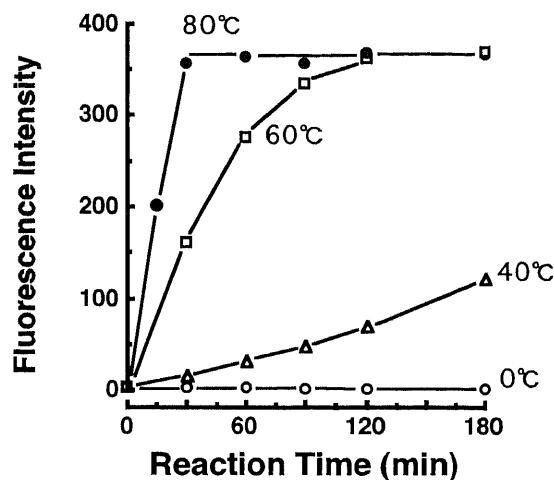


図3 温度の反応に及ぼす効果

1 mM AMP 25 μ l を50mM 酢酸緩衝液 (pH5.0) 中, 0 °C, 40°C, 60°C, 80°Cで225mM クロロアセトアルデヒドと反応させた。反応開始から, 15分, 30分, 60分, 90分, 120分, 180分経過後, 反応液20 μ l を50mM リン酸カリウム緩衝液 (pH6.8) で100倍希釈し, 蛍光強度を測定した。蛍光測定条件は図1と同じ。

○, 0°C ; △, 40°C ; □, 60°C ; ●, 80°C.

4. 検量線

AMP量を0 nmolから2.0nmolまで変えて, 50mM 酢酸緩衝液 (pH5.0) 中で225mM クロロアセトアルデヒド存在下, 80°C 30分間反応させた。反応後に測定した蛍光強度とAMP量との関係を図4に示した。AMP量と蛍光強度との間には直線関係が見られた。このことから, 蛍光強度の測定からAMP量(またはAMP濃度)が求められることが確かめられた。

まとめ

今回の実験から以下のことが分かった。

AMPを用いた時の蛍光化反応の最適条件は, クロロアセトアルデヒドの最終濃度は225mM, 緩衝液は50mM 酢酸緩衝液 pH5.0, 反応温度と反応時間は80°Cで30分間であることが分かった。この反応条件下で, 反応液の蛍光強度とAMP量(0 nmol~2.0 nmol)との間には直線関係が認められた。

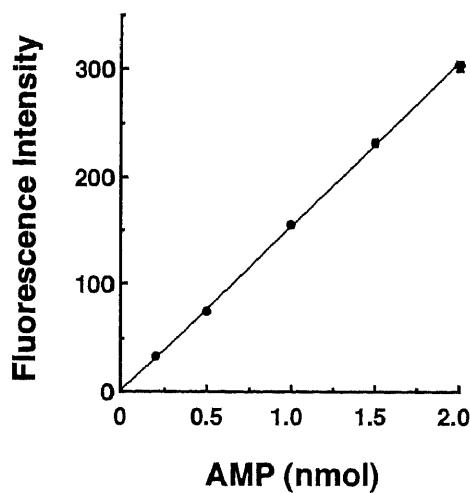


図4 AMPの検量線

AMP (0~100 μ M) に225mM クロロアセトアルデヒドを加え, 50mM 酢酸緩衝液 (pH5.0) 中で, 80°Cで30分間反応させた。反応液20 μ l (0~2.0nmol) を50mM リン酸カリウム緩衝液 (pH6.8) で100倍希釈し, 蛍光強度を測定した。蛍光測定条件は図1と同じ。測定値の平均値土標準偏差 ($n = 3$) をプロットした。

参考文献

- 黒田洋一郎：記憶のメカニズム，石浦章一編，わかる脳と神経，38~45，羊土社，東京，1999。
- ディビット G. ニコルス，青島均訳：神経情報伝達のメカニズム，182~201，シュプリンガー・フェアラーク東京，東京，1997。
- Barrio, J.R. et al. : Fluorescent adenosine and cytidine derivatives. Biochem. Biophys. Res. Commun., 46 : 597-604, 1972.
- 本間啓子他：高速液体クロマトグラフィーによるアデニヌクレオチド(ATP, ADP, AMP)の同時定量. 金大医保紀要, 22 : 183~186, 1998.
- Wojcik, W.J., Neff, N.H. : Adenosine measurement by a rapid HPLC-fluorometric method : Induced changes of adenosine content in regions of rat brain. J.Neurochem., 39 : 280-282, 1982.
- Jacobson, M.K. et al. : Sensitive and selective assay for adenosine using high-pressure liquid chromatography with fluorometry. Am. J. Physiol., 245 : H887-H890, 1983.
- Ramos-Salazar, A., Baines A.D. : Fluorometric determination of adenine nucleotides and adenosine by ion-paired, reverse-phase, high-performance liquid chromatography. Anal. Biochem., 145 : 9-13, 1983.

**A study on reaction conditions for fluorescent derivatization
of adenosine-5'-monophosphate (AMP) with chloroacetaldehyde**

Keiko Homma, Takako Osaki, Yayoi Noguchi, Zhen-Yu Zhou
Kiyoshi Sugawara, Satoru Kato, Kazuhiro Mawatari